

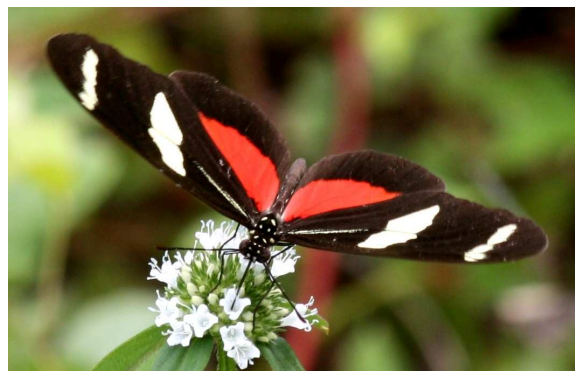
INVENTAIRE ENTOMOLOGIQUE 2009-2010



*Réserve Naturelle
des Nouragues,
site de Saut Pararé*



Etude réalisée par la



Etude commandée par





Réserve Nationale Naturelle des Nouragues Site de Saut Pararé

Inventaire entomologique 2009-2010 Rapport final

Objet : Ce rapport fait état des résultats obtenus suite à l'échantillonnage continu de la Réserve Naturelle des Nouragues par la Société Entomologique Antilles-Guyane du 15 juillet 2009 au 19 juillet 2010 complété par deux missions de collecte, notamment au piégeage lumineux, sur le site des Nouragues Saut Pararé.

Le rapport présente les différentes méthodes mises en œuvre, quelques photos par famille, des commentaires et des travaux statistiques sur la quasi-totalité des familles et ordres étudiés.

Les listes d'espèces déterminées sont données en annexe.

Maître d'ouvrage :

Office National des Forêt

Direction Régionale de Guyane

Contact : Maël DEWYNTER, conservateur de la réserve des Nouragues

Réalisation de l'étude

Société entomologique Antilles-Guyane

Association Loi 1901

N° SIRET : 498 671 742 00019

18 Lotissement Amaryllis

97354 Remire-Montjoly

Président : Pierre-Henri. DALENS

06 94 26 14 76

Mail : ph.dalens@laposte.net

Secrétaire : Stéphane BRÛLÉ

06 94 26 21 19

Mail : stephanebrule973@hotmail.fr

Citation conseillée du rapport :

BRÛLÉ S., TOUROULT J. & DALENS P.-H., (coord.). 2011. -- *Résultats de l'inventaire entomologique du site de Saut Pararé, réserve des Nouragues (Guyane), 2009-2010*. Rapport de la Société entomologique Antilles-Guyane, SEAG, ONF, 120 p.+ annexes. Non publié.

Remerciements

Nous tenons tout d'abord à remercier Maël DEWYNTER (ONF), conservateur de la Réserve Naturelle des Nouragues et Philippe GAUCHER (CNRS), Directeur Technique des Nouragues, pour leur accueil chaleureux, leur confiance et leur soutien logistique sur le terrain.

Nous remercions également Hélène RICHARD (ONF), botaniste, pour ses identifications ainsi que Fabrice HIBERT (ONCFS) pour la réalisation de la carte de localisation des dispositifs de piégeage.

Nous remercions aussi Lucie SOUQUE VALVERDE (ONF), Pierre TERRET (AGEP) et Matthias FERNANDEZ (CNRS) pour leur aide précieuse et les bons moments partagés.

Enfin, nous remercions vivement l'ensemble de nos collègues entomologistes (cf. Annexe 2) pour avoir accepté de collaborer à ce travail d'inventaire de la Réserve.

Remarques préliminaires :

L'ensemble des courbes de diversité et de saisonnalité, et les analyses statistiques ont été réalisés par Julien TOUROULT (S.E.A.G).

L'ensemble des photos *in situ*, des graphes de répartition et la présentation du rapport ont été réalisés par Stéphane BRÛLÉ (S.E.A.G).

Ce rapport est un travail collectif des membres de la SEAG et d'autres experts associés. Les auteurs des différentes sections de ce rapport collectif sont mentionnés sous le titre de chaque section taxonomique.

Sommaire

I / Présentation générale et équipe impliquée sur le terrain	6
II / Méthodes	7
1°) Récoltes actives	7
2°) Piégeage par interception	8
3°) Piégeage par attractivité	11
4°) Récolte et élevage de larves	15
5°) Localisation des dispositifs de piégeage	16
6°) Conditions météorologiques et effort de collecte par méthode de piégeage	17
7°) Méthode d'analyse des données	18
III / Résultats généraux	20
Nombre de spécimens collectés par groupe– Bilan général des retours et des collectes	20
IV / Résultats : Ordre des COLEOPTERA	25
1°) Buprestidae (Stéphane BRÛLÉ)	25
2°) Cerambycidae (Pierre-Henri DALENS et Julien TOUROULT)	26
3°) Scarabeidae sensu lato (Pierre-Henri DALENS et Julien TOUROULT)	32
4°) Passalidae	44
5°) Geotrupidae Bolboceratinae (Olivier BOILLY)	45
6°) Hybosoridae Ceratocanthinae (Alberto BALLERIO)	46
7°) Curculionidae (Joachim RHEINHEIMER)	47
8°) Brentidae (Antoine MANTILLERI)	48
9°) Mordellidae (Pascal LEBLANC)	49
10°) Elateridae et Eucnemidae (Jacques CHASSAIN)	53
11°) Nitidulidae (Andrew CLINE)	55
12°) Malachiidae (Robert CONSTANTIN)	56
13°) Cleridae (Robert CONSTANTIN)	56
14°) Cantharidae (Robert CONSTANTIN)	57
15°) Lampyridae (Robert CONSTANTIN)	58
16°) Lycidae (Robert CONSTANTIN)	59
17°) Telegeusidae (Robert CONSTANTIN)	60
18°) Phengodidae (Robert CONSTANTIN)	60
19°) Oedemeridae (Robert CONSTANTIN)	61
20°) Carabidae	61
21°) Cicindelidae	62
22°) Histeridae	63
23°) Staphylinidae Pselaphinae (Volker BRACHAT)	64
24°) Erotylidae (Jean-Hervé YVINEC)	65
V / Résultats : ordre des LEPIDOPTERA	68
V / Résultats : ordre des LEPIDOPTERA	68
1°) Résultats généraux	68
2°) Espèces nocturnes – Heterocera	69

3°) Saturniidae (Frédéric BENELUZ)	73
4°) Sphingidae (Frédéric BENELUZ)	74
5°) Autres familles d'Heterocera (Philippe COLLET & Eddy POIRIER)	75
6°) Commentaires sur la liste des espèces recensées (Mission 2009)	76
7°) Lépidoptères diurnes - Rhopalocera	83
8°) Riordinidae (Serge FERNANDEZ)	83
VI / Résultats : ordre des ORTHOPTERA	91
VII / Résultats : ordre des MANTODEA (Alexandre FRANCOIS)	92
VIII / Résultats : ordre des PHASMATODEA (Oskar CONLE)	95
IX / Résultats : ordre des BLATTOPTERA (Esteban GUTTIEREZ)	96
X / Résultats : ordre des HEMIPTERA	97
1°) Résultats généraux	97
2°) Pentatomoidea (Roland LUPOLI)	97
3°) Reduviidae (Jean-Michel BERENGER)	100
4°) Aradidae (Ernst HEISS)	103
5°) Cercopidae (Adeline SOULIER-PERKINS)	104
6°) Membracidae	104
7°) Fulgoridae (Pierre-Henri DALENS)	105
XI / Résultats : ordre des HYMENOPTERA	107
1°) Résultats généraux	107
2°) Chalcidoidea (Gérard DELVARE)	108
3°) Braconidae (Yves BRAET)	108
4°) Apidae Apinae	110
5°) Pompilidae	110
6°) Mutillidae de Guyane (Antoine FOUCART)	111
7°) Evaniidae	112
XII / Résultats : ordre des DIPTERA	113
XIII / Résultats : Classe des ODONATA	115
XIV / Résultats : Classe des ARACHNIDES (Vincent VEDEL)	117
1°) Généralités	117
2°) Familles d'araignées collectées sur les 2 sites	118
3°) Premières conclusions	118
XV / Récapitulatifs	120
1°) Diversité	120
2°) Analyse de la saisonnalité	123
XV / Conclusions	128
1°) Aspects logistiques	128
2°) Aspects méthodologiques	128
3°) Synthèse des résultats et perspectives	129
Annexe 1 : Listes établies par les membres de la S.E.A.G et les spécialistes collaborateurs	130
Annexe 2 : Identificateurs par groupes taxonomiques.	226
Annexe 3 : Liste des publications citant des spécimens collectés dans la Réserve des Nouragues Saut Pararé.	

I / Présentation générale et équipe impliquée sur le terrain

Deux missions entomologiques ont eu lieu sur le site de la station des Nouragues Pararé/COPAS par la S.E.A.G, Société Entomologique Antilles-Guyane.

Ces missions avaient pour but de réaliser un inventaire entomologique le plus complet possible de la zone et de mettre en place un dispositif de collecte permanent basé principalement sur des pièges d'interception.

Les missions ont eu lieu aux dates ci-dessous :

Mission I : du 15 juillet 2009 au 26 juillet 2009

Mission II : du 19 février 2010 au 24 février 2010

L'équipe de la S.E.A.G qui est intervenue durant ces missions était constituée au total de 11 entomologistes ayant des spécialités complémentaires :

- BENELUZ Frédéric, spécialiste Saturniidae, Sphingidae et Castniidae
- BRÛLÉ Stéphane, spécialiste Buprestidae
- COLLET Philippe, spécialiste Heterocera
- CONSTANTIN Robert, spécialiste Cantharoidea et Cleroidea
- DALENS Pierre-Henri, spécialiste Cerambycidae, Scarabeidae, Fulgoridae et Cassidinae
- FERNANDEZ Serge, spécialiste Rhopalocera Riodinidae
- GILLETT Conrad, spécialiste Scarabeinae
- POIRIER Eddy, spécialiste Heterocera
- TOUROULT Julien, spécialiste Cerambycidae et Scarabeidae
- TUSSAC Marc, spécialiste Hymenoptera
- VEDEL Vincent, spécialiste Arachnodea.

Le suivi des pièges d'interception et pièges aériens a été effectué par le personnel de la Réserve.

II / Méthodes

1°) Récoltes actives

a) Collecte à vue

Capturés au filet entomologique ou par collecte directe à la main, à vue sur et sous tronc, sur fleurs, les Lépidoptères et quelques Coléoptères capturés par observation directe dans la zone concernée ont fait l'objet d'une identification immédiate ; les Odonates, les Orthoptères, les Hyménoptères entre autres ont également été capturés pour identification. Plusieurs sorties de chasse à vue de nuit sur tronc et sur feuilles ont permis de trouver principalement des Phasmes et des insectes xylophages, plus actifs durant la nuit.

b) Battage



La technique du battage consiste, en frappant leur support, à faire tomber dans un carré de toile des insectes présents dans les branches.

Des sorties quotidiennes ont été pratiquées à l'aide d'un « parapluie japonais » dans le but de récolter les insectes difficiles à détecter visuellement comme les Coléoptères Elateridae, Cerambycidae ou Curculionidae et les Hémiptères ; le battage a été effectué de jour comme de nuit principalement dans des chablis ou volis frais.

c) Fauchage

Il a été pratiqué à l'aide d'un filet fauchoir pour récolter les insectes vivant dans les hautes herbes et les arbustes, entre autres les Orthoptères, les Hémiptères, divers Coléoptères dont les Cassidinae, Hyménoptères et quelques larves de Lépidoptères.

d) Filet troubleau



Le filet troubleau a été utilisé dans les retenues d'eau dans le but de capturer les insectes aquatiques, notamment les larves de libellules et autres coléoptères aquatiques à différents stades de leur développement (larves, nymphes, adultes).



2°) Piégeage par interception

a) Piège à interception vitré



Douze pièges à interception vitrés d'une surface de 2m² chacun ont été mis en place et devaient être relevés chaque semaine pendant une durée d'un an.

Cependant, quelques relèves ont dû être espacées de plusieurs dizaines de jours et dans quelques cas, les échantillons collectés n'ont pu être que partiellement traités car très dégradés voire putréfiés ; c'est aussi pour cette raison qu'aucun spécimen de Blattoptera n'apparaît durant les mois de novembre 2009 à janvier 2010 (inclus) car ces insectes sont très fragiles et ne peuvent être identifiés sans leur abdomen, l'ensemble des familles est concerné par cette remarque même si certaines familles, plus robustes, comme les Curculionidae résistent mieux à un séjour très prolongé dans la saumure.

Ainsi, sur une année d'étude, seuls 35 relevés à la place de 52 ont été effectués (cf. dates dans le tableau ci-dessous).

Dates des relèves des pièges à interception vitrés :

21/07/2009	25/07/2009	04/08/2009	11/08/2009	18/08/2009	25/08/2009	03/09/2009
08/09/2009	17/09/2009	22/09/2009	30/09/2009	10/10/2009	20/10/2009	01/11/2009
23/11/2009	30/11/2009	11/12/2009	18/01/2010	28/01/2010	05/02/2010	12/02/2010
19/02/2010	05/03/2010	27/03/2010	04/04/2010	09/04/2010	20/04/2010	26/04/2010
06/05/2010	16/05/2010	05/06/2010	15/06/2010	26/06/2010	04/07/2010	19/07/2010

Ce type de piège à interception permet de capturer l'ensemble des insectes volants et occasionnellement des arthropodes aptères tombant des feuilles et branches lors d'averses ou de coups de vent.

L'ensemble des familles déterminables par les collaborateurs spécialistes a été trié. Ce matériel est déjà identifié ou encore en cours d'identification. En effet, de nombreuses familles sont très abondantes et le délai de rendu du présent rapport (8 mois après la fin de l'échantillonnage) n'a pas permis à plusieurs de nos collègues de traiter les milliers de spécimens correspondant à leur spécialité. Des identifications complémentaires seront donc données ultérieurement sous forme de listing par famille et cela à chaque fois que leur nombre sera significatif.

Des diffuseurs de méthyl salicylate ont été placés, lors de la Mission I, devant quelques vitres afin d'augmenter les captures en Hyménoptères principalement Euglossini.

Les coordonnées GPS des 12 pièges disposés sur chablis frais, sur chablis anciens et en lisière de forêt sont :

- vitre 1 : N4 02.355 W52 40.429
- vitre 2 : N4 02.356 W52 40.424
- vitre 3 : N4 02.363 W52 40.412
- vitre 4 : N4 02.369 W52 40.428
- vitre 5 : N4 02.373 W52 40.427
- vitre 6 : N4 02.505 W52 40.470
- vitre 7 : N4 02.445 W52 40.446
- vitre 8 : N4 02.482 W52 40.385
- vitre 9 : N4 02.488 W52 40.384
- vitre 10 : N4 02.487 W52 40.384
- vitre 11 : N4 02.482 W52 40.372
- vitre 12 : N4 02.480 W52 40.374



Tri de la "purée" d'insectes issue des pièges à interception vitrés



b) Piège Malaise

Quatre pièges « Malaise » ont été mis en place et ont été relevés chaque quinzaine pendant une durée d'un an. Ce type de dispositif permet de collecter Hyménoptères, Diptères et divers Coléoptères.

L'ensemble des familles déterminables par les collaborateurs spécialistes a été trié et identifié.



Les coordonnées GPS des 4 pièges Malaise sont :

- Malaise 1 : N4 02.368 W52 40.429
- Malaise 2 : N4 02.361 W52 40.411
- Malaise 3 : N4 02.484 W52 40.390
- Malaise 4 : N4 02.484 W52 40.390

Dates des relèves des pièges Malaise :

21/07/2009	04/08/2009	18/08/2009	03/09/2009	08/09/2009	22/09/2009	10/10/2009
20/10/2009	30/11/2009	11/12/2009	18/01/2010	28/01/2010	05/02/2010	19/02/2010
05/03/2010	27/03/2010	09/04/2010	26/04/2010	10/05/2010	05/06/2010	26/06/2010
19/07/2010						

Soit 22 relevés à la place des 26 prévus. Mais les insectes étant capturés dans des collecteurs à alcool, les échantillons ont toujours présenté un état de conservation satisfaisant.

c) Piège à filet cryldé

2,5 kg de toile d'araignée synthétique permettant la capture de Coléoptères ont été installés sur 4 sites.

Les filets ont fréquemment été inspectés, cependant, en l'absence de visite plurihebdomadaires, nombre de spécimens ont été fortement endommagés, principalement par les fourmis.

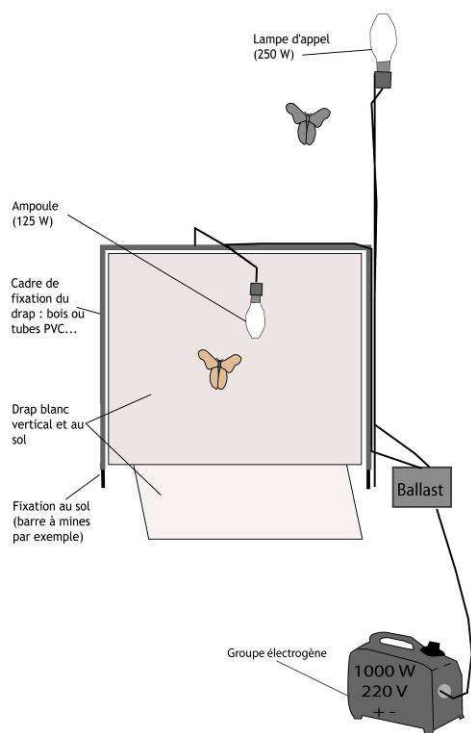
Ceux-ci ont été démontés début novembre 2009 car dégradés suite à plusieurs fortes pluies. Un filet cryldé a été installé à 20 m de hauteur par Pierre TERRET après la Mission II et a permis la capture de spécimens intéressants.

Les coordonnées GPS des pièges à filet cryldé installés lors de la Mission I sont :

- cryldé 1 : N4 02.412 W52 40.331
- cryldé 2 : N4 02.447 W52 40.454
- cryldés 3 et 4 : N4 02.513 W52 40.492

Dates des relèves :

20/07/2009	24/07/2009	25/07/2009	04/08/2009	11/08/2009	23/08/2009	03/09/2009
10/09/2009	12/09/2009	22/09/2009	30/09/2009	10/10/2009	20/10/2009	01/11/2009

3°) Piégeage par attractivité**a) Piège lumineux**

Onze nuits utilisant deux pièges lumineux ont été réalisées lors de la Mission I. Les deux pièges situés dans deux parties différentes de la zone défrichée, correspondant ainsi à vingt-deux nuits de piégeage. La totalité de ces opérations a eu lieu dans la période du 15 juillet au 26 juillet 2009.

Le premier piège PL1 a été équipé d'une lampe d'appel de 250W et de deux lampes de 150W (cf. schéma ci-contre).

Le second piège PL2 était équipé d'une lampe d'appel de 125W et de deux lampes de 80W.

Le PL1 a été placé au niveau de la Drop Zone de la Station Pararé, ses coordonnées GPS sont :

N4 02.268 W52 40.352 ;

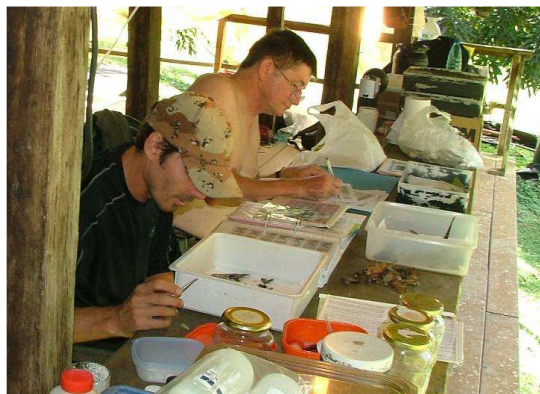
Le PL2 a été placé en haut du camp afin d'éclairer une partie de la canopée située le long de la rivière Arataï, ses coordonnées GPS sont :

N4° 02.316' W52° 40.378'

La collecte de spécimens a débuté à la tombée de la nuit (18h30 environ) jusqu'à l'aube (6h30 environ).

Quelques autres nuits de piégeage lumineux ont été réalisées sur le site, notamment trois nuits en février lors de la Mission II afin de capturer les espèces typiques de saison des pluies.

La plupart des familles d'insectes attirées par ce mode de piégeage ont été collectées.



Séance d'identification des Hétérocères capturés lors d'une nuit de piégeage lumineux (Mission I).

b) Pièges à appâts fermentés

• Pièges aériens (vin rouge ou nectar de banane)



Les pièges ont été fabriqués à partir de bouteilles de 5 litres en PET (polyéthylène téréphtalate) dont le côté a été découpé afin de créer une entrée puis le piège est rempli avec un litre de vin ou de nectar de banane. L'utilisation de liquide présente l'avantage de permettre une filtration et donc un relevé plus complet et pratique que lors de l'utilisation de banane fruit.

Trente bouteilles de 5 litres ont donc été mises en place et devaient être relevées chaque semaine pendant une durée d'un an ; les pièges ont été placés à des hauteurs différentes, canopée (30 à 40m), étage intermédiaire (15 à 25m) et étage inférieur (5 à 10m) (cf. schéma pages suivantes).

Ces pièges n'auraient pu être installés sans l'aide technique et la connaissance du terrain du Directeur technique du site, Philippe GAUCHER.

Ces pièges à appâts fermentés permettent de capturer principalement des Coléoptères Cetoniinae, Rutelinae, Histeridae et Cerambycidae.

L'ensemble des familles déterminables par les collaborateurs spécialistes a été trié et identifié.

Les coordonnées GPS des 7 arbres équipés par des pièges à appâts fermentés aériens sont :

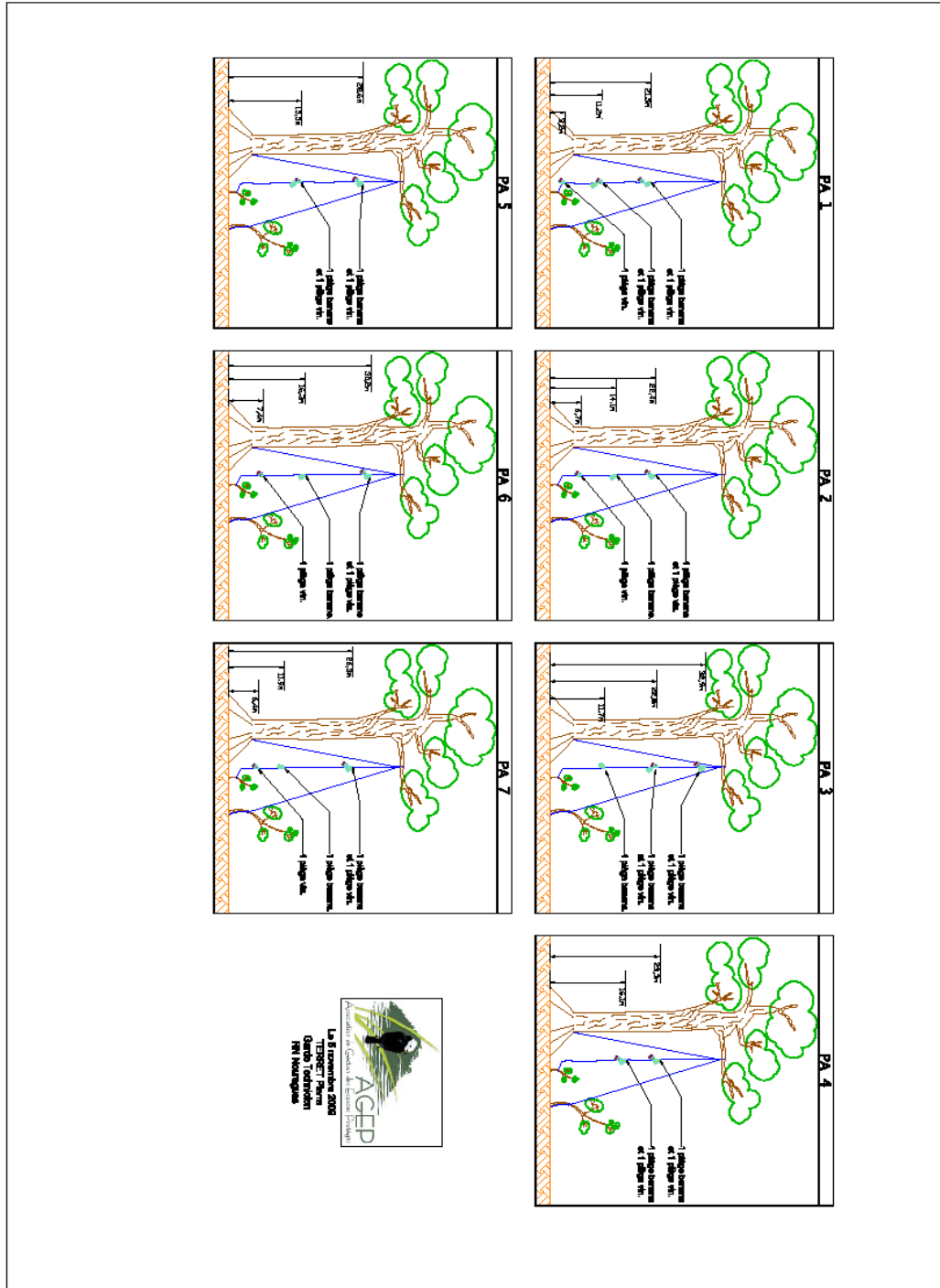
- arbre 1 : N4 02.351 W52 40.329
- arbre 2 : N4 02.373 W52 40.326
- arbre 3 : N4 02.417 W52 40.328
- arbre 4 : N4 02.411 W52 40.305
- arbre 5 : N4 02.383 W52 40.335
- arbre 6 : N4 02.361 W52 40.425
- arbre 7 : N4 02.375 W52 40.426

Dates des relèves :

25/07/2009	04/08/2009	11/08/2009	17/08/2009	23/08/2009	03/09/2009	08/09/2009
13/09/2009	22/09/2009	30/09/2009	10/10/2009	20/10/2009	01/11/2009	23/11/2009
30/11/2009	11/12/2009	18/01/2010	28/01/2010	05/02/2010	12/02/2010	19/02/2010
05/03/2010	16/03/2010	27/03/2010	04/04/2010	09/04/2010	20/04/2010	26/04/2010
06/05/2010	16/05/2010	04/06/2010	15/06/2010	24/06/2010	04/07/2010	19/07/2010

Soit 35 relevés au lieu des 52 prévus : les résultats ont donc été limités par un renouvellement trop espacé de l'appât (baisse de l'attractivité) et par la dégradation des spécimens (pullulation de larves de Diptères)

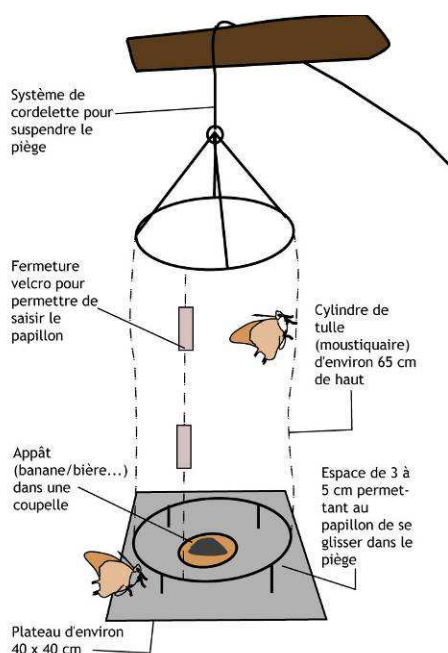
Voici également un schéma de chacun des arbres équipés avec les pièges à appâts fermentés avec leurs hauteurs respectives (réalisation Pierre TERRET) :



• Pièges à Nymphalidae

Dix pièges à Nymphalidae ont été placés au sol et dix autres pièges en hauteur dans les arbres, uniquement durant la Mission I.

Ce type de piège permet de capturer des lépidoptères Nymphalidae ou Noctuidae Catocalinae ainsi que des coléoptères Cetoniinae ; les pièges placés près du sol ciblant les Satyrinae. L'obtention de spécimens en bon état nécessite un relevé quotidien voire biquotidien.



c) Pièges collants ou sticky-trap



Une vingtaine de pièges collants jaunes a été disposée lors de la Mission II sur le site en sub-canopée, en chablis et sur un puits de lumière en sous-bois.

L'utilisation des pièges collants jaunes permet généralement de capturer principalement des Hyménoptères et des Diptères mais est aussi utilisé pour capturer les petites espèces de Coléoptères floricoles, et parfois des Arachnides.

Leur rendement en cette saison a été très faible mais ce type de piégeage est à ré-éditer en saison sèche. Il est possible également que la couleur utilisée ne soit pas la plus attractive en Guyane (essais à refaire avec différentes couleurs).

d) Pièges jaunes à « assiette »



Utilisé par Marc TUSSAC uniquement lors de la Mission II, ce type de piège coloré permet de capturer Hyménoptères, Diptères, Hémiptères et autres Coléoptères. Le bac en aluminium est peint en jaune puis rempli d'eau avec un agent mouillant, les insectes sont relevés chaque jour : une douzaine de ces pièges ont été placés au sol sur les deux sites ; les conditions météorologiques n'ont pas permis d'installer ce type de piège en hauteur.

4°) Récolte et élevage de larves

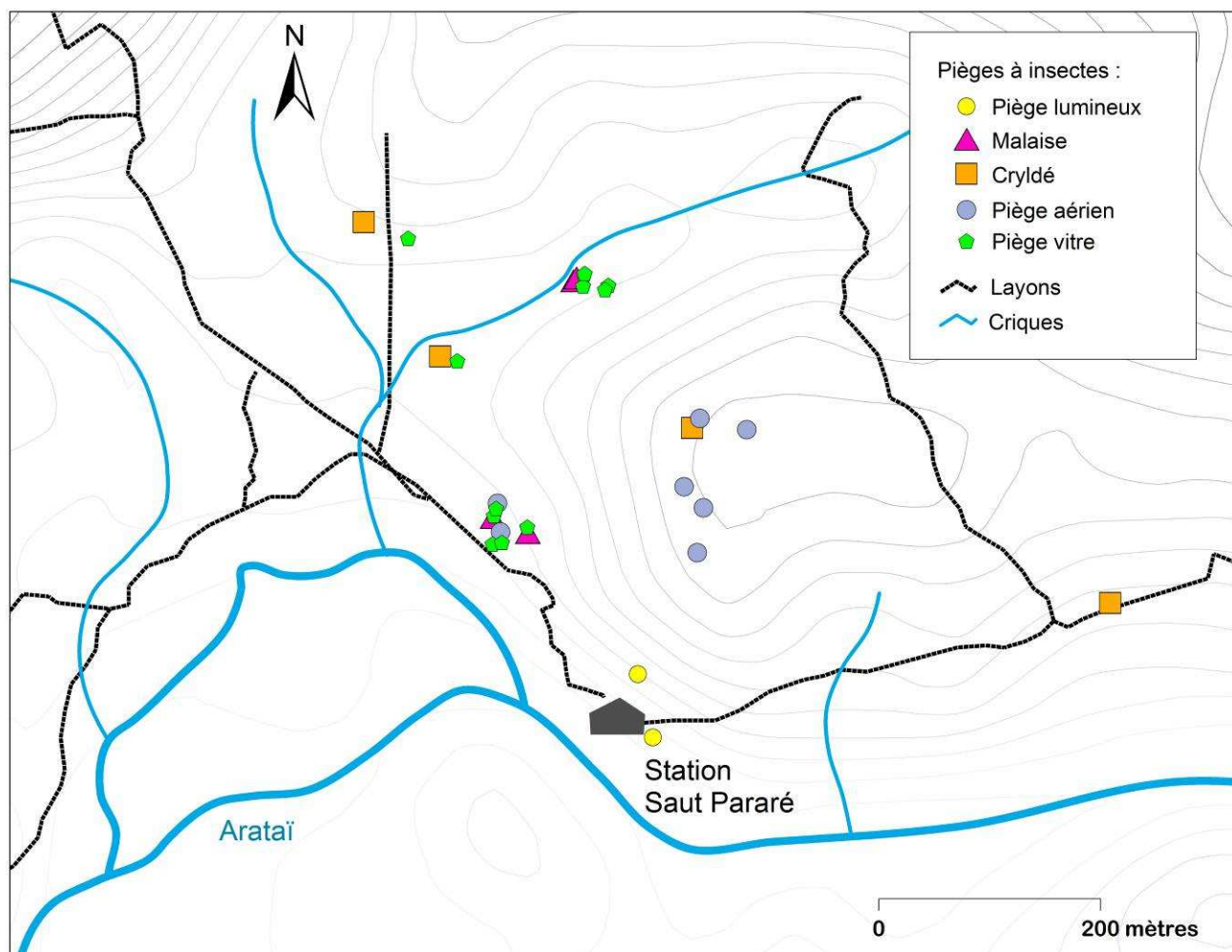


Trente caisses d'émergence (60 litres chacune) ont été remplies de bois mort prélevé sur le site lors des Missions I et II. Notre expérience montre que cette méthode est très efficace pour obtenir des Cerambycidae discrets.

L'ensemble des Coléoptères, Hyménoptères et Diptères parasitoïdes obtenus *ex larva* ont été envoyé aux spécialistes.

Des troncs morts ont été décortiqués pour rechercher directement des larves et les mettre en élevage individuel. Nous avons également fouillé du terreau d'arbre mort.

5°) Localisation des dispositifs de piégeage



Nous avons délibérément choisi des emplacements favorables très proches du camp de Saut Pararé afin de faciliter les relevés de l'ensemble du dispositif.

6°) Conditions météorologiques et effort de collecte par méthode de piégeage

Durant les 12 jours de la Mission I, les conditions météorologiques ont été variables mais globalement favorables aux collectes d'insectes : plusieurs journées chaudes et sans averse, quelques débuts de nuits pluvieux. La densité de Coléoptères et Lépidoptères diurnes s'est révélée très faible, les récoltes de Lépidoptères nocturnes ont par contre été satisfaisantes.

Concernant les Coléoptères, il y avait peu d'espèces de saison des pluies (un *Callipogon armillatus* et très peu de bousiers) et les espèces de saison sèche n'étaient pas abondantes (peu de Torneutini et de Cerambycini au piège lumineux). Par ailleurs, la plupart des nuits ont été claires et fraîches, facteurs peu favorables aux captures de Coléoptères.

Pour les Lépidoptères diurnes, juillet est en général une période creuse avant le pic d'octobre-novembre.

Durant les 3 jours de la Mission II, les conditions météorologiques ont été peu favorables car fortement pluvieuses : de ce fait, les nuits ont été plus froides et la densité des insectes en général, de jour comme de nuit, s'est révélée très faible.

Piège ou méthode de collecte	Abrév.	Effort de collecte cumulé (préciser les unités de mesure pertinentes)	Conditions météo et influence sur les résultats
Collecte au filet et recherche à vue tous ordres	VU	256 heures.homme	Favorable pour les Odonates, faible pour les Rhopalocères.
Battage et examen de troncs de jour et de nuit	BT	80 heures.homme (hors déplacement)	Conditions plutôt favorables (troncs secs) mais peu de chablis frais.
Recherche de larves de Coléoptères		6 heures.homme	Quelques larves de Cetoniinae, Rutelidae et Prioninae.
Fauchage	FC	6 heures.homme	Résultats intéressants en Chrysomèles et Orthoptères.
Troubleau	TB	4 heures.homme	Terrain peu approprié, résultats très médiocres.
Piège à interception vitré	PV	4428 jours.vitre	Très productif.
Piège Malaise	PM	1107 jours.piège	Résultats moyens.
Piège à toile cryldé	PC	2,5 kg soit 50m linéaire	Conditions favorables, quelques captures originales jusqu'en novembre 2009.
Piège lumineux	PL	30 nuits complètes	Configuration favorable du site qui a permis 2 piégeages simultanés en Mission I. Résultats d'ensemble modestes sauf pour les Hétérocères.

Piège à appâts fermentés	PA	11070 jours.piège	Résultats modestes malgré des pièges placés en canopée. Plusieurs captures intéressantes
Piège à Nymphalidae	PN	130 jours.piège	Système Mission I très perturbé par les Mammifères qui consommaient les appâts.
Piège collant		60 jours.piège	Système Mission II : aucun insecte capturé par cette méthode qui donne pourtant de bons résultats dans les autres parties du Globe
Piège jaune		36 jours.piège	Système Mission II : quelques Diptères et Hyménoptères capturés mais très insuffisants.
Elevage (bois)	LV	30 sacs de 60 litres	Résultats corrects

Note : en gras et grisé, les dispositifs de récolte qui ont fonctionné à l'année (ou 5 mois pour la toile cryldé).

7°) Méthodes d'analyse des données

L'établissement de listes de présence d'espèces sur un site représente une approche indispensable mais totalement insuffisante pour répondre aux principaux défis de la connaissance et du monitoring d'un espace naturel : évaluer l'intérêt patrimonial du site, sa contribution à la conservation de la biodiversité de la région, la qualité des écosystèmes, les évolutions de la biodiversité.

Ces deux derniers points ne peuvent être traités par de simples listes de présence, l'abondance relative des espèces étant un facteur clé de leur rôle dans l'écosystème et les évolutions touchant d'abord l'abondance avant d'affecter la diversité spécifique.

Nous avons donc cherché à obtenir des données quantitatives pour un maximum de groupes de façon à permettre des comparaisons et analyses dans le temps.

La faisabilité diffère selon les groupes taxonomiques, en lien avec la méthode de collecte (piègeage continu beaucoup plus favorable) et selon le niveau de traitement des déterminations (selon que les indéterminés « sp » ont été numérotés ou pas).

Les groupes suivants ont été analysés quantitativement et des commentaires des spécialistes ont été insérés :

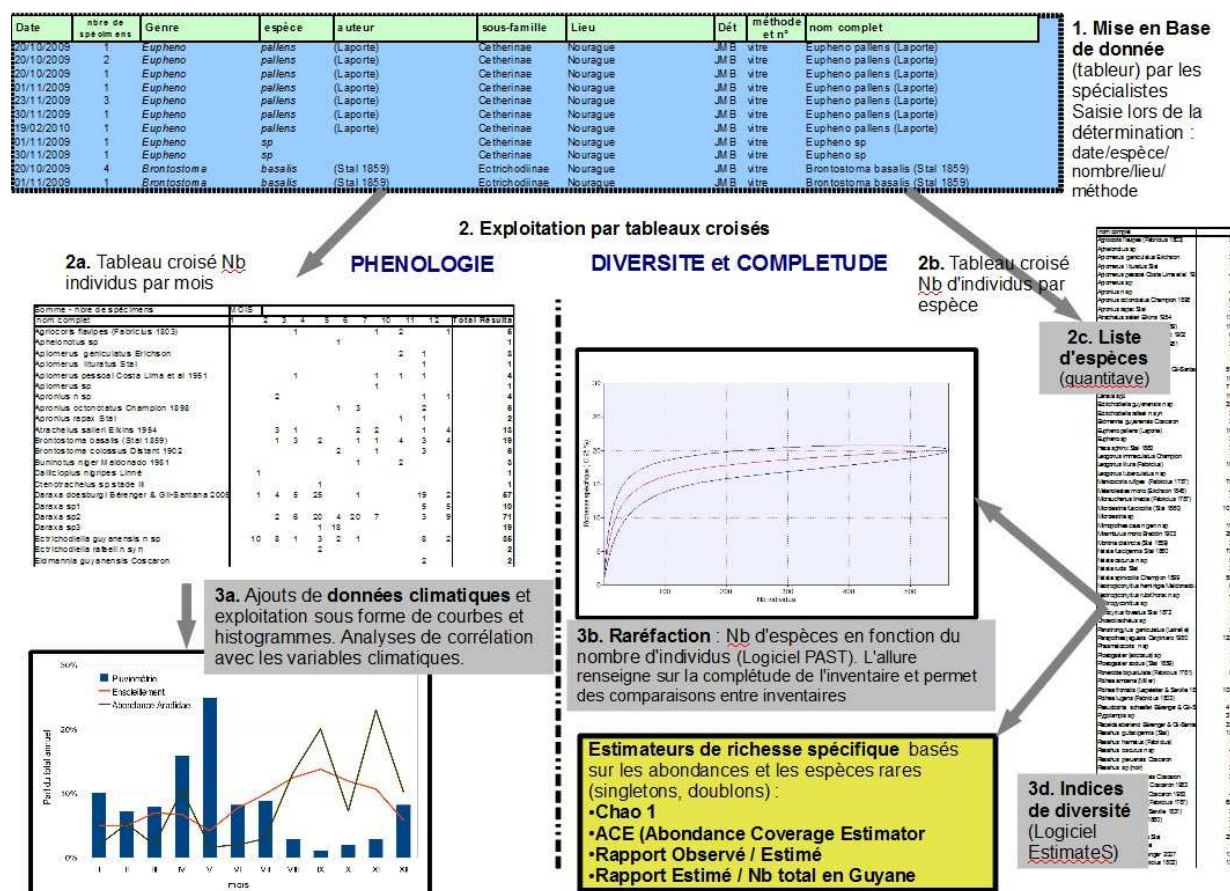
- Coleoptera : Cerambycidae, Scarabeidae (Dynastinae, Cetoniinae, Rutelinae, Scarabeinae), Mordellidae, Geotrupidae Bolboceratinae, Elateridae – Eucnemidae, Passalidae, Staphylinidae Pselaphinae, Nitidulidae, Cantharidae, Lampyridae, Lycidae, Telegeusidae, Phengodidae, Malachiidae, Cleridae, Oedemeridae, Brentidae, Buprestidae, Carabidae, Cicindelidae, Histeridae, Curculionidae, Erotylidae et Hybosoridae
- Lepidoptera : Toutes familles Heterocera et Rhopalocera
- Orthoptera.
- Mantodea.
- Phasmatoptera.
- Blattoptera.
- Hemiptera : Pentatomoidea, Reduviidae, Aradidae, Cercopidae, Membracidae, Fulgoridae.

- Hymenoptera : Chalcidoidea, Braconidae, Apidae Apinae, Pompilidae et Mutillidae.
- Diptera.
- Arachnidae.

Schéma d'analyse de données S.E.A.G

Il s'agit de la procédure standard de valorisation des données issues des pièges tournant en continu sur le site. D'autres traitements ont pu être réalisés dans certains cas. Avec la suite des échantillonnages sur le secteur du camp Inselberg, nous développerons des comparaisons de composition entre les deux sites.

Les analyses de saisonnalité ont été effectuées uniquement sur les résultats comparables d'un mois sur l'autre (piège vitre et piège banane). A noter que ceci n'empêche pas le biais lié à une variation de détectabilité selon les saisons (plus de déplacements par temps secs).



III / Résultats généraux

Nombre de spécimens collectés par groupe- Bilan général des retours et des collectes

Tableau du nombre d'espèces identifiées et du nombre de spécimens renseignés par les spécialistes

Ordre	Famille	Nbre total de spécimens	Nbre d'espèces identifiées
Lepidoptera	Hesperiidae		47
	Lycaenidae		12
	Nymphalidae		79
	Pieridae		6
	Riodinidae		61
	Papilionidae		2
	Apatelodidae		29
	Arctiidae		247
	Castniidae		4
	Cossidae		24
	Dalceridae		4
	Geometridae		155
	Hedylidae		6
	Lasiocampidae		34
	Limacodidae		26
	Lymantridae		8
	Megalopygidae		23
	Mimallonidae		32
	Noctuidae		361
	Nolidae		10
	Notodontidae		245
	Saturniidae		103
	Sematuridae		2
	Sphingidae		78
	Thyrididae		9
	Uranidae		4
Sous-TOTAL		> 4000	1611
Coleoptera	Anthribidae	>100	>12
	Brentidae	396	> 26
	Buprestidae	255	39
	Callirhipidae	4	1
	Cantharidae	296	32
	Carabidae	585	146
	Cerambycidae	4018	311
	Cerophytidae	2	1
	Chrysomelidae	218	26
	Cicindelidae	265	11
	Cleridae	105	19
	Coccinellidae	77	21
	Curculionidae	> 5000	244
	Ditiscidae	5	4
	Elateridae	> 600	119
	Elmidae	1	1
	Eucnemidae	> 300	52
	Erotylidae	170	52
	Geotrupidae	71	5
Histeridae	4425	85	
Hybosoridae	604	37	

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

	Hydrophilidae	13	4
	Lampyridae	993	34
	Lucanidae	1	1
	Lycidae	510	29
	Malachiidae	7	3
	Melandryidae	1	1
	Meloidae	5	2
	Melolonthidae	5	1
	Mordellidae	608	89
	Nitidulidae	> 1000	56
	Oedemeridae	196	> 10
	Passalidae	331	22
	Paussidae	1	1
	Phengodidae	69	10
	Platypodidae	> 200	> 1
	Scarabeidae	2211	151
	Scolytidae	> 1000	> 10
	Staphylinidae	> 200	37
	Telegeusidae	2	1
	Throscidae	2	1
	Trogossitidae	104	12
	Sous-TOTAL	24956	1720
Hemiptera	Aetalionidae	2	2
	Aradidae	304	26
	Canopidae	75	1
	Cercopidae	49	8
	Cicadellidae	35	8
	Cicadidae	57	7
	Coreidae	10	3
	Cydnidae	1489	7
	Fulgoridae	286	29
	Gelactocoridae	1	1
	Lygaeidae	5	3
	Membracidae	90	35
	Miridae	15	5
	Nabidae	3	2
	Pentatomidae	507	66
	Reduviidae	1247	82
	Tibicidinae	19	3
Sous-TOTAL	4194	288	
Hymenoptera	Apidae	127	42
	Aulacidae	43	8
	Bethylidae	1	1
	Braconidae	636	155
	Chalcididae	105	38
	Diapriidae	7	4
	Dryinidae	2	2
	Encyrtidae	1	1
	Eucharitidae	4	2
	Eupelmidae	41	6
	Eurytomidae	13	5
	Evanidae	219	18
	Figitidae	12	1
	Halictidae	> 20	5
	Ichneumonidae	> 200	51
	Liopteridae	8	3
	Perilampidae	1	1
Platygastridae	2	1	
Pompilidae	162	62	

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

	Pteromalidae	52	11
	Rhopalosomatidae	3	1
	Scelionidae	64	1
	Scolebythidae	1	1
	Sphecidae	1	1
	Tiphiidae ?	1	1
	Torymidae	2	1
	Vespidae	120	29
	Sous-TOTAL	1676	452
Diptera	Pantophthalmidae	4	3
	Phoridae	1	1
	Sous-TOTAL	5	4
Orthoptera	Acrididae	NR	20
	Gryllidae	NR	6
	Romaleidae	NR	7
	Tetrigidae	NR	3
	Tettigoniidae	NR	51
	Sous-TOTAL	> 300	87
Mantodea	Acanthopidae	29	7
	Liturgusidae	1	1
	Mantidae	73	12
	Mantoididae	3	1
	Thespidae	50	5
	Sous-TOTAL	156	26
Phasmatodea	Diapheromeridae	4	4
	Prisopodidae	6	3
	Pseudophasmatidae	54	9
	Sous-TOTAL	64	16
Blattoptera	Blaberidae	NR	20
	Blattellidae	NR	39
	Blattidae	NR	1
	Polyphagidae	NR	1
	Sous-TOTAL	> 200	61
Odonata	Aeshnidae	NR	4
	Calopterygidae	NR	4
	Coenagrionidae	NR	2
	Gomphidae	NR	7
	Libellulidae	NR	11
	Megapodagrionidae	NR	1
	Polythoridae	NR	1
	Protoneuridae	NR	1
	Pseudostigmatidae	NR	3
	Sous-TOTAL	> 100	34
Megaloptera	Corydalidae	8	3
Dermaptera	Isolabididae	1	1
	Labiidae	25	6
	Pygidicranidae	2	1
	Sous-TOTAL	36	11
Neuroptera	Ascalaphidae	3	2
	Chrysopidae	9	1
	Mantispidae	40	9
	Sisyridae	1	1
	Sous-TOTAL	53	13
Plecoptera	Perlidae	2	1

Les données retournées font donc état de plus de **35 000** spécimens collectés pour **4324** espèces d'insectes identifiées (soit avec un nom existant, soit identifiées en tant que « sp »). Cependant, comme cela a déjà été signalé, le temps de travail sur ces spécimens (8 mois) a été trop court pour beaucoup de familles. Par exemple, pour les Staphylinidae, plus de 200 spécimens sont

isolés lors de chaque tri, soit, au total, plus de 7000 spécimens d'insectes de très petite taille pour la plupart et d'habitus très proches nécessitant un temps d'étude prolongé. La même remarque peut être faite pour les Curculionidae ou les Diptères.

A titre d'information, chaque relève de piège à interception vitré donne en moyenne (estimation basse), après tri et pour les ordres le plus représentés :

Ordre	Nombre de spécimens moyen isolé lors d'un tri	Nombre de spécimens isolés pour la totalité des 35 relèves
Blattoptera	20	700
Coleoptera	1500	52500
Diptera	250	8750
Hemiptera / Homoptera	200	7000
Hymenoptera	250	8750
Orthoptera	20	700
Evaluation (basse) du nombre total de spécimens isolés		78400

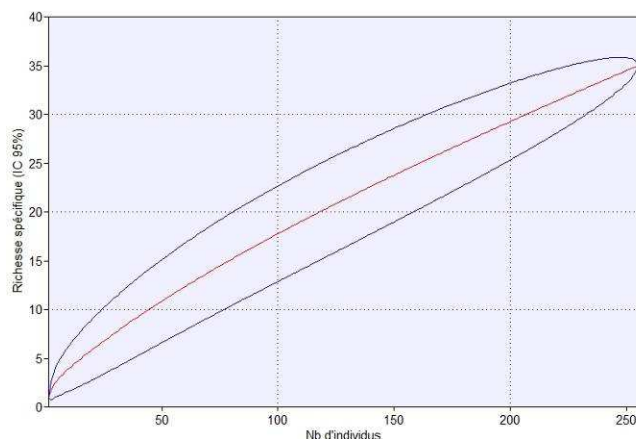
Cela signifie donc que, hors Lepidoptera, les spécimens étudiés étant au nombre de 35 020 (soit environ 44,7% du total), plus de 43 000 spécimens n'ont pas encore été analysés : le travail de préparation et d'identification pour les collègues spécialistes et les institutions comme le British Museum de Londres va donc encore se poursuivre sur plusieurs années pour de nombreux groupes et les résultats seront donc bien supérieurs aux quelques **4324 espèces d'insectes** déjà isolées.



IV / Résultats : Ordre des COLEOPTERA

1°) Buprestidae (Stéphane BRÛLÉ)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Buprestidae	255	0,51	39	16	204	143	Estimée à plus de 600 espèces



Graphique : Diversité des Buprestidae (Saut Pararé 2009-2010)

La courbe de rarefaction, tout comme les estimateurs de richesse (Chao 1 et ACE) montrent que l'inventaire est très loin d'être complet.

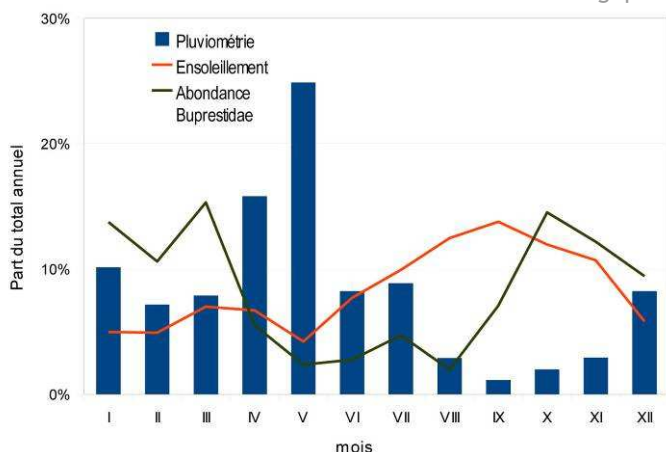


Agrilus oberthueri

Les échantillonnages des Nouragues Saut Pararé ont permis la collecte de 255 spécimens pour 39 espèces de Buprestidae, c'est assez peu compte tenu de la durée de l'échantillonnage ; cependant plusieurs nouvelles espèces d'*Agrilus* (6 des 14 espèces capturées sur le site sont nouvelles) ont été collectées sur le site des Nouragues Saut Pararé et seront publiées en septembre 2011. Ces captures nombreuses (231 Agrilini soit plus de 90% des spécimens) de ce genre de Buprestes dont les larves sont xylophages peuvent s'expliquer par la proximité de chablis lors de la pose des pièges à interception vitrés.

On peut aussi signaler la capture de 15 spécimens de 13 espèces de Trachyini de 5 genres (*Brachys*, *Hylaeogena*, *Leiopleura*, *Pachyschelus*, *Neotrachys*), fréquents dans les pièges à vitre mais toujours en peu d'exemplaires : ceci peut s'expliquer par le comportement de ces micro-buprestes (quelques mm) qui doivent vivre préférentiellement dans le feuillage de la canopée ou sub-canopée puisque leurs larves sont mineuses de feuilles. A ce jour, il n'est pas possible de mettre un nom d'espèce sur les genres de Trachyini car aucun spécialiste n'a révisé cette tribu depuis 1950, une visite de plusieurs musées s'impose donc afin de consulter les types d'Obenberger, de Gory & Laporte et de Kerremans entre autres avant de pouvoir proposer des travaux sur cette difficile tribu.

On signale également la capture d'un spécimen de *Psiloptera* proche de *Psiloptera bicarinata* dans un piège cryldé disposé à 20m de hauteur et probablement nouveau.



Graphe : Saisonnalité des Buprestidae (Saut Pararé 2009-2010)

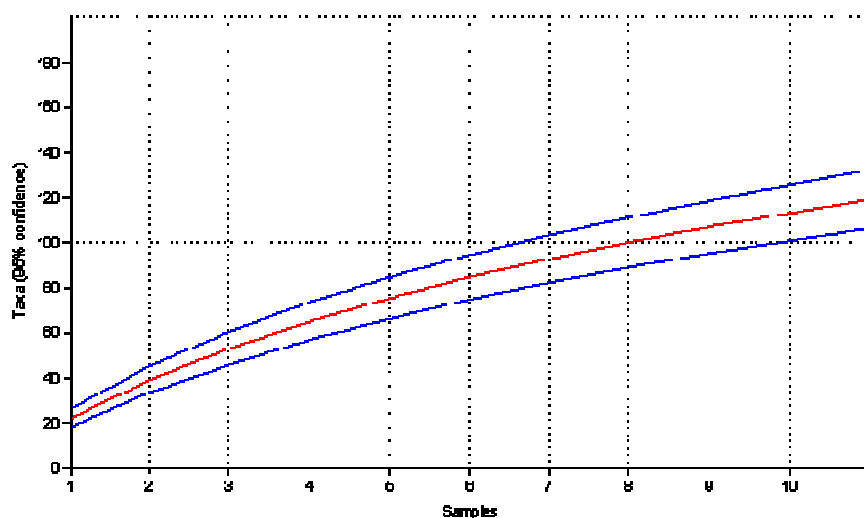
L'abondance augmente au milieu de la saison sèche et est également élevée jusqu'en mars.



Chrysobothris sp.

2°) Cerambycidae (Pierre-Henri DALENS et Julien TOUROULT)

A. Résultats obtenus lors de la Mission I.



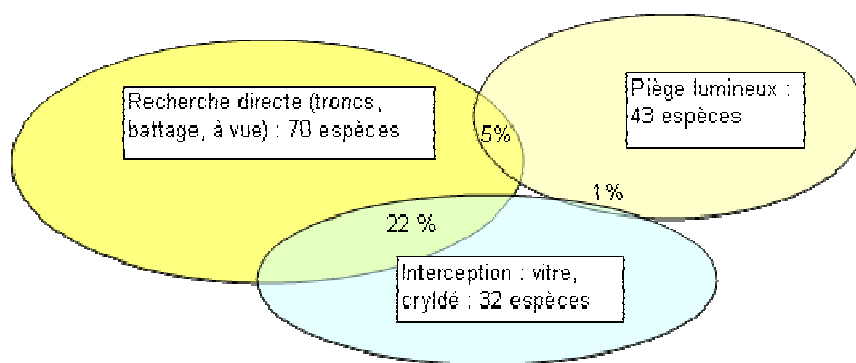
118 espèces de longicornes ont été collectées.

La richesse spécifique totale estimée à partir de nos 11 jours de collecte est de 191 espèces (estimateur Chao 2).

Ceci confirme la faible densité à cette période de l'année.

Les principales méthodes s'avèrent largement complémentaires.

La technique du piège d'interception est la plus efficace en terme de nombre d'espèces par unité d'effort (cf. Tableau ci-dessous), y compris pour une mission de 11 jours.

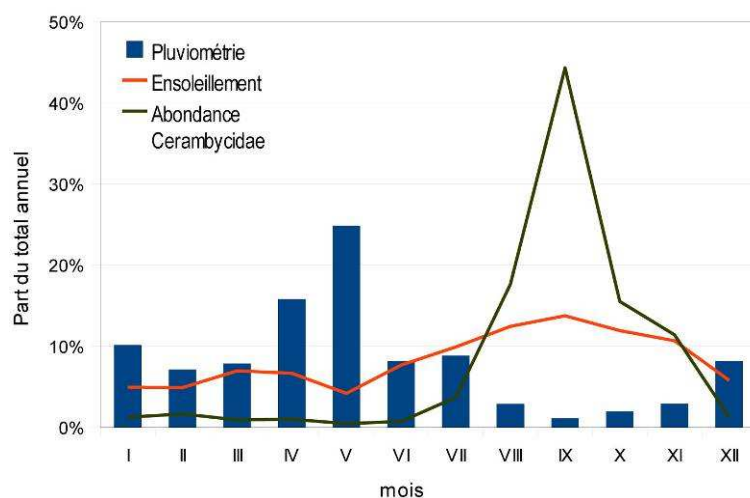


	Recherche directe (battage, troncs, à vue)	Pièges d'interception (vitre, Malaise, cryldé)	Piège lumineux	Pièges à appâts fermentés
Effort de collecte (heure.homme)	50	20	80	8
Nombre d'individus	170	95	102	5
Richesse spécifique	70	32	43	4
Indice de Shannon	3,92	3,10	3,26	1,33
Indice de Fisher (alpha)	44,51	16,95	28,01	9,28
Indice de Berger-Parker	0,06	0,19	0,12	0,40
Indice d'Equitabilité (e^H/S)	0,72	0,69	0,61	0,95
Rapport Diversité (Richesse spécifique) / effort collecte	1,4	1,6	0,54	0,5

B. Résultats complets

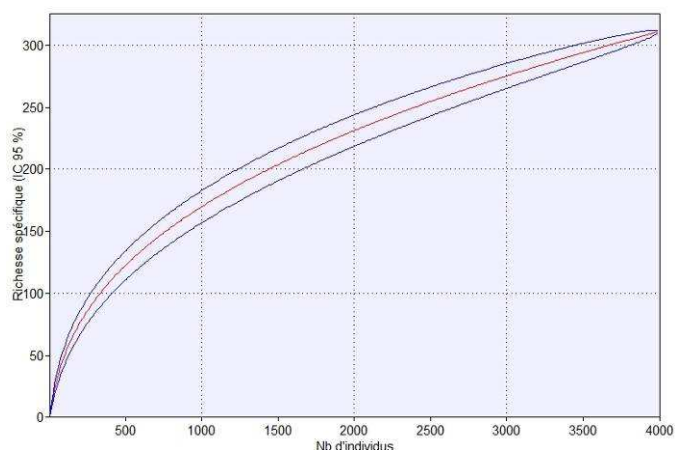
B.1. Résultats d'ensemble.

Après une année complète d'étude, 311 espèces de Cerambycidae ont été identifiées.



Courbe de saisonnalité intégrant pluviométrie et température.

Les résultats sont conformes à ce que l'on observe ailleurs, avec un pic d'abondance et de diversité en saison sèche, en particulier en août et septembre (Morvan & Morati, 2006 ; Dalens et al., 2010).

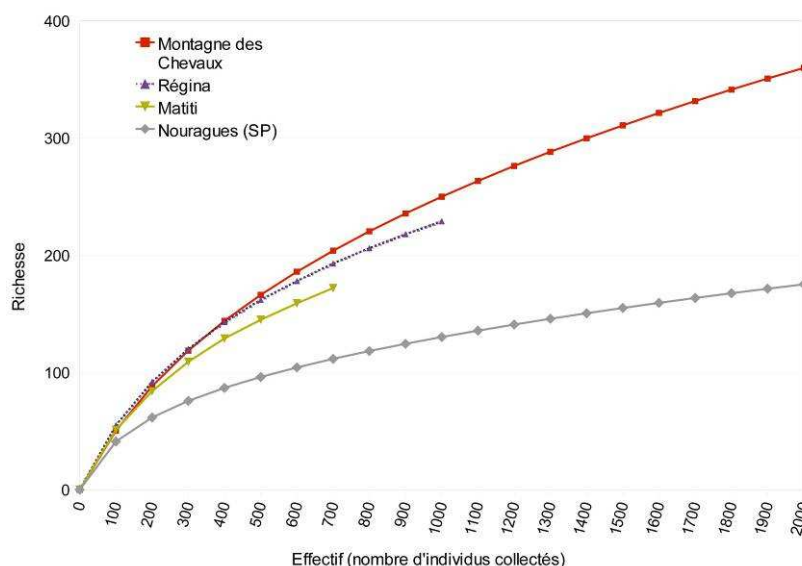


Courbe d'accumulation des Cerambycidae pour 1 an d'étude.

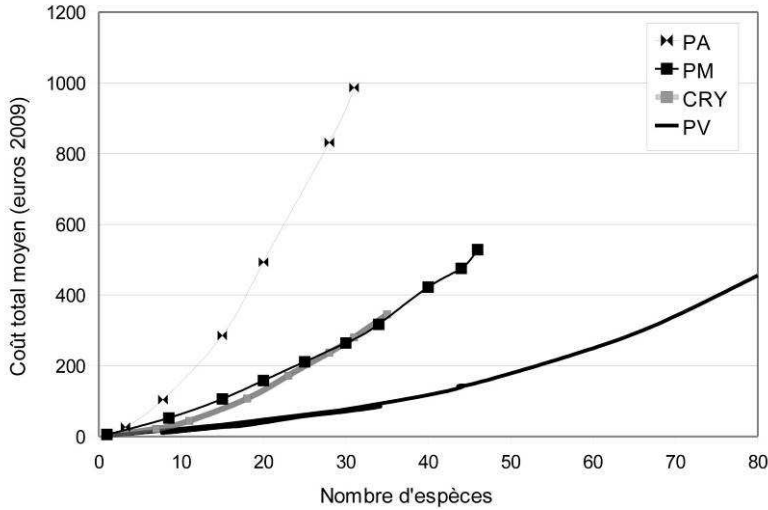
L'estimateur Chao 1 propose un total de 525 espèces.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp »	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'experts)
					Chao 1	ACE	
Cerambycidae	4018	0,09	311	45	525	512	1700

Du tableau ci-dessus, on déduit qu'environ 18% de la faune de Guyane ont été capturés. Résultats modestes si on les compare avec d'autres sites étudiés. Par exemple, à la Montagne des Chevaux (commune de Roura, étude réalisée en 2008-2009) ce sont près de 7000 spécimens capturés pour 602 espèces (Dalens *et al.*, 2010). Les résultats obtenus en forêt primaire peu perturbée, avec de type de dispositif de piègeage, sont très inférieurs à ceux d'un site perturbé (proximité d'un large chemin récemment réalisé) situé en sommet de colline (effet « Hill-top ») ; de même, le site proche de Régina est une zone d'exploitation forestière et le site de Matiti est fortement perturbé par la déforestation (exploitations agricoles). Le graphique suivant illustre les résultats de 4 sites étudiés (à année et période équivalente).

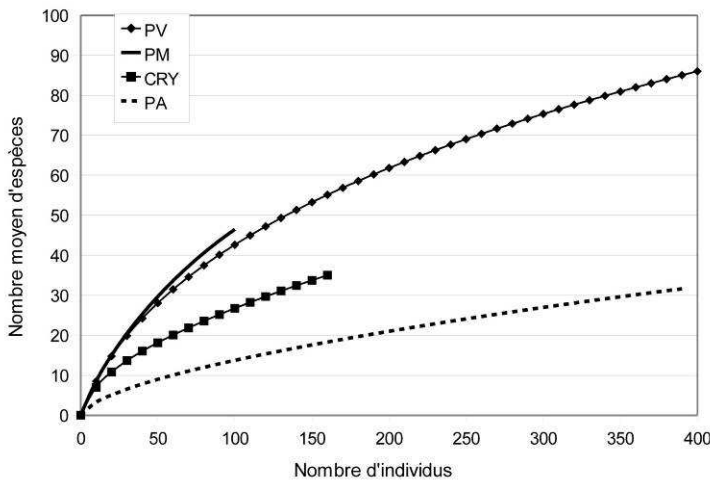


B.2. Résultats par type de piège. Complémentarité des pièges



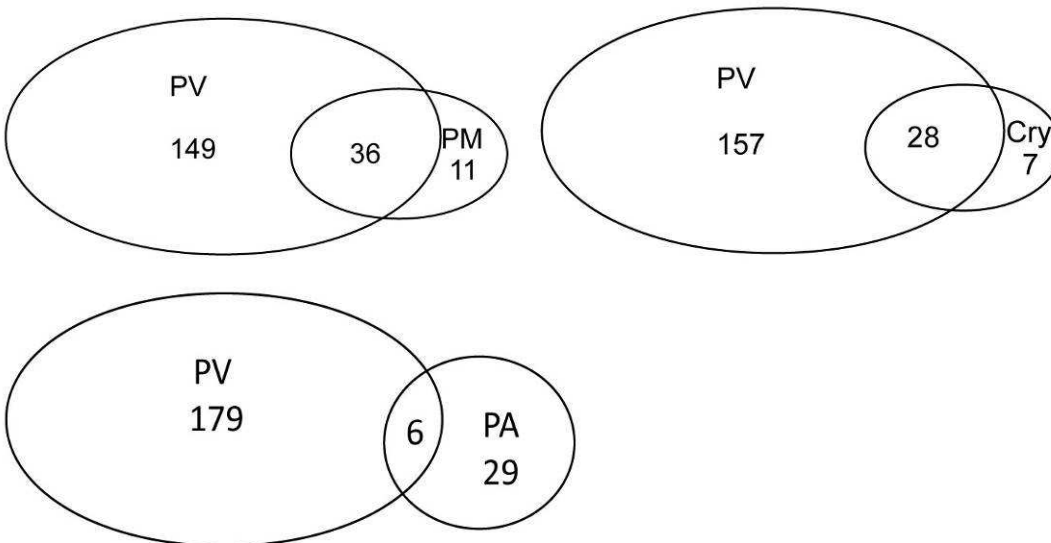
Efficacité comparée des 4 principaux types de piège permanents (PA= pièges à appâts fermentés, PM= pièges Malaise, CRY= toile cryldé, PV=pièges à vitre). (Touroult *et al.*, 2010)

Les pièges les plus rentables sont de loin les pièges à vitre.



Diversité des captures obtenues avec les différents types de pièges : vitres et Malaise obtiennent des diversités comparables mais avec un nombre de captures beaucoup plus réduit pour les Malaise.

Les autres types de pièges, moins efficaces que les vitres, ont montré une complémentarité variable avec ces derniers, comme on peut le voir sur les schémas suivants.



Les pièges d'interception sont par essence peu complémentaires entre eux. Par contre, les pièges à appâts fermentés offrent un spectre de capture largement différent de celui des vitres, probablement en attirant des espèces ne circulant pas à hauteur de piège à vitre.

C. Notes sur quelques espèces remarquables :

Acyphoderes odyneroides White, 1855. Décrit du Pérou et connu du Centre du Brésil (Pará, Goiás), l'espèce a été signalée de Guyane en 2008 (Tavakilian & Peñaherrera-Leiva, 2008) sur la base d'une unique capture de Cacao ; c'est le seul Rhinotragini capturé au cours de la Mission I.

Trypanidius andicola Blanchard, 1843. Grande espèce typique de l'intérieur de la Guyane (Saül) dont la présence en Guyane n'est pas publiée. Capturée en une dizaine d'exemplaires sur un chablis la nuit, dont quelques exemplaires sur un *Virola sp.* (Hélène Richard det.). Par la suite, régulièrement intercepté par les vitres pendant la saison sèche.

Quelques autres espèces typiques de la faune de l'intérieur (Saül, Maripasoula, Antecume Pata) ont été capturées : *Nealcidion emeritum*, *Gnomibidion digrammum*, *Mionochroma ocreatum*.

On peut aussi noter quelques espèces peu fréquentes mais largement répandues : *Hesperandra lalanecassouorum*, *Ischionodonta versicolor*, *Oreodera melzeri*, *Blabia similis* et *Desmiphora elegantula*.



Aglaoschema camusi Dalens, Tavakilian & Touroult, 2010

Deux exemplaires ont été capturés au piège banane en situation haute (25 à 30m de hauteur), ce matériel fait partie de la série typique utilisé pour la description de cette nouvelle espèce.

Ctenodes guianensis Dalens, Touroult & Tavakilian, 2009

Un exemplaire capturé dans un piège banane placé haut n'a pas pu être intégré au matériel typique lors de la description de l'espèce (l'article était sous presse lors de la capture).

Phaedinus tricolor Dupont in Audinet-Seville, 1834
Espèce très rare et vivement colorée, caractère inhabituel pour la faune guyanaise.

Ces trois derniers exemples illustrent l'intérêt des pièges à appât fermenté, qui, s'ils n'ont qu'un spectre de capture étroit et un coût d'utilisation important, permettent la capture d'espèces rares et spectaculaires.



Ctenodes guianensis

Hemilissa sulcicollis Bates, 1870

Espèce nouvelle pour la Guyane. Connue d'Amérique centrale, du Brésil et de Bolivie. Un exemplaire capturé au piège Malaise.



Hespereburia blancheti

Hespereburia blancheti Dalens & Tavakilian, 2009

Un exemplaire obtenu hélas quelques mois après la description de l'espèce et non inclus dans les Paratypes. La localité des Nouragues est nouvelle pour l'espèce.

Eriphus dimidiatus White, 1855

Espèce nouvelle pour la Guyane. Ce genre fera prochainement l'objet d'une révision (*in litteris*), qui comprendra la description de l'*Eriphus sp* également capturé sur le site.

Acanthoderes septemmaculata Buquet, 1859

Espèce spectaculaire, réputée rare, dont une douzaine d'exemplaire a été capturée au filet cryldé. Ceci témoigne encore de l'intérêt de la diversification des méthodes de capture.

Aerenica canescens (Klug, 1825)

Espèce largement répandue en Amérique du Sud mais nouvelle pour le département.

D. Conclusions d'ordre général.

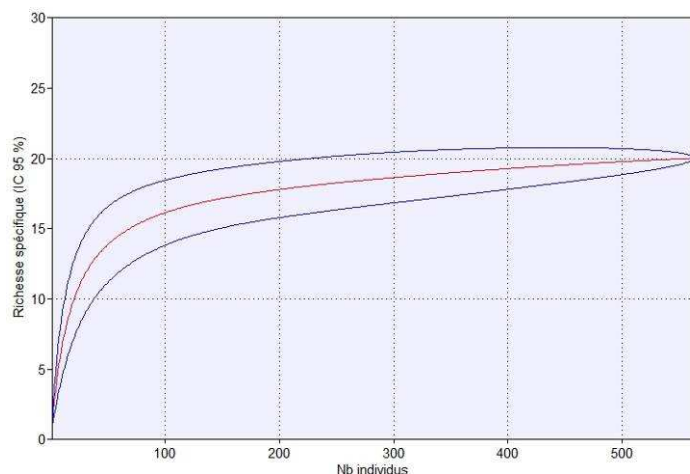
Comparativement à d'autres sites étudiés, les résultats obtenus à Saut Pararé peuvent être considérés comme médiocres pour ce groupe (cf. supra). En effet, la configuration du site est peu propice aux concentrations de xylophages : pas d'effet « Hill-top », pas d'effet « lisière », absence de dégradation de la forêt (pas d'amas important de masse végétale abattue). On peut imaginer que l'essentiel des espèces, en particulier héliophiles, évoluent en canopée. Cette strate est à ce jour la moins bien échantillonnée et donc la moins bien connue.

C'est dans ce type de milieu peu perturbé que des méthodes du type « fogging » pourraient permettre d'approcher la diversité réelle de l'entomofaune. Les autres techniques d'étude de la canopée représentent un investissement financier très important et une mise en œuvre complexe (grues, radeau des cimes, ...). La fumigation, si elle est réalisée avec des pesticides à faible rémanence et dans des conditions d'utilisation optimales (choix de l'horaire pour diminuer la dispersion, ciblage des arbres à couronne complexe...) nous semble la piste la plus prometteuse pour l'étude de l'étage supérieur de la forêt.

3°) Scarabeidae sensu lato (Pierre-Henri DALENS et Julien TOUROULT)

Scarabeinae Phanaeini, *Deltochilum* et *Dichotomius* (pro parte)

Insectes coprophages



La courbe d'accumulation tend rapidement vers l'asymptote. L'estimateur CHAO 1 propose un total de 21 espèces, chiffre atteint par l'étude (562 captures). En Guyane, la faune est estimée à 25 espèces.

Les espèces du groupe non capturées correspondent à des espèces très rares ou localisées (Genre *Dendropaemon*, *Sulcophanaeus faunus*).

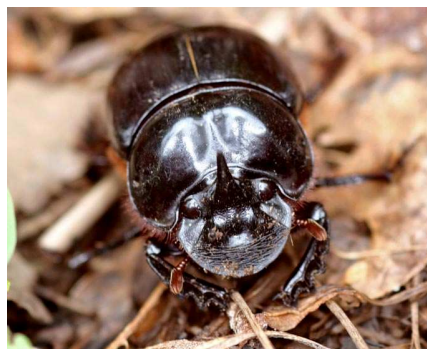
Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Scarabeidae, « gros copro »	562	0,20	20	1	21	20	25

Nous signalons les captures au piège à interception vitré des espèces *Coprophaneus jasius* et *Oxysternon durantoni* typiques de forêt primaire. Les endémiques de l'Ouest du plateau des Guyanes sont présents : *Coprophanaeus parvulus*, *C. christophorowi*, et *Oxysternon durantoni*.

Egalement présente, l'espèce *Tetrameiera convexa*, très localisée en Guyane.

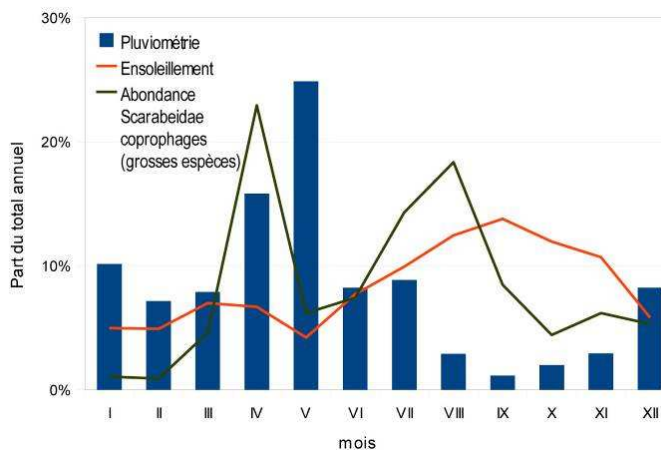


Oxysternon festivum. Espèce très commune en Guyane. Position d'attente sur une feuille en sous-bois.



Dichotomius horridus

Le graphique de saisonnalité met en évidence un double pic d'abondance : le premier, le plus important, en pleine saison des pluies ; le second, moins marqué, en début de saison sèche.

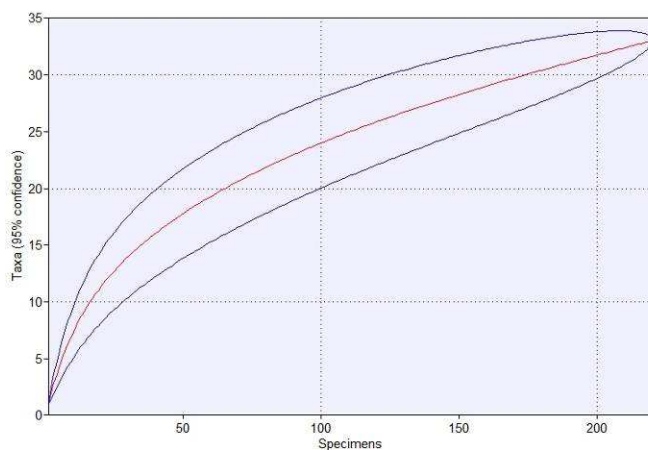


Rutelinae :

Insectes saproxyliques à l'état larvaire, certains floricoles à l'état adulte.

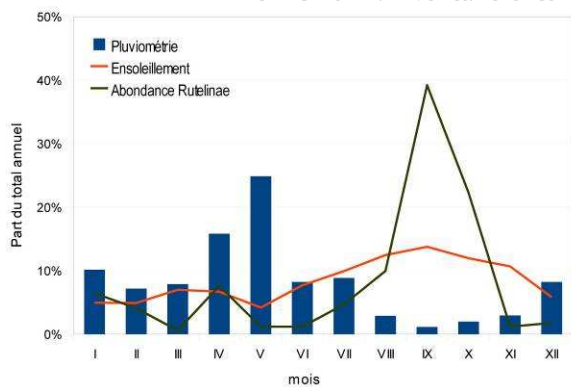
Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Scarabeidae, Rutelinae	220	0,13	33	8	78	53	81 connus (Soula, 2010) 100 probables

Capture des espèces classiques : espèces du genre *Strigidia* au piège lumineux, *Cnemida retusa* à la vitre et *Geniatosoma nigrum* au cryldé. Ces deux dernières espèces sont considérées comme rares mais en réalité assez régulièrement collectées au piège d'interception.



Courbe d'accumulation des Rutelidae.

Au total, 33 espèces (220 spécimens capturés), soit 40% des espèces connues en Guyane.



Graphique de saisonnalité des Rutelidae.
Comme pour de nombreux groupes, on observe un pic d'abondance très net en saison sèche.



Pelidnota quadripunctata



Pseudomacraspis affinis

Cetoniinae :

Insectes saproxyliques à l'état larvaire, certains frugivores à l'état adulte.



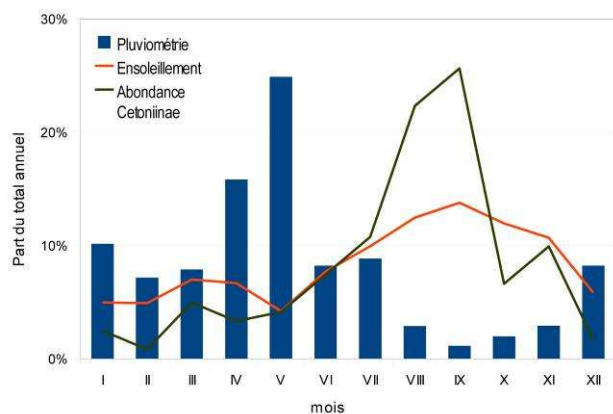
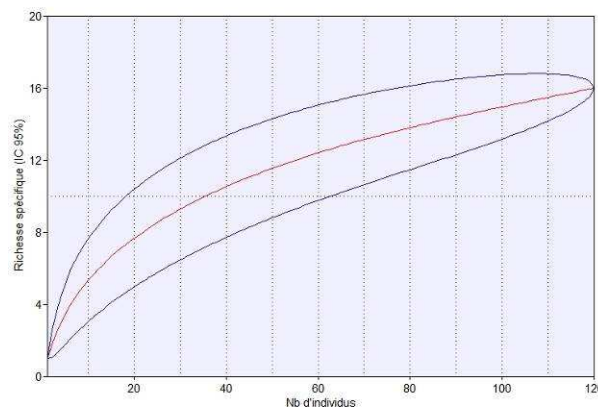
On signale la capture d'une série de *Marmarina maculosa*, larves et coques nymphales, dans du terreau situé entre les contreforts d'un gros arbre mort sur pied. Cette espèce à large répartition néotropicale, rarement collecté par piégeage, était réputée typique de la bande littorale. Elle avait cependant déjà été récoltée à Saül.



Marmarina maculosa

Courbe d'accumulation des Cetoniidae.

16 espèces ont été capturées, soit environ la moitié des espèces estimées dans le département.



Graphique de saisonnalité des Cetoniinae.

L'abondance des Cetoniinae est fortement corrélée à l'ensoleillement de la première moitié de la saison sèche (Touroult & Dalens, 2010).

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Scarabeidae, Cetoniinae	121	0,37	16	2	21	23	30



Gymnetis holosericea

Dynastinae :

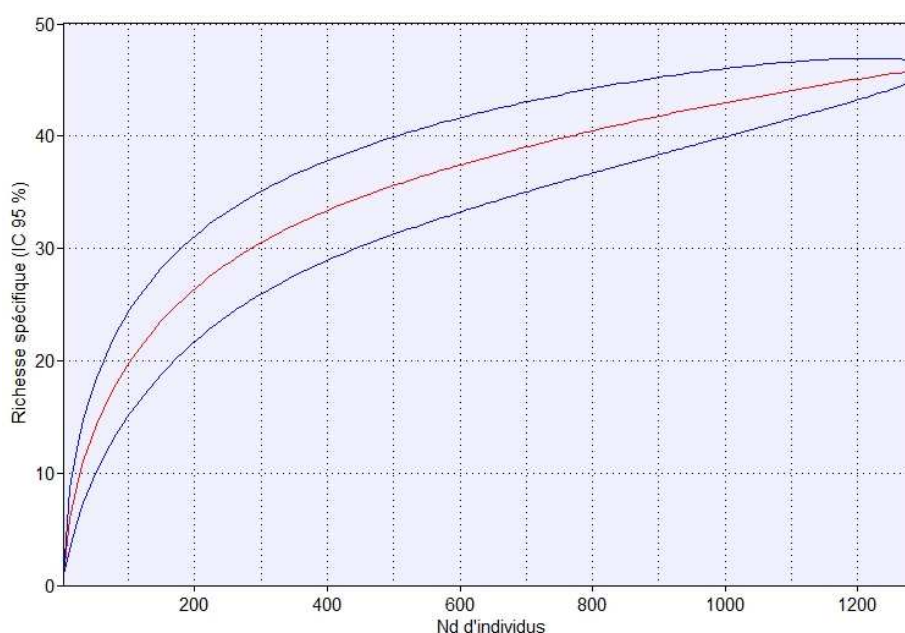
Insectes saproxyliques à l'état larvaire, certains floricoles à l'état adulte (*Cyclocephala* sur fleurs de paliers).

Les premières déterminations de la Mission I aboutissaient à 33 espèces ; pour cette période de chasse, l'estimateur de richesse spécifique totale Chao 2 estimait la faune à 36 espèces.

A la fin de notre échantillonnage, la faune des Dynastinae est de 50 espèces. Parmi les espèces classiques des forêts denses de l'intérieur, on peut noter la capture de quelques espèces remarquables :

- *Megaceropsis quadridentatus* Dechambre. Espèce décrite en 1976, connue uniquement de Guyane dont toutes les stations sont situées dans l'Est (Bélizon, Cacao) et le Centre Guyane (Saül). Deux femelles ont été collectées à la vitre.
- *Megaceras remus* Reiche. Espèce connue uniquement de Guyane, surtout de la zone proche du Maroni. Une femelle a été collectée au piège lumineux en juillet 2009. La capture d'un mâle serait souhaitable pour confirmer cette localité qui étend sensiblement la répartition connue de cette espèce très localisée et rarement collectée.
- *Bothynus herteli* Endrödi. Un exemplaire collecté à la lumière en février 2010. Cette espèce est également "endémique" de Guyane, jamais commune mais plus fréquente dans le secteur des sables blancs vers Sinnamary.
- *Erioscelis proba* Sharpp. Deux captures au filet cryldé, dans le sous-bois. Espèce très rare, dont la présence était même jugée douteuse par Duranton (2011).
- *Cyclocephala durantonorum* Dechambre : 1 spécimen capturé au piège lumineux.
- *Cyclocephala kuntzeniana* Höhne : 2 spécimens capturés au piège lumineux.

Sur ces 6 taxons, deux ont été collectés avec des pièges d'interception, méthode qui permet de collecter les espèces qui ne viennent pas ou très peu au piège lumineux, et qui sont ainsi considérées comme très rares. (Ref. Duranton M. 2011. Chorologie et écologie des Dynastides de Guyane (Coleoptera, Dynastidae). *Coléoptères*, NS (1) : 1-32.)



Courbe d'accumulation des Dynastinae (Saut Pararé 2009-2010)



Palaeophileurus fallax. Espèce qui se collecte uniquement au piège d'interception (cryldé, vitre). Assez fréquent à Saut Pararé.



Megaceras philoctetes. Capturé régulièrement au piège lumineux, en particulier les femelles.



Enema pan dont seule la fore mineure est rencontrée en Guyane.

Résultats de la mission de juillet 2009 comparés à d'autres sites en Guyane

Rédaction Julien TOUROULT

Introduction

Les prospections de la SEAG du 15/07/2009 au 25/07/2009 ont permis de réaliser 11 nuits de pièges lumineux, avec deux pièges simultanés.

Tous les Coléoptères Dynastinae ont été prélevés chaque nuit, pour chaque piège, puis déterminés par Yannig PONCHEL (Kourou). Parallèlement, des piégeages du même type ont été réalisés pendant le même mois, en 2008 et 2009, dans le secteur de Kourou (route de Petit Saut ; RN1, pk 76 et 80 ; Wayabo) par Yannig PONCHEL.

Ceci permet des comparaisons non biaisées par la saisonnalité.

Matériel et méthodes.

Secteur	« Kourou 2008 »	« Kourou 2009 »	« Kourou 2009 » août	Saut Pararé 2009
Nombre de pièges réalisés	8 pièges 22-31/07/2008	6 pièges 10-17/07/2009	5 pièges 10-14/08/2009	22 unités sur 11 nuits 15-25/07/2009
Nombre d'individus collectés	1981	1465	751	1197
Nombre d'espèces	32	30	28	31
Modalités de piégeage	Piège 900 W, début nuit (07-10h)	Piège 900 W, début nuit (07-10h)	Piège 900 W, début nuit (07-10h)	Nuit complète, 1 piège 285 W, l'autre 500 W

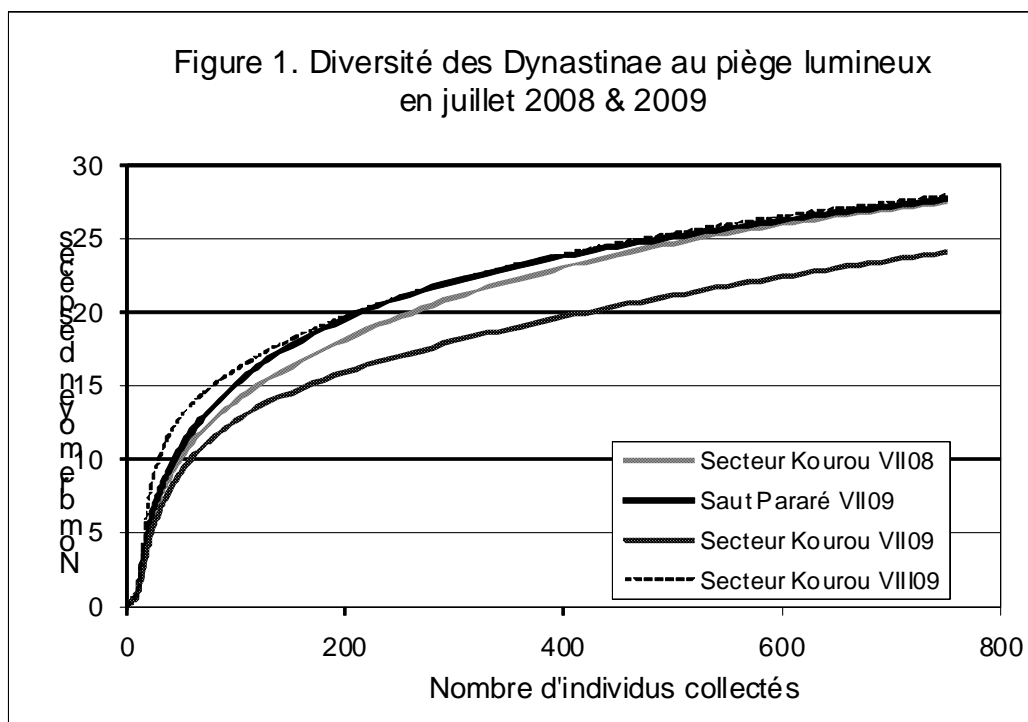
Tabl.1. Jeux de données

Nous avons comparé la diversité obtenue sous l'angle de la richesse en espèces, à l'aide de la méthode de rééchantillonnage du nombre d'espèces en fonction du nombre d'individus collectés (raréfaction), pour limiter les biais liés à la configuration des sites, à la puissance différente des pièges et à l'intensité d'échantillonnage différente. La diversité des sites sera donc comparée à l'aide du nombre moyen d'espèces pour un nombre d'individus donné (750, plus petit dénominateur commun).

Pour visualiser les différences de composition en espèces, nous avons d'abord transformé les données en prenant la racine quatrième afin de pondérer le poids des espèces abondantes. Les différents relevés sont visualisés par MDS (non-metric multidimensional scaling). La pertinence des groupes est testée par ANOSIM (analyse de similarité, basé sur la distance de Bray-Curtis) et la corrélation pièges/espèces est analysée par ACP (analyse en composante principale).

Les espèces caractéristiques de chaque site ont été identifiées par la méthode IndVal (Dufrêne et Legendre, 1997) qui permet de détecter les espèces ayant une affinité pour un site ou un milieu en comparant à la fois leur fréquence et leur abondance par rapport à ce que donnerait une distribution aléatoire (500 permutations aléatoires du jeu de données). Nous retiendrons comme caractéristiques les espèces dont IndVal > 33 % et dont les deux tests sont significatifs (seuil $p < 0,05$). Les analyses ont été réalisées avec le logiciel PAST (Hammer *et al.*, 2001).

Résultats : Diversité



La diversité est sensiblement la même à Saut Pararé en juillet 2009 et dans le secteur de Kourou en juillet 2008 et début août 2009 (Fig.1), de l'ordre de 27 espèces pour 750 spécimens collectés. Il n'y a pas de différence significative entre ces trois jeux de données, les moyennes étant comprises dans les intervalles de confiance. La zone de Kourou, mi-juillet 2009 avait une diversité un peu plus faible, cependant non significativement différente de celle de Saut Pararé (test par Boostrapping, 1000 permutations, $P=0,89$).

L'abondance moyenne par piège est très significativement supérieure dans la zone de Kourou par rapport à Saut Pararé (test de Kruskal-Wallis : $H=11,5$; $P=0,003$). Afin de mieux se focaliser sur les différences de composition, nous avons regroupé les deux pièges effectués chaque nuit aux Nouragues, ce qui limite la différence d'effectif dans les analyses suivantes.

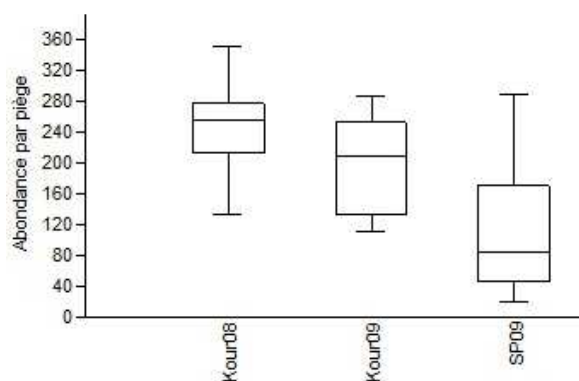


Fig.2. Boxplot de l'abondance moyenne en Dynastidae par piège entre le secteur de Kourou et les Nouragues en juillet.

	Kourou 2008	Kourou 2009	Saut Pararé 2009
Kourou 2008	0,000	0,160	0,005
Kourou 2009	0,481	0,000	0,009
Saut Pararé 2009	0,015	0,028	0,000

Tabl. 2 : Probabilité que les abondances moyennes soient égales, comparaison par test de Mann-Witney 2 à 2. En gras : différences significatives.

Ce résultat est à nuancer compte tenu des différences de puissance des pièges et de configuration des sites (*cf.* discussion).

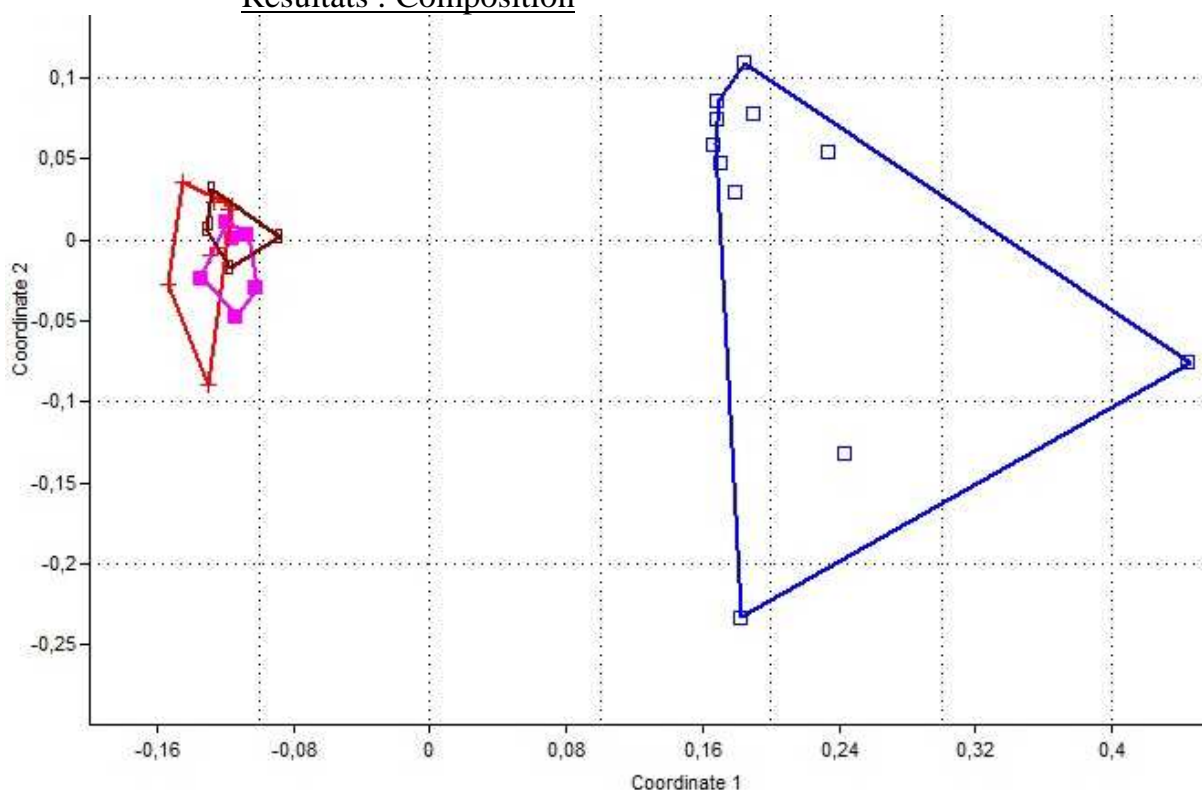
Résultats : Composition

Fig.3. Représentation des similarités entre pièges par MDS (stress = 0,06).

Une visualisation des ressemblances dans la composition des relevés montre une forte proximité entre ceux des divers sites secteur de Kourou (juillet 2008, juillet 2009 et début août 2009) et une assez grande différence avec la composition des onze nuits de piégeage aux Nouragues, elle-même comprenant 3 relevés à composition particulière.

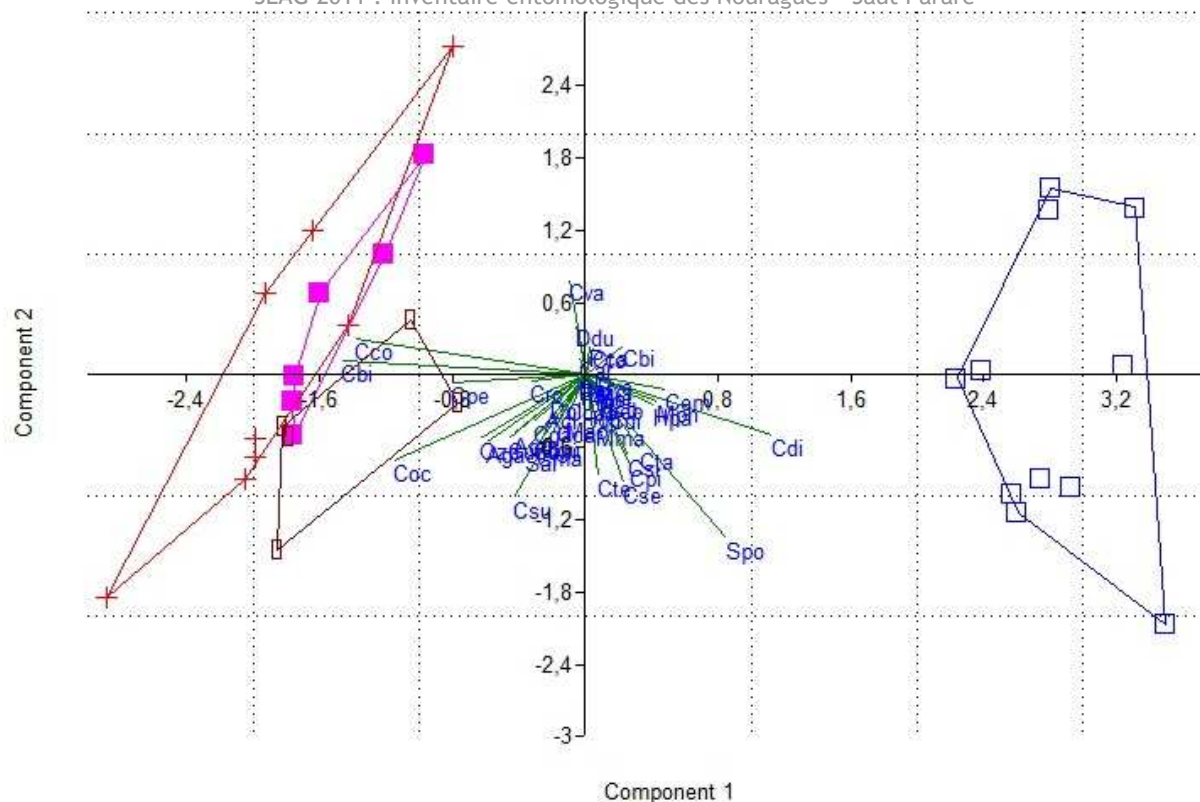
Une analyse de similarité des assemblages confirme significativement le regroupement des relevés correspondant aux différents pièges du secteur de Kourou par rapport aux Nouragues.

	Secteur Kourou 2008	Secteur Kourou 2009	Secteur Kourou 2009 (début août)	Saut Pararé 2009
Secteur Kourou 2008	0	0,0969	0,1224	0,8883
Secteur Kourou 2009		0	0,5333	0,8052
Secteur Kourou 2009 (début août)			0	0,8227
Saut Pararé 2009				0

Tabl.3. Valeur R de l'ANOSIM par comparaison deux à deux. R = 0 forte similarité, R = 1 très forte dissimilarité entre les deux groupes. En gras, différences significatives.

La composition faunistique des pièges situés dans divers sites autour de Kourou est relativement homogène et surtout très stable entre juillet 2008 et juillet 2009.

L'ACP montre une très forte structuration sur le premier axe (44 % de l'inertie) en séparant le secteur Kourou des Nouragues.



Axe 1 : 44 %, axe 2 : 11 %

Résultats : Espèces caractéristiques

L'indice de Jaccard basé sur la présence-absence, indique une similarité entre les 2 stations de 0,45. En tenant compte de la taille différente des échantillons que nous comparons, l'indice Chao-Jaccard (EstimateS, Colwel, 2005) obtenu est de **0,79** ce qui montre que les faunes sont globalement assez semblables. Les assemblages sont cependant nettement différents quand on prend en compte les abondances relatives des espèces, avec un indice de similarité de Bray-Curtis de 0,21.

Espèces	Valeur indicatrice IndVal	Abondance et Fréquence exprimées en : Nb individus. / Nb pièges		Significativité (seuil 0,05)
		Secteur Kourou (19 pièges)	Saut Pararé (11 pièges)	
<i>Cyclocephala bicolor</i> Laporte de Castelnau, 1840	100.00	340./ 19	0./ 0	**
<i>Cyclocephala colasi</i> Endrödi, 1964	96.65	2145./ 19	43./ 10	**
<i>Cyclocephala ocellata</i> Burmeister, 1847	89.47	150./ 17	0./ 0	**
<i>Cyclocephala perforata</i> Arrow, 1911	89.47	40./ 17	0./ 0	**
<i>Oxylygyrus zoilus</i> (Olivier, 1789)	82.83	200./ 19	24./ 8	**
<i>Aspidolea gaudairethorei</i> Endrödi, 1980	80.62	115./ 19	16./ 7	**
<i>Cyclocephala subsignata</i> Burmeister, 1847	71.89	212./ 18	39./ 10	**
<i>Aspidolea quadrata</i> Endrödi, 1966	70.87	269./ 19	64./ 10	**
<i>Cyclocephala guianae</i> Endrödi, 1969	64.44	266./ 19	85./ 11	**
<i>Cyclocephala marginalis</i> Kirsch, 1870	61.86	39./ 18	12./ 8	**
<i>Cyclocephala undata</i> (Olivier, 1789)	47.37	16./ 9	0./ 0	**
<i>Strategus aloeus</i> (Linnaeus, 1758)	43.77	21./ 9	1./ 1	**
<i>Cyclocephala diluta</i> Erichson, 1847	100.00	0./ 0	88./ 11	**
<i>Stenocrates popei</i> Endrödi, 1971	91.56	90./ 17	565./ 11	**
<i>Cyclocephala emarginata</i> Endrödi, 1966	64.16	3./ 3	13./ 8	**
<i>Harposcelis paradoxus</i> Burmeister, 1847	54.55	0./ 0	7./ 6	**
<i>Megaceras philoctetes</i> (Olivier, 1789)	45.45	0./ 0	16./ 5	**

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

<i>Cyclocephala sexpunctata</i> Laporte de Castel, 1840	40.05	5./ 3	8./ 6	**
<i>Cyclocephala tarsalis</i> Dechambre, 1979	42.39	1./ 1	8./ 5	**
<i>Cyclocephala testacea</i> Burmeister, 1847	64.69	148./ 19	157./ 11	NS
<i>Mimeoma maculata</i> (Burmeister, 1847)	28.10	13./ 8	8./ 6	NS
<i>Cyclocephala picipes</i> (Olivier, 1789)	49.35	9./ 7	11./ 8	??
<i>Cyclocephala rondoniana</i> Ratcliffe, 1992	31.58	20./ 6	0./ 0	??
<i>Cyclocephala varians</i> Burmeister, 1847	15.79	16./ 3	0./ 0	NS
<i>Cyclocephala simulatrix</i> Höhne, 1923	41.27	5./ 4	9./ 6	??
<i>Cyclocephala unidentata</i> Endrödi, 1980	26.32	13./ 5	0./ 0	??
<i>Cyclocephala gabaldoni</i> Martinez, 1980	31.58	12./ 6	0./ 0	??
<i>Aspidolea clypeata</i> (Burmeister, 1847)	26.32	10./ 5	0./ 0	??
<i>Megasoma acteon</i> (Linnaeus, 1758)	17.62	7./ 5	2./ 2	NS
<i>Coelosis biloba</i> (Linnaeus, 1767)	30.48	2./ 2	6./ 4	??
<i>Dyscinetus olivacea</i> Höhne, 1923	21.05	7./ 4	0./ 0	NS
<i>Homophileurus quadrituberculatus</i> (Beauv. 1805)	4.89	3./ 2	2./ 1	NS
<i>Cyclocephala cartwrighti</i> Endrödi, 1964	15.79	4./ 3	0./ 0	NS
<i>Cyclocephala castanea</i> (Olivier, 1789)	10.53	4./ 2	0./ 0	NS
<i>Cyclocephala toulgoeti</i> Dechambre, 1992	7.05	1./ 1	2./ 1	NS
<i>Dyscinetus dubius</i> (Olivier, 1789)	10.53	3./ 2	0./ 0	NS
<i>Ligyris ebenus</i> (De Geer, 1774)	18.18	0./ 0	3./ 2	??
<i>Cyclocephala arnaldi</i> Dechambre, 1980	10.53	2./ 2	0./ 0	NS
<i>Cyclocephala dilatata</i> (Prell, 1934)	18.18	0./ 0	2./ 2	??
<i>Phileurus carinatus</i> Prell, 1914	5.76	1./ 1	1./ 1	NS
<i>Phileurus toulgoeti</i> Dechambre, 1996	5.76	1./ 1	1./ 1	NS
<i>Cyclocephala lunulata</i> Burmeister, 1847	5.26	1./ 1	0./ 0	NS
<i>Cyclocephala stictica</i> Burmeister, 1847	5.26	1./ 1	0./ 0	NS
<i>Mimeoma signatoides</i> (Höhne, 1923)	9.09	0./ 0	1./ 1	NS
<i>Hylobothynus arnaldi</i> Dechambre, 1979	5.26	1./ 1	0./ 0	NS
<i>Heterogomphus coriaceus</i> Prell, 1912	9.09	0./ 0	1./ 1	NS
<i>Megaceras remus</i> Reiche, 1859	9.09	0./ 0	1./ 1	NS
<i>Phileurus valgus</i> (Olivier, 1789)	5.26	1./ 1	0./ 0	NS
<i>Phileurus verus</i> Endrödi, 1978	9.09	0./ 0	1./ 1	NS

Dans la comparaison Kourou / Nouragues, douze espèces sont caractéristiques du secteur de Kourou et sept de Saut Pararé. Trois espèces n'ont manifestement pas de différence d'affinité entre les deux zones. Les 28 autres espèces sont trop peu fréquentes et l'effort de collecte n'a pas été suffisant pour détecter des affinités significatives. *Cyclocephala unidentata* Endrödi, 1980 et *Cyclocephala rondoniana* Ratcliffe, 1992 semblent typiques de la zone de Kourou, bien qu'un des deux tests ne soit pas significatif.

Analyse & discussion

La différence d'abondance entre Kourou et les Nouragues peut difficilement être interprétée comme une caractéristique des populations de Dynastidae de ces zones car de nombreux autres facteurs entrent en jeu. Plusieurs facteurs jouent en faveur des récoltes dans la zone de Kourou : des sites de piégeage plus dégagés attirant plus d'insectes et une puissance supérieure. Il n'est donc pas possible de conclure sur ce point.

La diversité spécifique est sensiblement la même entre les Nouragues et la zone forestière située autour de Kourou mais la composition est significativement différente. Ceci tient à la fois à de nettes différences d'abondance dans des espèces communes aux deux sites (*Cyclocephala colasi*, *Oxyligyris zoilus*, *Cyclocephala emarginata*, *Stenocrates popei*, *Cyclocephala sexpunctata*, *Cyclocephala tarsalis*, *Strategus aloeus*) et par des espèces qui semblent propres à l'une des deux zones, à savoir vers Kourou : *Cyclocephala bicolor*,

Cyclocephala ocellata, *Cyclocephala perforata*, *Cyclocephala undata*, *Cyclocephala rondoniana*, *Cyclocephala unidentata* et un nombre plus réduit d'espèces pour Saut Pararé : *Cyclocephala diluta*, *Megaceras philoctetes* et *Harposcelis paradoxus*.

Quelques hypothèses peuvent expliquer ces différences notables de composition faunistique :

- 1) une réelle différence de faune présente entre les forêts proches du littoral et l'intérieur ;
- 2) un décalage dans la phénologie entre le littoral et l'intérieur, lié notamment à une arrivée plus rapide de la saison sèche sur le littoral, qui rend les comparaisons à période égale peu pertinentes ;
- 3) une différence d'attraction des espèces liée à la configuration des sites et au matériel (puissance) et aux modalités de collecte (début de nuit ou nuit complète).

L'hypothèse 3 est vraisemblable pour *Harposcelis paradoxus* et potentiellement pour *Megaceras philoctetes*. En effet, *Harposcelis paradoxus* est présent dans la zone littorale mais vole tard dans la nuit (Touroult et al., 2010). *M. philoctetes* arrive également tard au piège lumineux mais s'avère peu présent sur le littoral (obs. pers. SEAG) ce qui va dans le sens de l'hypothèse 1. Les différences d'abondance de *Cyclocephala colasi*, *Oxylygyrus zoilus* et *Stenocrates popei* sont probablement liées majoritairement à la puissance du piège et à la configuration du site.

Pour *Cyclocephala bicolor*, c'est probablement l'hypothèse 2 qui joue : l'espèce a été collectée à Saut Pararé deux mois plus tard, lors des quelques piégeages effectués en septembre 2009. De même pour *C. ocellata* (et *C. perforata*), espèce bien présente dans l'intérieur mais avec des pics d'apparition sporadiques.

D'après nos connaissances basées sur de nombreux piégeages en Guyane, il existe une différence de faune entre le proche littoral (zone de Kourou notamment) et l'intérieur. L'hypothèse 1 doit donc intervenir pour *Cyclocephala rondoniana*, *Cyclocephala unidentata* qui sont des espèces caractéristiques des forêts proches du littoral. A l'inverse, le très commun *Cyclocephala diluta* semble pratiquement absent des forêts proches du littoral et *Cyclocephala emarginata*, *sexpunctata* et *tarsalis* sont sensiblement plus fréquents dans l'intérieur.

La composition faunistique est à 80 % semblable entre les forêts du proche littoral et celles de l'intérieur. Cependant, l'importance numérique des taxons dans la communauté des Dynastinae change sensiblement (des espèces communes sur le littoral deviennent rares et vice-versa), avec un petit nombre d'espèces qui semblent quasi-exclusives à l'une des deux zones.

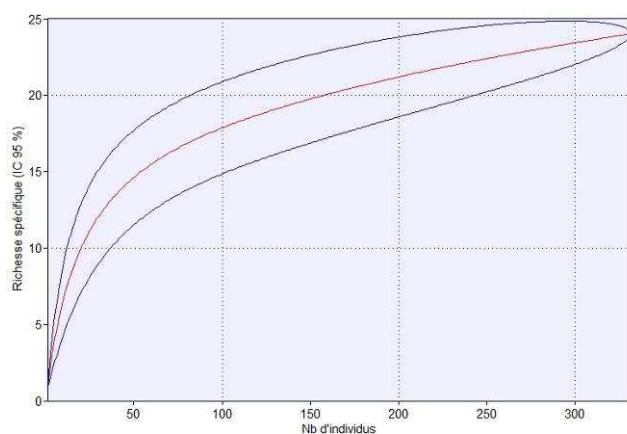
Références.

- Dufrène, M. & Legendre P. (1997). - Species assemblages and indicator species: the need for a flexible asymmetrical approach. *Ecological Monographs*, 67(3): 345-366
- Hammer Ø., Harper D.A.T. & Ryan P.D. 2001. PAST: Palaeontological software for education and data analysis. *Palaeontologia electronica*, 4(1): 9p. Version 1.90 (avril 2009) Accessible en ligne : <http://folk.uio.no/ohammer/past/>
- Touroult J., Dalens P.-H. & Ponchel Y. 2010. Échantillonnage des Dynastidae par piégeage lumineux : comparaison entre le début et la fin de nuit en Guyane, p. 11-14. In Touroult J. (coord.). Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane - Tome I. *Supplément au Bulletin de liaison d'ACOREP-France « Le Coléoptériste »*, 88 p.

4°) Passalidae

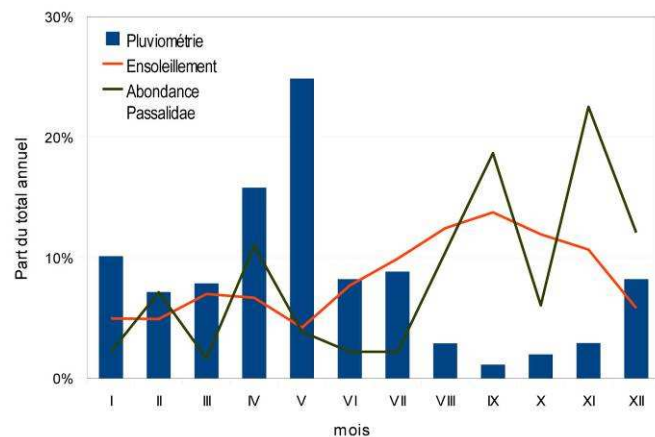
Insectes saproxyliques dont la particularité est que les adultes vivent en communauté avec les larves. Détermination Stéphane Boucher (MNHN).

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Passalidae	331	0,21	22	1	33	29	32 connus (Boucher, 1986) 35 probables



Graphe : Diversité des Passalidae (Saut Pararé 2009-2010)

L'échantillonnage est relativement complet.



Graphe : Saisonnalité des Passalidae (Saut Pararé 2009-2010)

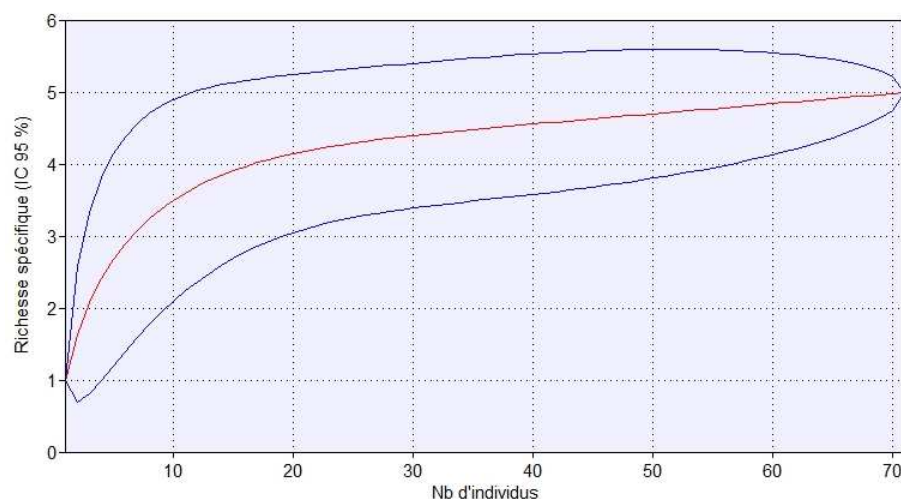
Les Passalidae percent plus les vitres en saison sèche.

Les espèces *Pertinax dechambrei* et *Pertinax spinifer* ont été capturées sur le site de Saut Pararé, ces deux espèces sont respectivement considérées comme rare et assez rare. Durant la totalité de l'échantillonnage, 22 espèces de Passalidae ont été capturées sur environ 35 espèces connues en Guyane.

D'après les estimateurs de richesse Chao 1 et ACE, près de l'ensemble de la faune de Guyane serait présent sur le site de Saut Pararé.

5°) Geotrupidae Bolboceratinae (Olivier BOILLY)

Graphe : Diversité des Bolboceratinae (Saut Pararé 2009-2010)



Les Bolboceratinae sont rapidement et efficacement échantillonnés par le piège vitre d'interception. En 4 mois d'échantillonnage, on obtient une bonne image de la faune circulant dans le site.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Geotrupidae Bolboceratinae (avril-juillet)	71	0,55	5	1	5	5	10

Les tribus des Bolboceratini et des Athyreini appartiennent à la famille des Bolboceratidae. Ces groupes très discrets et pourtant très présents en Amérique du sud ont été jusqu'ici peu étudiés, l'apparition de pièges à interception a permis la capture d'un plus grand nombre de spécimens et la découverte de nouvelles espèces.

La biologie de ce groupe est encore peu connue, mais il semble que certaines espèces soient coprophages ou saprophages, d'autres se développeraient au détriment de champignons endogés. Les adultes restent le plus clair de leur vie cachés dans des terriers profonds. Ils accumulent la nourriture nécessaire à la totalité du cycle dans des cellules larvaires, puis pondent un œuf dans chaque cavité.

Certains taxons se capturent régulièrement au piégeage lumineux au Paraguay, en Bolivie, en Argentine, ... cependant, en Guyane, ces espèces ne semblent pas en général être attirées par la lumière. Malgré tout, certaines petites espèces ont été parfois observées en nombre aux lumières dans les communes de l'intérieur (comm. pers. P.H. DALENS).

H. F. HOWDEN a énormément travaillé sur la faune néotropicale et ses travaux ont été très utiles pour l'identification des spécimens capturés en Guyane. La consultation des collections du MNHN (Muséum National d'Histoire Naturelle, Paris) a été également d'un grand intérêt.

- *Athyreus alvarengai* est une espèce rare et remarquable car nouvelle pour la Guyane, elle n'était alors connue que d'un seul exemplaire mâle de Belem au Brésil. Les femelles étaient inconnues.

- *Athyreus parvus* est également une espèce remarquable car nouvelle pour la Guyane, elle n'était alors connue que d'un seul exemplaire mâle du Brésil. Les femelles étaient non associées.



Athyreus parvus (photo O. Boilly)

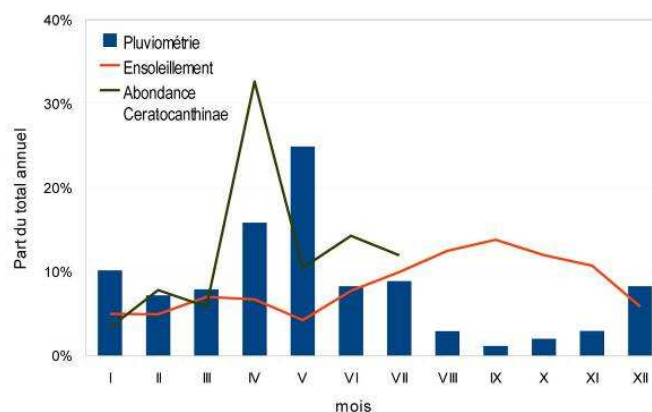
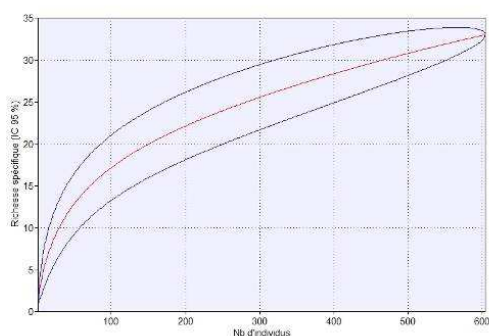
Une nouvelle espèce va être décrite à la suite de cet inventaire (un *Athyreus*), les deux femelles précédemment citées vont également faire l'objet de descriptions.

6°) Hybosoridae Ceratocanthinae (Alberto BALLERIO)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane : connu ou total estimé (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Hybosoridae, Ceratocanthinae (XII-VII)	604	0,36	35	28	47	44	?

La diversité de la Réserve Naturelle des Nouragues Saut Pararé est étonnante puisqu'avec plus de 30 espèces, c'est la plus grande richesse d'espèces pour un seul site que l'on connaisse pour les Ceratocanthinae. Cet échantillonnage pourrait encore être amélioré en développant d'autres méthodes de collecte comme le tamisage pour les espèces aptères ou la fumigation de la canopée et le nombre d'espèces de Ceratocanthinae pourrait bien encore augmenter...

Il y a aussi dans les lots beaucoup d'espèces nouvelles, mais qui nécessitent davantage de spécimens avant de pouvoir en réaliser des descriptions ; ce sont pour la plupart des *Haroldostes* et des *Ceratocanthus* qui nécessiteraient une révision des genres. Un supplément de temps devrait permettre de mieux examiner les spécimens et d'approfondir le travail d'identification voire de description.



Le niveau d'échantillonnage est relativement satisfaisant.

La sous-famille présente un net pic d'abondance en avril, au moment de l'intensification de la saison des pluies. Ceci mériterait d'être confirmé par une série annuelle complète.

7°) Curculionidae (Joachim RHEINHEIMER)



Heilipodus sp.



Hilipinus sp.

La faune de cette région se compose principalement des espèces de la forêt close. La majorité se développe dans le bois et fait partie des sous-familles Cryptorhynchinae, Conoderinae et Molytinae peu étudiées. Pour cela, on y trouve un relativement grand nombre d'espèces qui ne sont pas connues de Guyane ou sont entièrement nouvelles pour la science. Les sous-familles Apioninae et Entiminae (Polydrosinae) qui sont normalement plus riches en Guyane (par exemple sur la Montagne des Chevaux) sont rares ici. Les Baridinae, nombreux dans les endroits bas et humides, ne sont pas communs non plus. *Piazurus maculipes* (Conoderinae) est une des espèces les plus communes et parfois présente en grand nombre. Quelques charançons du même genre (*Piazurus incommodus*, *phlesus*, *melanostictus*, *taciturnus*) sont beaucoup plus rares. Parmi les Cryptorhynchinae *Cylindrocorynus dentipes* est régulièrement capturé et est identifié facilement par son dessin blanc et brun. *Pappista aspis* est un autre exemple commun et répandu en Guyane. Les Molytinae sont très répandus mais toujours pris en individus uniques, comme *Heilipodus ocellatus*, *H. bellicosus*, *Rhineilipus bifurcatus* ; par contre, *Marshallius contaminatus* est relativement commun. Les Rhynchophorinae sont bien représentés par quelques *Mesocordylus* et *Metamasius*, dont *Metamasius distortus* est le plus commun.

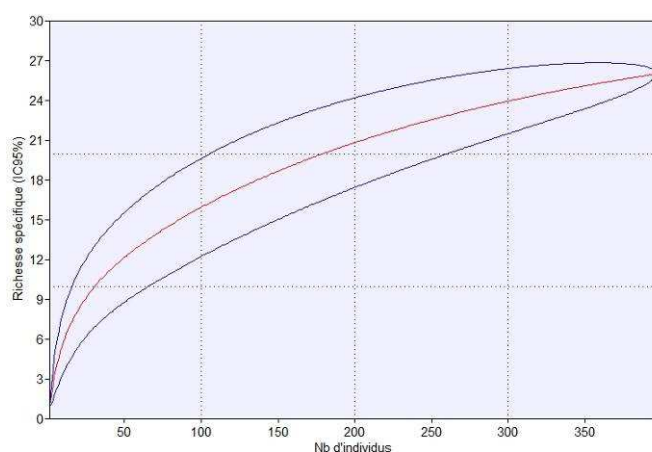
On signale, parmi les **244** espèces identifiées, **9 espèces nouvelles** pour la faune de Guyane :

- *Conoproctus quadripustulatus* (Fabricius 1801)
- *Madarus impressirostris* (Casey 1922)
- *Macrocopturus albotorquatus*, (Heller 1895)
- *Zygops jaspideus* (Germar 1824)
- *Zygops wiedii* (Germar 1824)
- *Heilipodus bellicosus* (Herbst 1797)
- *Heilipodus limus* (Kirsch 1869)
- *Rhineilipus bifurcatus* (Hustache 1938)
- *Oncorhinus nodulosus* Fahraeus 1843

8° Brentidae (Antoine MANTILLERI)

Insectes xylophages.

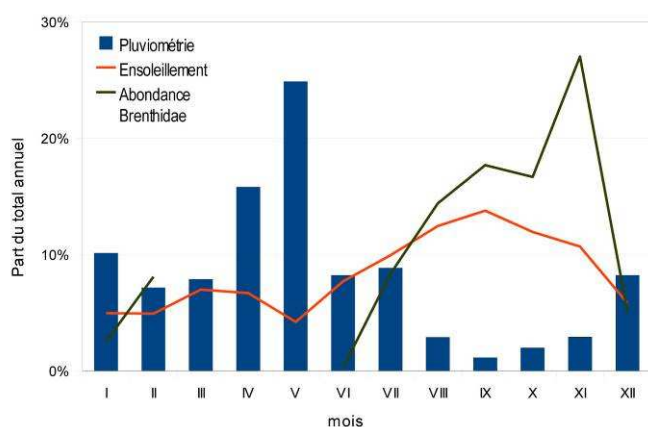
Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Brentidae	396	0,32	26	13	31	30	



Graphique : Diversité des Brentidae (Saut Pararé 2009-2010)



Le peuplement en Brentidae de la station des Nouragues Saut Pararé n'offre pas de différence significative avec d'autres localités échantillonnées ; cependant, la répartition des Brentidae guyanais (et néotropicaux) est si mal connue qu'il serait tout à fait prématuré de tirer des conclusions dans l'état actuel des connaissances.

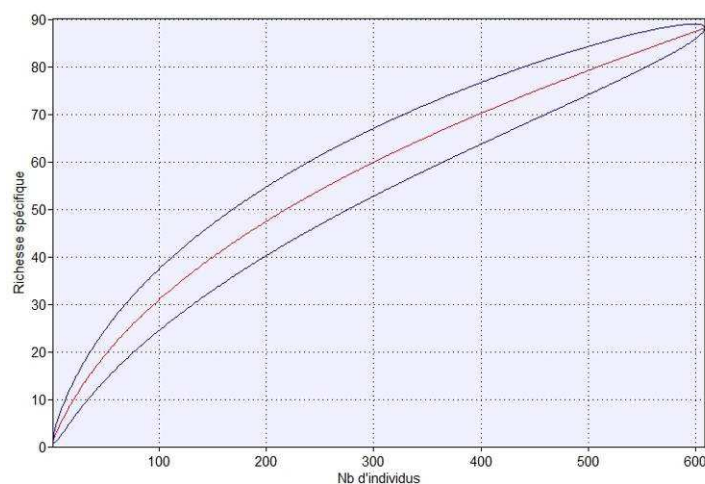
Ulocerus sp.

Graphique : Saisonnalité des Brentidae (Saut Pararé 2009-2010).

Les Brentidae présentent un pic d'abondance en saison sèche, particulièrement en fin de saison (novembre).

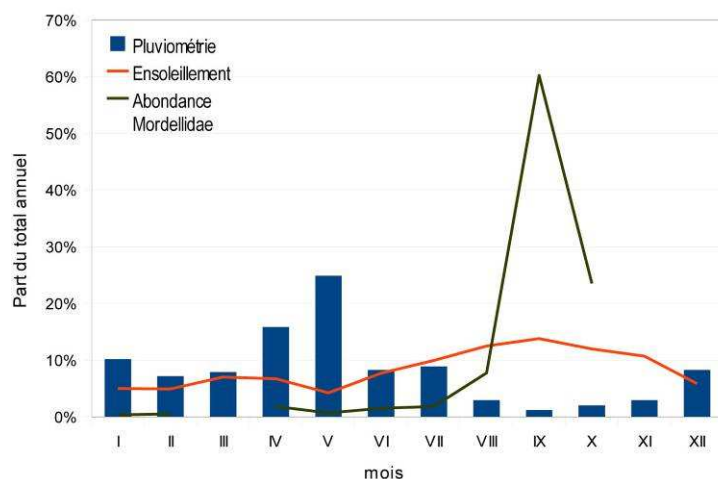
9°) Mordellidae (Pascal LEBLANC)

Insectes saproxyliques à l'état larvaire et floricoles à l'état adulte.



Graphe : Diversité des Mordellidae (Saut Pararé 2009-2010)

Malgré le nombre important de spécimens collectés, on est encore loin d'avoir trouvé toutes les espèces du site.



Graphe : Saisonnalité des Mordellidae (Saut Pararé 2009-2010)

L'abondance des Mordellidae montre un pic extrêmement net en septembre.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Mordellidae	608	0,48	88	61	232	213	1000

Données générales.

Les récoltes des Nouragues Saut Pararé sont abondantes, plus de 600 exemplaires de Mordellidae. Il faut cependant remarquer que la plupart des captures ont été faites par pièges d'interception et que dès qu'une autre méthode est utilisée, les résultats apportent souvent des nouvelles espèces. La méthode du filet cryldé permet notamment la capture d'espèces de plus grande taille, qui répondent moins au piège vitre, mais cette technique mutile les exemplaires ce qui peut rendre difficiles les déterminations. Les pièges attractifs ont procuré des espèces différentes des pièges d'interception en attirant peut-être des espèces de la canopée. Il est donc très probable que les séries d'espèces capturées ne soient pas entièrement représentatives de la faune complète de ce département.

Données spécifiques

La détermination est difficile par manque de clés d'identification et par les nombreuses descriptions sommaires de Pic qui nécessitent de consulter les types pour comprendre ses

diagnoses. En revanche, la grande quantité de spécimens augmente les chances d'obtenir des individus des deux sexes et donc d'arriver à une identification plus certaine.

Tribu des Mordellini

50 espèces ont pu être isolées, mais seulement 1/3 sont nommées, les autres sont en cours de comparaison avec les types des anciens auteurs (Pic, Mäklin...) mais il est très probable que la moitié de celles-ci soient nouvelles pour la science.

Pic a décrit un peu plus d'une centaine d'espèces de Guyane ou des pays limitrophes, sur celle-ci plus de 50 types ont été retrouvés actuellement au MNHN et seulement 10 correspondent aux captures de la SEAG. Cela incite à penser que de nombreuses espèces sont encore à capturer dont une grande partie sera à décrire.

Le genre *Mordella* est gigantesque, plusieurs centaines d'espèces à l'échelle mondiale. Il est probable qu'une révision amènerait à reclasser quelques-unes des espèces d'Amérique Centrale et d'Amérique du Sud dans des genres voisins (*Mordellaria*, par exemple) comme cela a été fait pour *Variimorda pustulosa*.

Dans la tribu des Mordellini, les plus grandes espèces sont les mieux connues, mais il y a cependant deux espèces à décrire. C'est pour ces grandes espèces que l'on peut noter aussi l'intérêt des piègeages diversifiés : *Hoshihananomia quadrisignata* par exemple a été capturé au piège cryldé et au piège banane mais jamais au piège d'interception.

Pour les plus petites espèces de la tribu, il faut noter l'abondance de l'espèce *Mordella univittata* : 293 individus sur un total de 608 captures. Les autres espèces du genre, à l'exception de l'espèce sp. 15, sont toujours en quantité réduite et souvent en un seul exemplaire.

Tribu des Conalini

3 espèces ont été capturées, ce sont les mêmes que pour les captures d'Itoupé et de Roura. *Glipodes unistrigosa* est cependant moins commune que dans les autres lieux de récolte.

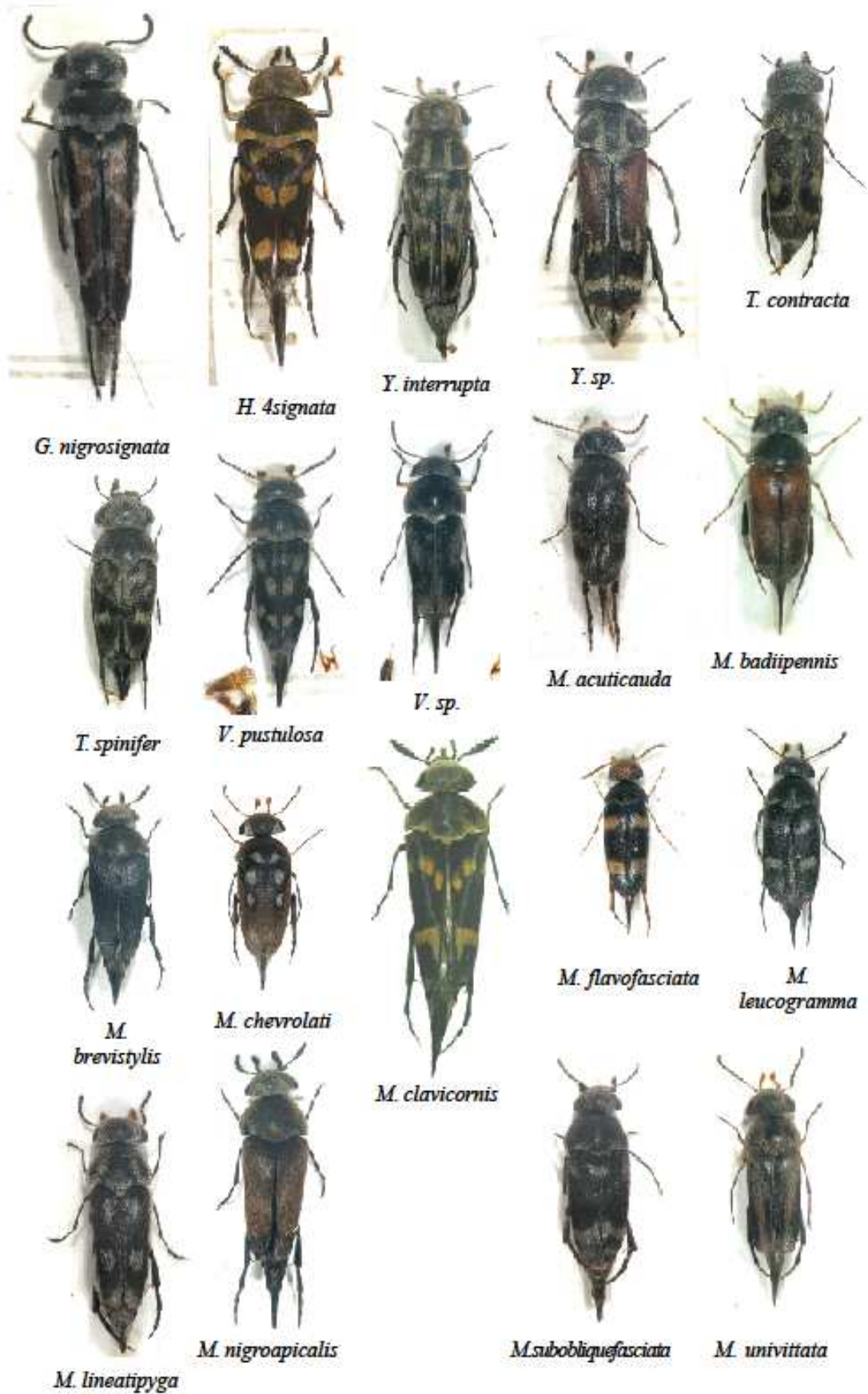
Les deux autres espèces composent, avec *Mordella univittata*, 57 % des captures, ce qui confirme la règle que dans une station la majorité des individus est composée par quelques espèces dominantes et le reste par un grand nombre d'espèces minoritaires.

Enfin le *Paraconalia* identifié initialement comme *P. brasiliensis* (Leblanc, 2010) est une nouvelle espèce.

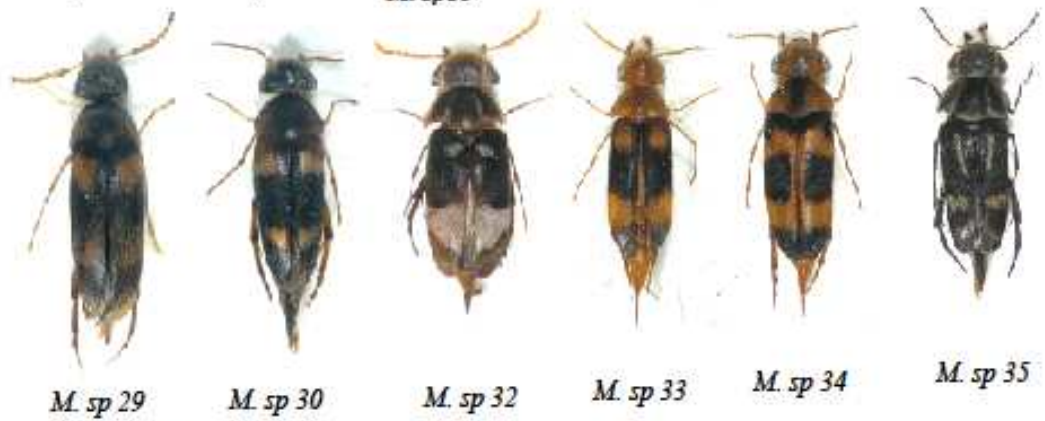
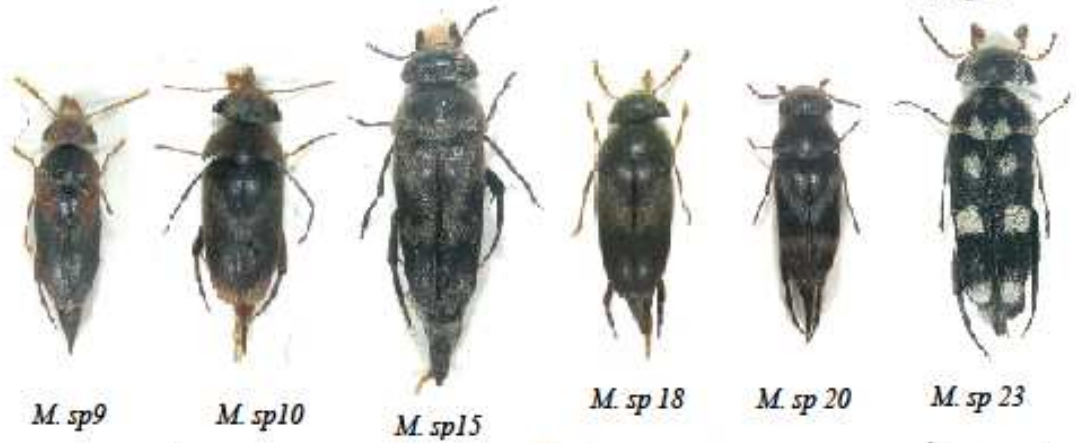
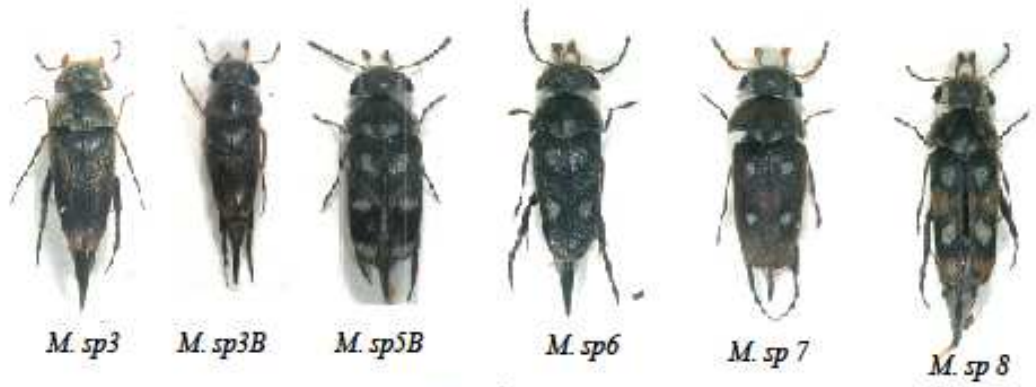
Tribu des Mordellistenini

Tribu la moins bien représentée avec seulement 1/10 des captures totales. 33 espèces ont cependant été identifiées. Autrefois toutes ces espèces étaient placées dans le genre *Mordellistena*. Actuellement on s'aperçoit qu'elles appartiennent à différents genres, que les *Mordellistena* "vrais" ne sont pratiquement pas présents en Guyane et que c'est le genre *Pseudotolida* le plus capturé durant cette campagne.

7 espèces ont été identifiées avec plus ou moins de certitude, 26 séparées morphologiquement ou par leur genitalia sont encore en étude. Comme pour les Mordellini, il est très probable que la plupart seront nouvelles comme le prouvent les trois espèces nouvelles des genres *Calyce* et *Calycina*. Pour ce dernier, n'ayant à l'époque que des femelles, les spécimens avaient été identifiés comme *C. palpalis* (Leblanc, 2010), la capture de mâles a permis de séparer les deux espèces sans problème.



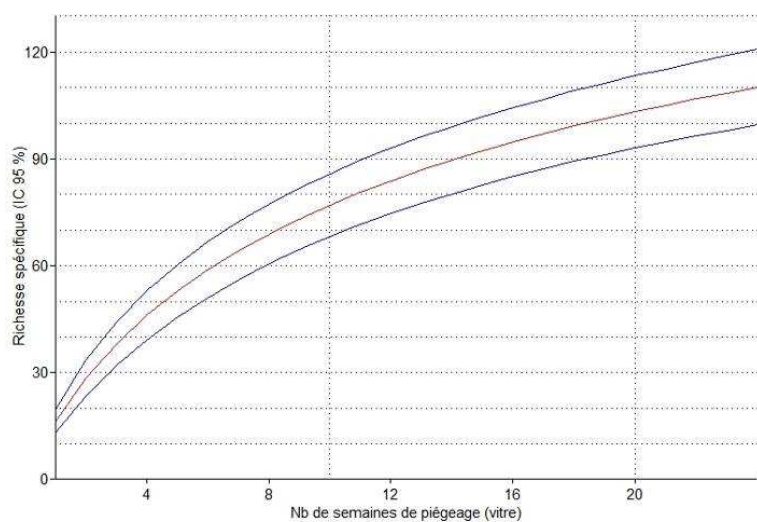
Photos et planche Pascal LEBLANC



10°) Elateridae et Eucnemidae (Jacques CHASSAIN)

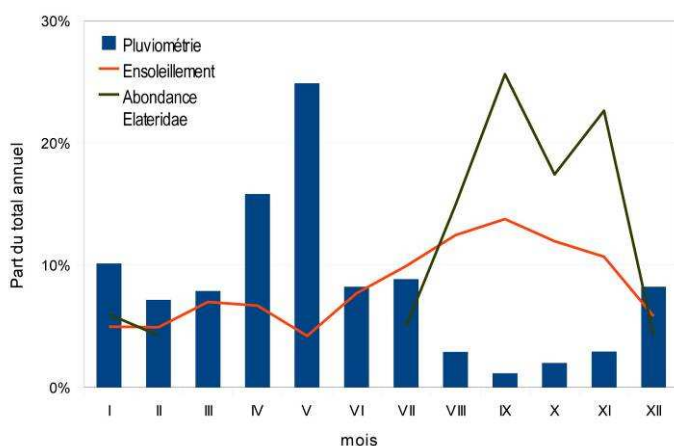
Insectes saproxyliques aux premiers stades larvaires puis prédateurs pour les stades suivants et l'adulte.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 2	ACE	
Elateridae	>>600	nc	119	58	147		> 310



Graphique : Diversité des Elateridae (Saut Pararé 2009-2010)

Malgré un matériel abondant, l'échantillonnage reste très partiel d'après l'allure de cette courbe d'accumulation.



Graphique : Saisonnalité des Elateridae (Saut Pararé 2009-2010)

Les élaterides sont beaucoup plus abondamment collectés pendant toute la durée de la saison sèche.

La Réserve naturelle des Nouragues s'est montrée d'une richesse exceptionnelle par la qualité et la quantité de genres et espèces d'Élatérides et d'Eucnémides que les missions de collecte conduites par la SEAG, mettant en oeuvre divers types de pièges, notamment des pièges à vitre d'interception, ont permis de recueillir en vue de dresser le présent inventaire. Celui-ci fait apparaître d'une part le net enrichissement de notre connaissance de la faune guyanaise par rapport à ce qui était déjà fait et il laisse entrevoir d'autre part tout le progrès qui reste à faire.



EntomoService©

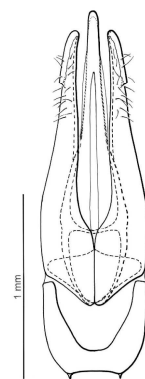
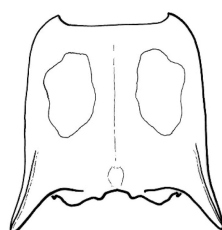
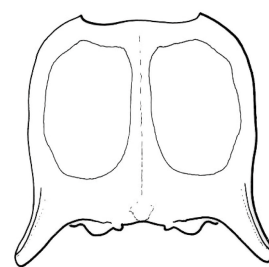
Fig.1 : Habitus de *Platycrepidius dewynteri* n.sp., allotype ♀

Fig.3 : Édage de l'holotype.

Parmi les espèces d'élatérides remarquables, on peut citer à titre non limitatif le très rare *Platycrepidius dewynteri* (décrit en 2010 sur un spécimen capturé à vue à Saut Pararé), diverses espèces de *Balgus* et de *Thylacosternus*, six espèces de *Semiotus* sur les huit taxons cités de Guyane, le spectaculaire *Oplanischius biramicornis* (genre nouveau décrit sur du matériel de Pararé), et *Physorhinus dalensi*, entre autres. Un exemplaire d'un nouveau genre pour la Guyane, *Smilicerus* sp., a également été capturé au piège à interception vitré.

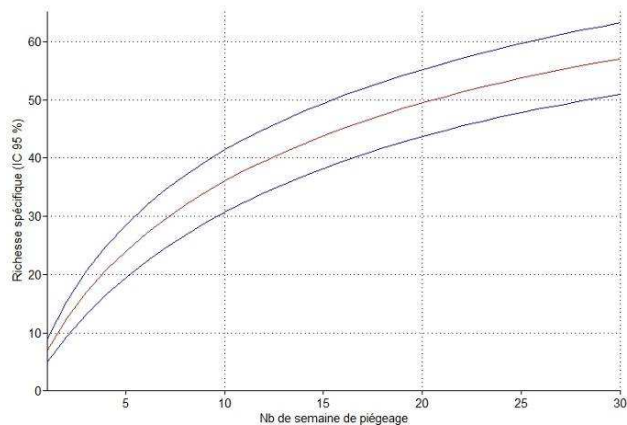
Fig.2 : Pronotum de *Platycrepidius dewynteri* n.sp., paratype ♀Fig.4 : Pronotum de *Platycrepidius bicinctus* (Candèze), ♀

Le Coléoptériste, 2009, 12 (3)

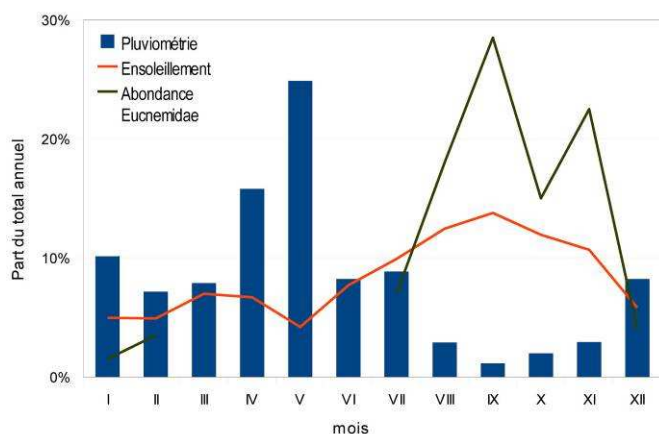
195

*Chalcolepidius porcatus*

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 2	ACE	
Eucnemidae	>300	nc	55	29	68		nc



Graphe : Diversité des Eucnemidae (Saut Pararé 2009-2010)



Graphe : Saisonnalité des Eucnemidae (Saut Pararé 2009-2010)

Les Eucnémides se font remarquer, entre autres, par des espèces telles que *Cladus maxillaris* aux palpes disproportionnés, *Phlegon degallieri* à longs articles antennaires terminaux ou *Gastraulacus nevermanni* pourvu de sillons tarsaux sur l'abdomen et le métasternum. Beaucoup d'espèces d'Eucnémides de la Réserve des Nouragues restent à identifier.

11°) Nitidulidae (Andrew CLINE)

Insectes frugivores

Plus d'un millier de spécimens de Nitidulidae a été collecté aux Nouragues Saut Pararé, pour une grande majorité dans les pièges à appâts (banane et vin) et en grand nombre lors de chaque relevé : la liste d'identification compte actuellement 56 espèces et doit être à 75 % complète, ce qui donnerait un nombre d'espèces estimé à environ 75 espèces.

Cependant, l'étude de cette famille nécessite la dissection systématique des organes génitaux masculins afin d'identifier à l'espèce : il peut donc y avoir plusieurs espèces nouvelles, particulièrement dans les genres *Stelidota* et *Cryptarcha*.

Les lots de Nitidulidae ont cependant déjà réservé deux surprises, à savoir le nombre important d'espèces de *Cryptarcha* et l'absence de *Mytropini*.

12°) Malachiidae (Robert CONSTANTIN)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Malachiidae	7	0,43	3	3			Pas d'espèces connues de Guyane

Les Malachiidae appartiennent à une famille (ou une sous-famille des Melyridae selon des auteurs australiens) d'environ 4000 espèces, dont environ 200 dans la région néotropicale.

Les larves connues vivent en prédateurs libres de petits arthropodes dans les tiges sèches, les débris végétaux, ou sous les écorces, comme les Cleridae dont ils sont voisins. Les adultes ont une période d'apparition courte et se trouvent sur les fleurs. Leur présence dans les pièges vitres est une première observation.

Aucun n'était signalé de la Guyane, alors qu'ils sont bien représentés au Venezuela et au Brésil.

Les deux espèces observées aux Nouragues sont voisines de celles décrites du Venezuela et représentent deux espèces nouvelles pour la science.

13°) Cleridae (Robert CONSTANTIN)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Cleridae (det au genre)	105		19	16			



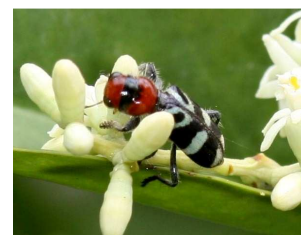
Epiphloeus sp.

Aux Nouragues, une vingtaine d'espèces ont été observées, dont au moins trois espèces nouvelles appartenant aux Epiphloeinae.

Leur description devra attendre un créneau de disponibilité d'un correspondant, unique taxonomiste de ce groupe pour la faune des Amériques.

Les Cleridae sont une famille composée d'environ 3400 espèces, surtout présentes dans les régions tropicales. Les larves sont prédatrices, vivant en milieu forestier, sur les troncs ou sous les écorces. Les adultes sont aussi prédateurs, parfois floricoles, mais leurs proies diffèrent.

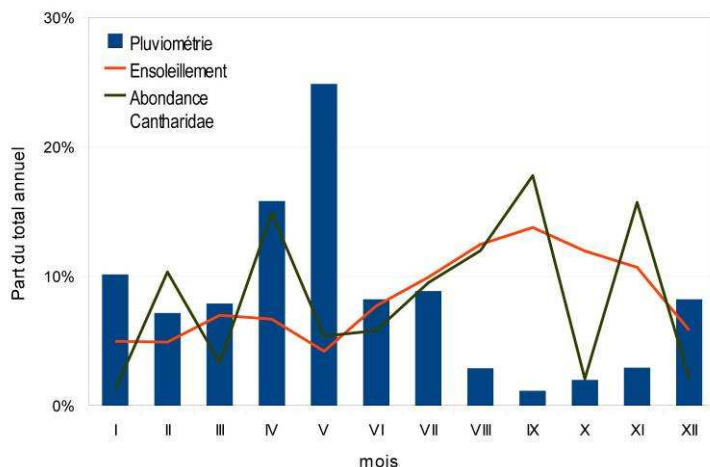
Les Cleridae sont bien représentés en Guyane, avec une cinquantaine d'espèces signalées, mais il est vraisemblable qu'il en existe deux à trois fois plus.



Epiphloeus sp.

14°) Cantharidae (Robert CONSTANTIN)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Cantharidae	296	0,24	32	15			



Graphique : Saisonnalité des Cantharidae (Saut Pararé 2009-2010)

Famille présente toute l'année, avec un pic pendant la période la plus ensoleillée et un pic en avril.



Malthesis forestierensis

Les Cantharidae forment une grande famille de plus de 4000 espèces. Les larves vivent sur le sol comme prédateurs libres, à la recherche de micro-arthropodes. Les adultes sont fréquents sur les feuillages.

Les espèces néotropicales appartiennent à des sous-familles particulières : Silinae, Dymorphocerinae et Chauliognathinae.

Hélas deux grands genres *Discodon* et *Chauliognathus* ont engrangé un nombre considérable d'espèces décrites en quelques lignes passe-partout par Maurice Pic.

Cela implique un travail de révision à étaler sur des années, mais tous les types ou presque sont disponibles au Muséum de Paris. Les Cantharidae collectés en Guyane par piège-vitre ont montré un grand nombre d'espèces nouvelles. Par exemple 12 espèces différentes du genre *Discodon* ont été observées aux Nouragues, dont 4 sont connues et 8 inédites, en excellent état de conservation. Une petite partie a déjà été publiée (Constantin, 2010), dont *Pygodiscodon touroulti* et les *Peltariosilis*. Outre les pièges-vitres, certains sont attirés par les pièges lumineux.

Enfin il y a trois espèces différentes du genre *Caccodes*, minuscules Cantharidae de 3 mm, qui vivent sur la strate herbacée et arbustive, mais seules des femelles ont été collectées. Ces *Caccodes* sont non seulement nouveaux, mais aussi le genre est resté inconnu en Amérique du Sud.

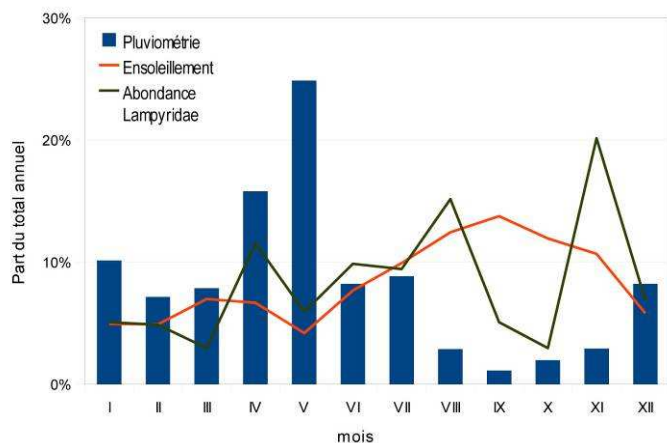


Pygodiscodon touroulti

15°) Lampyridae_(Robert CONSTANTIN)

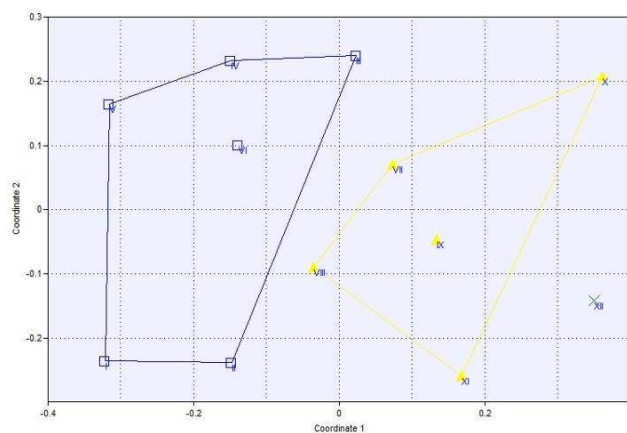
Les Lampyridae sont bien connus du public par leurs larves : les vers-luisants et par les adultes bio-luminescents, dont les Lucioles. Sur le plan taxonomique, les Lampyridae comprennent près de 2000 espèces dans le monde, dont environ 700 en région néotropicale.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Lampyridae	993		34	20			50 espèces connues



Graphique : Saisonnalité des Lampyridae (Saut Pararé 2009-2010)

Famille abondante toute l'année, avec plusieurs pics : début des fortes pluies, début de saison sèche et fin de saison sèche.



Lampyridae. Positionnement des récoltes mensuelles en fonction de leur similarité de composition faunistique (MDS, indice de Jaccard).

Malgré une abondance tout au long de l'année, la composition des assemblages collectés diffère fortement entre saison des pluies (en bleu) et saison sèche (en jaune).



Photinus sp.

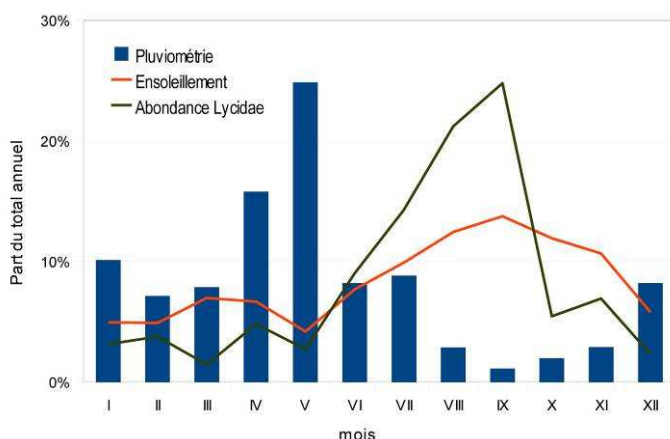
Les espèces de Guyane, environ 50 citées, comprennent beaucoup d'espèces nouvelles, dans des petits genres comme les *Magnoculus*, ou dans les genres comprenant beaucoup d'espèces comme *Photinus* et *Lucidota*. Certaines espèces ont montré des pullulations d'adultes mâles dans les pièges-vitres, notamment les *Psilocladus*. Aux Nouragues, il y a beaucoup d'espèces inédites, mais la famille est restée orpheline pour ses représentants néotropicaux depuis les décès des auteurs Ernest Olivier (mort en 1914) et Maurice Pic (mort en 1957). Les espèces rentrant dans les genres contenant peu d'espèces pourront être publiées rapidement.

16°) Lycidae (Robert CONSTANTIN)

Cette famille est bien représentée dans les régions tropicales.

Les larves vivent dans le bois en décomposition et le nombre d'espèces de Lycidae par station est un bon indicateur de la qualité des milieux. Les adultes ont une courte vie sur la strate arbustive.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Lycidae**	510	0,46	29	21			



Graphique : Saisonnalité des Lycidae (Saut Pararé 2009-2010)

Pic d'abondance très net dans la première moitié de saison sèche.



Calopteron tropicum (in copula)

Ces espèces souvent spectaculaires ont été abondamment décrites entre les années 1860 et 1920 mais n'ont bénéficié d'aucune révision régionale. Récemment Milada Bocakova a révisé les cadres génériques sur la base des espèces-types pour les Calopterini et les Platerodini. Une révision des espèces néotropicales occupera une vie de chercheur. Un jeune post-doctorant brésilien commence timidement leur étude.

Les Nouragues abritent à la fois des espèces très abondantes dans les pièges vitres comme les *Cyrtopteron atripenne* et *C. piceum* (à comparer avec le fait qu'ils n'étaient connus que par un couple typique au Muséum de Paris) et des espèces très rares comme les *Pseudacroleptus*, *Ceratopriomorphon*, *Neolyrium*, tous nouveaux pour la science et représentant des genres qui ne vivent que dans les parties les mieux préservées de forêts primitives.

17°) Telegeusidae (Robert CONSTANTIN)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Telegeusidae	2	1	1	0			

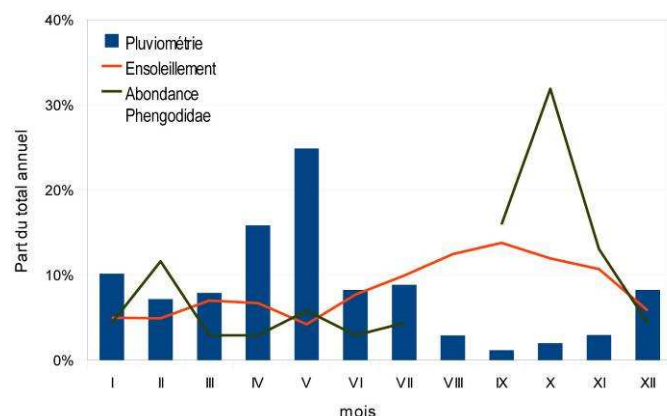
Les Telegeusidae sont une très petite famille composée de 2 genres et de 7 espèces. Ils sont connus du Sud des États-Unis, du Mexique, d'Ecuador et du Vénézuéla.

Une unique espèce, *Pseudotelegeusis howdeni* Wittmer, 1976, a été observée aux Nouragues, mais aussi dans d'autres stations de Guyane : Réserve Trésor, Laussat, Mont Tabulaire. C'est une espèce méconnue, décrite de Trinidad et du Vénézuéla, dont les mâles sont récoltés aux pièges-vitre. La femelle d'une espèce nord-américaine est aptère et les stades larvaires inconnus.

18°) Phengodidae (Robert CONSTANTIN)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Phengodidae	69	0,35	10	7	10	11	1 espèce connue

L'inventaire du site paraît relativement complet, d'après le ratio entre les espèces observées et la richesse estimée.



Graphique : Saisonnalité des Phengodidae (Saut Pararé 2009-2010)

L'observation en très grande abondance de mâles de Phengodidae dans les pièges-vitre de la SEAG est d'un intérêt exceptionnel, car ils sont rares à l'observation par les méthodes classiques du battage.

On ne connaît la femelle que pour une espèce nord-américaine, aptère. Les larves vivent sur le sol et consomment des mille-pattes. Elles ressemblent aux larves de Lampyridae et présentent des plages de bioluminescence sur chaque segment abdominal.

C'est une famille exclusivement néotropicaine d'environ 250 espèces dont une seule, *Phrixothrix gibbosus* Wittmer, 1976, était connue des trois Guyanes.

Le recensement des Nouragues a permis de recenser 10 espèces différentes dont deux, *Stenophrixothrix pallens* et *S. fuscus*, sont largement distribuées entre le Panama et le Brésil.

Les 7 espèces restantes sont nouvelles pour la science et assez voisines d'espèces décrites du Vénézuëla et d'Equateur.

Leur étude fine sera relativement difficile car le matériel type, dont la plus grande partie est conservée au Naturhistorisches Museum de Basel, est constitué d'individus fragiles et mal étalés.

19°) *Oedemeridae* (Robert CONSTANTIN)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Oedemeridae	196		> 10	Totalité			

Aucun Oedemeridae n'a pu être identifié sérieusement, car il n'y a aucun taxonomiste confirmé pour la faune néotropicale de cette famille.

Le matériel de la SEAG a rapporté près de 200 spécimens (certains sont surabondants dans les pièges appâtés aux bananes) représentant une quinzaine d'espèces.

Aux Nouragues, il y a au moins dix espèces différentes.

Soumises à l'unique taxonomiste mondial (orienté faune paléarctique et asiatique), celui-ci a constaté que l'unique clé générique néotropicale (Arnett, 1956) était inutilisable et aujourd'hui dépassée. Toutefois il est possible qu'une partie de ces espèces ait été décrite par Maurice Pic, avec un mauvais placement générique.

20°) *Carabidae*

Insectes prédateurs (larves et adultes)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Carabidae	585	0,07	146	130	211	208	

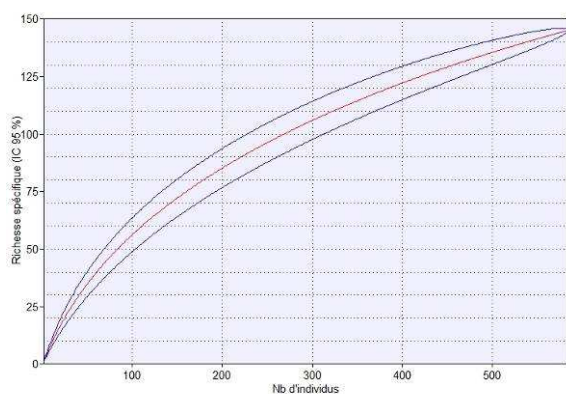


Calophaena sp.

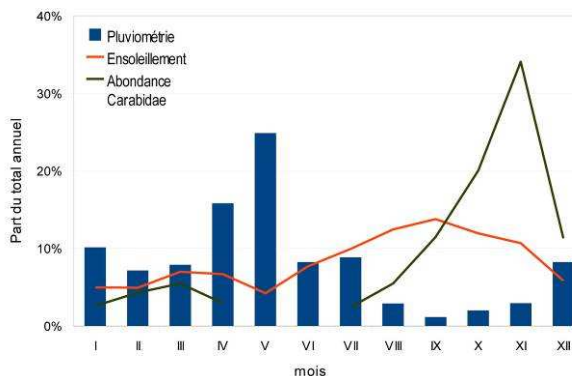


Lebia sp.

Pour 584 spécimens collectés, 145 espèces ont pu être isolées ; les estimateurs de richesse spécifique donnent une prévision d'environ 210 espèces. Le nombre d'espèces observé lors de cette étude est déjà supérieur à celui connu jusqu'à présent en Guyane.



Graph : Diversité des Carabidae (Saut Pararé 2009-2010)



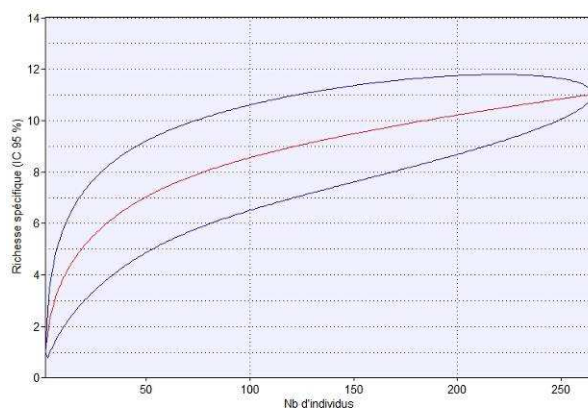
Graph : Saisonnalité des Carabidae (Saut Pararé 2009-2010)

Les Carabidae présentent un pic d'abondance en fin de saison sèche, centré sur le mois de novembre.

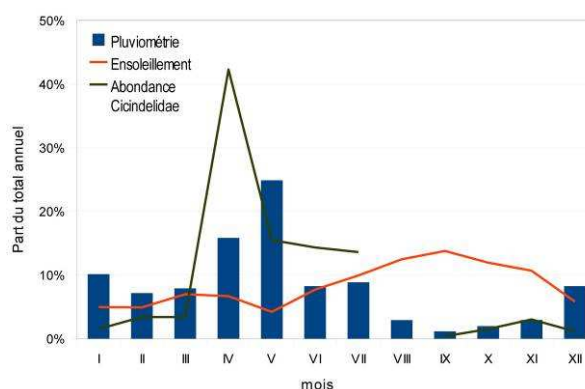
21°) Cicindelidae

Insectes prédateurs (larves et adultes)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Cicindelidae	265	0,47	11	0	16	14	32 espèces connues (Duranton)



Graph : Diversité Cicindelidae (Saut Pararé 2009-2010)



Graph : Saisonnalité Cicindelidae (Saut Pararé 2009-2010)

*Odontocheila cayemensis*

Pour 265 spécimens collectés, 11 espèces ont été identifiées, soit 34% des espèces connues de Guyane ; les estimateurs de richesse spécifique donnent une prévision moyenne de 15 espèces.

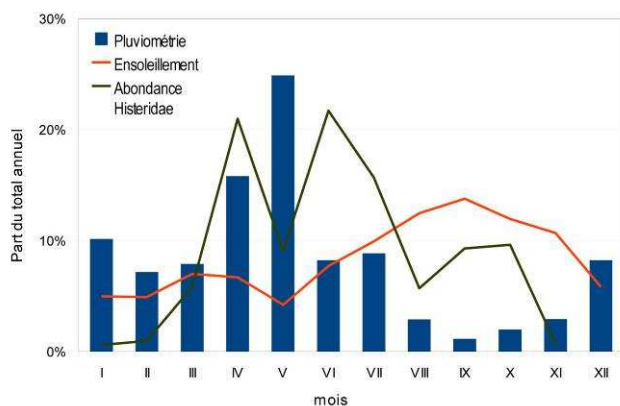
A noter que dans cette famille riche d'une trentaine d'espèces, plusieurs sont inféodées aux zones sableuses du littoral et naturellement absentes des grandes zones forestières.

Curieusement, le pic d'abondance semble situé au démarrage des très fortes pluies (avril).

22°) Histeridae

Insectes prédateurs et saproxyliques

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Histeridae	4425		> 85	> 35	118	110	124 espèces connues (Degallier, 2010)



Graphe : Saisonnalité des Histeridae (Saut Pararé 2009-2010)

Les histeridae sont abondants toute l'année, avec un pic global en saison des pluies.



Histerid beetles of French Guiana. V. Revision of the genus *Ebonius* Lewis (Coleoptera, Histeridae, Omalodini)

NICOLAS DEGALLIER¹, FERNANDO W. T. LEIVAS² & DANIEL P. MOURA²

¹120 Rue de Charonne, 75011 Paris, France. E-mail: nicolas.degallier@ird.fr

²Universidade Federal do Paraná, Departamento de Zoologia, Caixa Postal 19020, 81531-980 Curitiba, Paraná, Brazil. E-mail: fwleivas@gmail.com; flwwinosec@yahoo.com.br

Abstract

The Neotropical histerid genus *Ebonius* Lewis, 1885 is revised. Characters are provided for the recognition of the genus and its species. All three species are illustrated and keyed and information about the collection methods is given. *Ebonius* can be recognized by the "U"-shaped carinal stria, sutural region of elytra concave, first abdominal sternum stria present anteriorly and laterally, and middle region of pygidium with a transverse elevation.

Key words: flight interception trap, Histerinae, lectotype, taxonomy

Resumo

O presente trabalho tem como objetivo realizar uma revisão do gênero *Ebonius*. São fornecidos caracteres para o reconhecimento do gênero e de suas espécies. Todas as espécies são ilustradas, é fornecida uma chave de identificação e informações sobre os métodos para sua coleta. *Ebonius* pode ser reconhecido pela estria carenal em forma de "U", região sutural dos élitros côncava, estria do primeiro esterno abdominal presente anteriormente e lateralmente, e pígdio com uma elevação transversal na região mediana.

Palavras-chave: Armadilha de interceptação de voo, Histerinae, lectótipo, taxonomia

Exemple de publication sur les Histeridae utilisant le matériel collecté à Saut Pararé par la SEAG.

23°) *Staphylinidae Pselaphinae* (Volker BRACHAT)

Insectes saproxyliques prédateurs

Dans les échantillons collectés, il y a eu quelques espèces très intéressantes, même si donner une valeur relative aux espèces en Guyane est difficile.

La Guyane est très peu échantillonnée en Pselaphinae. Jusqu'à aujourd'hui, on ne retrouve dans la littérature que 13 genres et 22 espèces.

Dans l'ensemble des échantillons de Guyane, on trouve 19 genres et 46 espèces alors que seuls 4 genres étaient connus de Guyane soit donc 15 nouveaux genres sur la totalité des sites prospectés. Dans le cas des Nouragues Saut Pararé, les 7 espèces collectées sur le site sont à décrire.

On ne peut cependant tirer aucune conclusion sur la rareté des espèces. Par exemple, dans les genres largement répandus dans la zone néotropicale, on retrouve *Jubus*, *Arthimus* ou *Reichenbachia*, un unique exemplaire était présent dans les lots des Nouragues. Au contraire, dans le genre *Metopia*, révisé par COMMELINI en 1993 et réputé très rare, plusieurs spécimens ont été trouvés dans les échantillons issus des pièges à vitre. Cette abondance inattendue constitue une originalité liée à cette méthode d'échantillonnage. Les autres techniques, comme le piège lumineux, le tamisage de la litière ou de bois décomposé, amèneraient certainement des résultats très différents.

24°) Erotylidae (Jean-Hervé YVINEC)

Insectes saprophages liés aux champignons lignivores

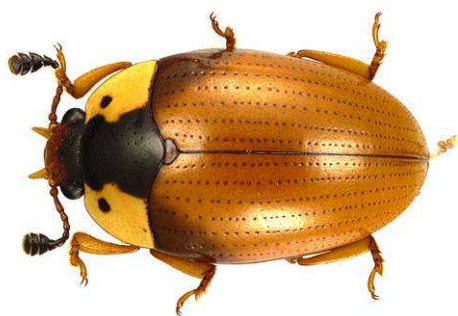
Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Erotylidae	170	0,16	52	22	99	92	145 espèces connues

52 espèces ont pu être distinguées malgré un inventaire incomplet dans la durée et non abouti dans le traitement. Ceci résulte d'une arrivée tardive du spécialiste dans les programmes de la SEAG. L'inventaire est donc partiel et ne couvre que la période avril à juillet 2010. Cette spécialisation étant récente une partie des morpho-espèces distinguées n'a pu recevoir une attribution spécifique et on a donc conservé des noms provisoires.

Malgré tout, ces 52 espèces représentent 35,1 % du potentiel guyanais connu (Alvarenga, 1994 et Yvinec, 2010).

Des compétences encore limitées incitent à la prudence quant à l'évaluation qualitative. De plus beaucoup reste à faire au niveau de la systématique des deux genres les plus riches. Tout au plus peut-on dire que *Iphiclus oblongonotatus* n'était pas cité de Guyane (région amazonienne : Alvarenga, 1994) malgré des occurrences régulières dans les pièges vitre (Nouragues Inselberg, Régina, Saül Belvédère).

Mycotretus decoratus n'était pas non plus cité de Guyane par Alvarenga mais l'attribution à cette espèce reste à confirmer. Certaines espèces n'ont été observées pour l'instant que sur ce site (sur un jeu de 419 observations et une petite dizaine de zones de piégeage). C'est par exemple le cas de *Apolybas axillaris* Lacordaire, 1842 et *Apolybas thoracicus* Lacordaire, 1842 (Cf photo) : 1 individu de chaque espèce le 14/07/2010.



Apolybas thoracicus – Photos J.H. YVINEC

C'est la même chose pour *Ellipticus pallidus* Olivier, 1792, *Iphiclus (Megaprotus) circulus* Lacordaire, 1842, *Iphiclus (Iphiclus) maculatus* Voet, 1778 et au moins trois *Iphiclus* ayant des noms provisoires.



Ischyryus cordiformis

Ischyryus cordiformis Skelley, 1998 a été décrite postérieurement et ne figurait pas dans l'inventaire de 1994 d'Alvarenga. Il s'agit donc d'une espèce nouvelle pour la Guyane et pour l'instant observée uniquement de Nouragues Saut Pararé en 4 exemplaires et trois dates entre juin et juillet.

*Mycotretus* sp.

Plusieurs *Mycotretus* avec des noms provisoires ne nous sont pour l'instant connus que de cette zone. C'est le cas d'une belle espèce (*Mycotretus* sp.) observée à deux reprises les 05/06/2010 et 04/07/2010.

Mais ceci reflète surtout pour l'instant un niveau de traitement et d'inventaire encore bien trop faible. Heureusement l'abondant matériel issu des inventaires en cours permettra d'affiner cela à terme.

Le bilan provisoire de l'inventaire des Erotylidae du secteur du Saut Pararé se monte donc à 170 individus pour 52 espèces différentes.

Trois espèces sont abondantes avec 12 *Mycotretus lepidus* Lacordaire, 1842, 14 individus de *Mycotretus nugator* Lacordaire, 1842 et 27 de *Prepopharus eduardoi* Alvarenga, 1976.

La répartition des individus se fait de la manière suivante.

26 sp avec 1 individu 7 sp avec 2 individus 5 sp avec 3 individus
 4 sp avec 4 individus 4 sp avec 5 individus 1 sp avec 7 individus
 1 sp avec 9 individus 3 sp avec plus de 10 individus.

Ainsi, le test Chao 1 donne une richesse potentielle de 99 espèces (estimation assez conservatrice en général) pour la période considérée et le site concerné.

Genre	Nb sp Pararé	% sp pour site Pararé	Nb sp Guyane	% sp pour Guyane	Nb sp zone néotropicale	% sp pour zone néotropicale	% Guyane / faune néotropicale	% Pararé / faune Guyane
<i>Megalodacne</i>	0	0,0	1	0,7	6	0,6	16,7	0,0
<i>Pselaphacus</i>	1	2,0	8	5,4	30	2,8	26,7	12,5
<i>Ischyryus</i>	1	2,0	6	4,1	67	6,2	9,0	16,7
<i>Megischyryus</i>		0,0	2	1,4	35	3,2	5,7	0,0
<i>Mycotretus</i>	19	37,3	27	18,2	217	19,9	12,4	70,4
<i>Mycophorus</i>		0,0	1	0,7	4	0,4	25,0	0,0
<i>Apolybas</i>	6	11,8	10	6,8	26	2,4	38,5	60,0
<i>Strongylosomus</i>		0,0	5	3,4	20	1,8	25,0	0,0
<i>Aegithus</i>	1	2,0	5	3,4	76	7,0	6,6	20,0
<i>Ipbiclus</i>	17	33,3	43	29,1	283	26,0	15,2	39,5
<i>Typocephalus</i>		0,0	2	1,4	5	0,5	40,0	0,0
<i>Sphenoxus</i>		0,0	1	0,7	5	0,5	20,0	0,0
<i>Erotylus</i>	1	2,0	7	4,7	100	9,2	7,0	14,3
<i>Erotylina</i>		0,0	2	1,4	30	2,8	6,7	0,0
<i>Gibbifer</i>		0,0	5	3,4	45	4,1	11,1	0,0
<i>Barytopus</i>		0,0	2	1,4	7	0,6	28,6	0,0
<i>Oligocorynus</i>		0,0	4	2,7	24	2,2	16,7	0,0
<i>Scaphidomorphus</i>		0,0	2	1,4	3	0,3	66,7	0,0
<i>Prepopharus</i>	2	3,9	3	2,0	21	1,9	14,3	66,7
<i>Neopriotelus</i>	1	2,0	7	4,7	34	3,1	20,6	14,3
<i>Tapinotarsus</i>		0,0	1	0,7	5	0,5	20,0	0,0
<i>Bacis</i>		0,0	2	1,4	4	0,4	50,0	0,0
<i>Phricobacis</i>	1	2,0	1	0,7	11	1,0	9,1	100,0
<i>Ellipticus</i>	1	2,0	1	0,7	31	2,8	3,2	100,0
Total	51	100	148	100	1089	100	13,6	34,5

Tableau des genres d'Erotylidae représentés sur le site et comparaison avec la Guyane et la zone néotropicale.

Deux genres apparaissent pléthoriques, *Mycotretus* et *Iphiclus*, ce qui reflète assez bien la structure de la faune globale pour la Guyane. On a découvert à Nouragues Saut Pararé, pour ces deux genres, respectivement 70 et 40 % du potentiel d'espèces.

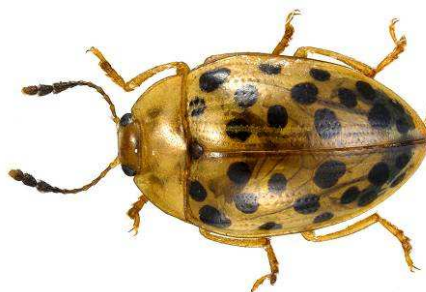
Mycotretus (nb ind. = 68) 9 sp ne sont pas nommées sur 19

Iphiclus (nb ind. = 30) 9 sp ne sont pas nommées sur 17

Les espèces non nommées correspondent aux catégories pas encore identifiées ou potentiellement nouvelles.



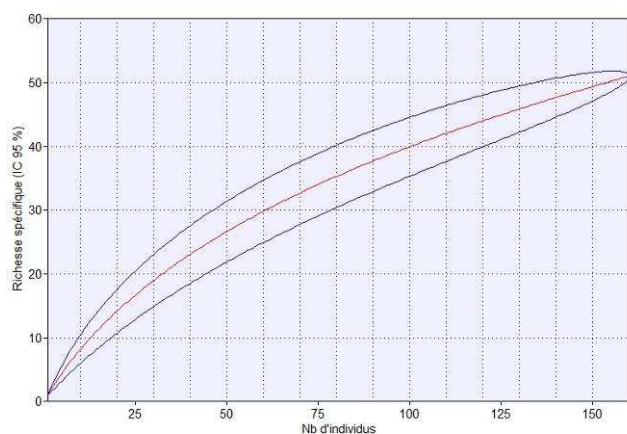
Mycotretus palmiphilus



Neopriotelus irroratus



sp.



Graphe : Diversité Erotylidae (Saut Pararé 2009-2010)

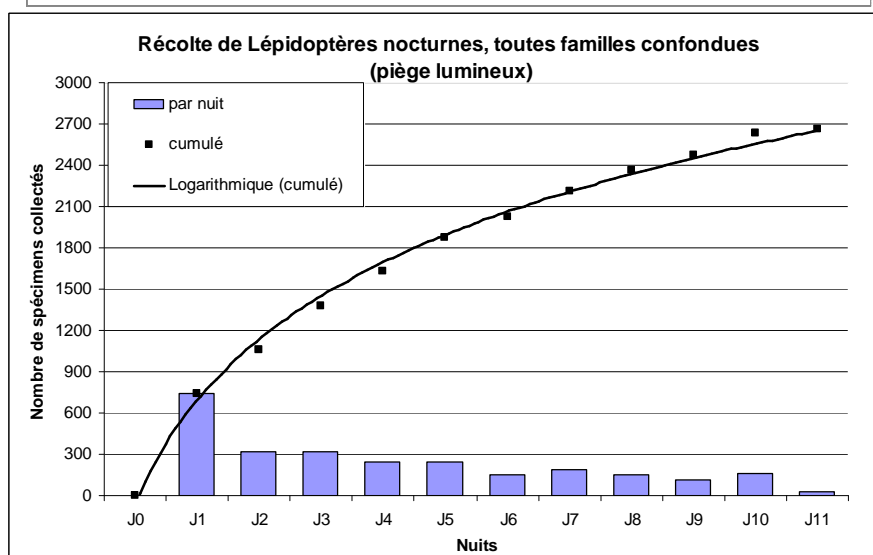
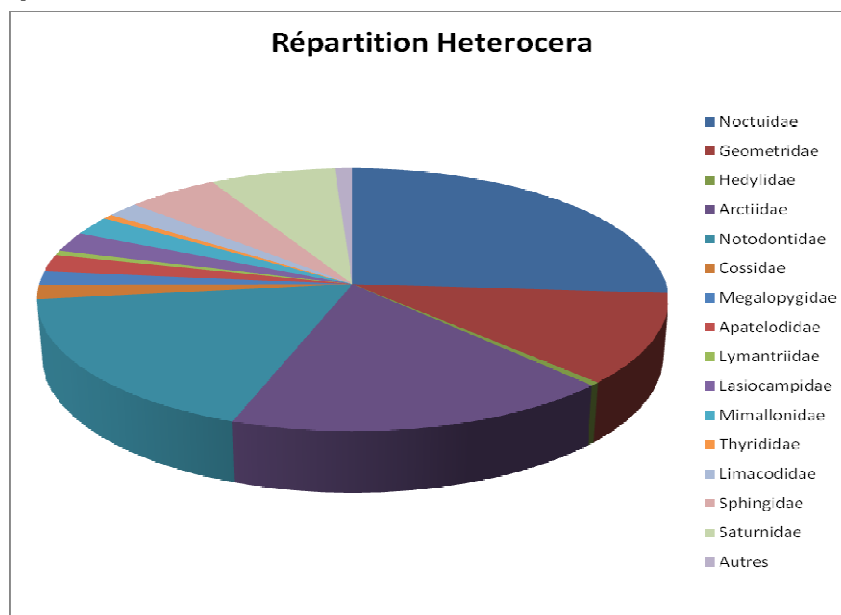
Ce premier bilan reflète le fort potentiel du site, mais évoluera sans doute largement lorsque l'ensemble des individus collectés et disponibles aura été pris en compte. De plus l'évolution de la compétence de l'auteur permettra de recadrer les connaissances et d'affiner le discours sur les espèces et leur répartition.

V / Résultats : ordre des LEPIDOPTERA

1°) Résultats généraux

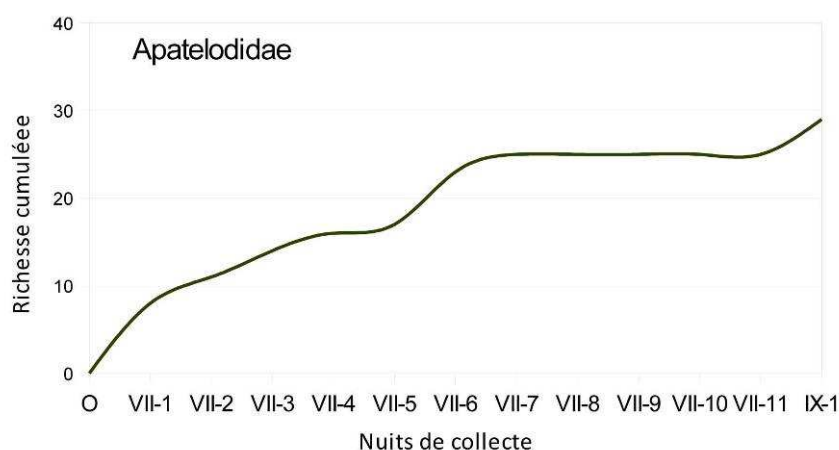
Famille	Guyane (nombre d'espèces en Guyane)	Pararé (nombre d'espèces du site)	Ratio	Commentaires (raisons des écarts importants au ratio moyen)
Noctuidae	1400	361	25,8 %	
Geometridae	1000	155	15,5 %	Micro-Geometridae non capturés
Hedylidae	15	6	40,0 %	Genre commun.
Arctiidae Arctiinae+Pericopinae	425	159	37,4 %	Forte attractivité du PL
Arctiidae Ctenuchinae	360	78	21,7 %	
Arctiidae Lithosiinae	100	10	10,0 %	Micro-Lithosiinae non capturés.
Notodontidae	1000	245	24,5 %	
Cossidae	100	24	24,0 %	
Megalopygidae	90	23	25,6 %	
Apatelodidae	100	29	29,0 %	
Lymantriidae	40	8	20,0 %	
Lasiocampidae	200	34	17,0 %	
Mimallonidae	110	32	29,1 %	
Thyrididae	60	9	13,3 %	Micro-Thyrididae non capturés.
Limacodidae	100	26	26,0 %	
Sphingidae	125	78	62,4 %	Forte attractivité du PL
Saturniidae	170	103	60,6 %	Forte attractivité du PL
Heterocères divers	50	24	48,0 %	
Sous-TOTAL	5445	1404	25,8 %	
Pieridae	30	6	20,0 %	
Papilionidae	40	2	5,0 %	
Nymphalidae	330	79	23,9 %	
Riodinidae	450	61	13,6 %	
Lycaenidae	250	12	4,8 %	
Hesperidae	900	47	5,2 %	
Sous-TOTAL	2000	207	10,3 %	
TOTAL GENERAL	7445	1611	21,6 %	

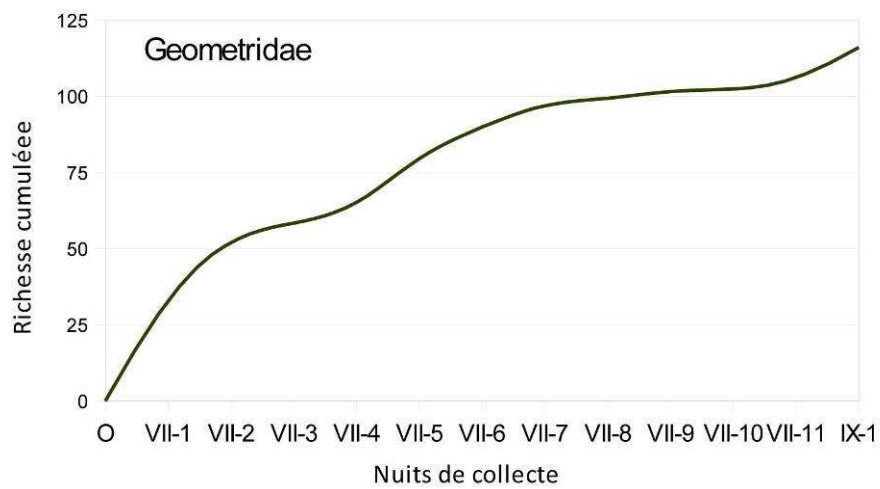
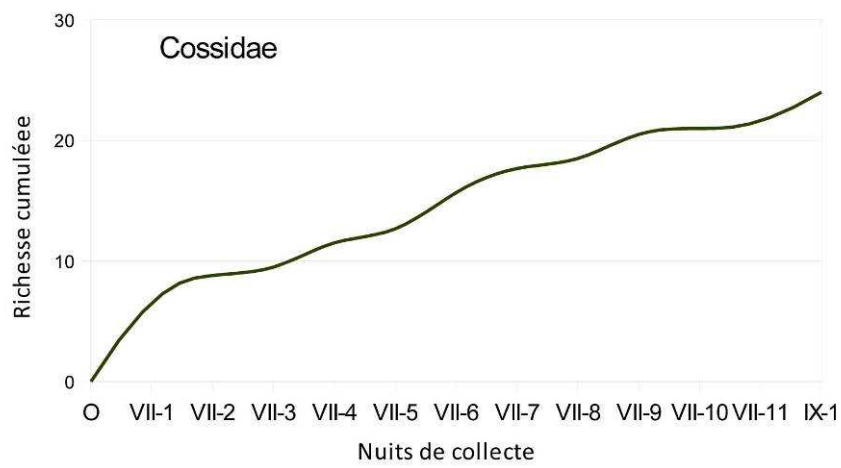
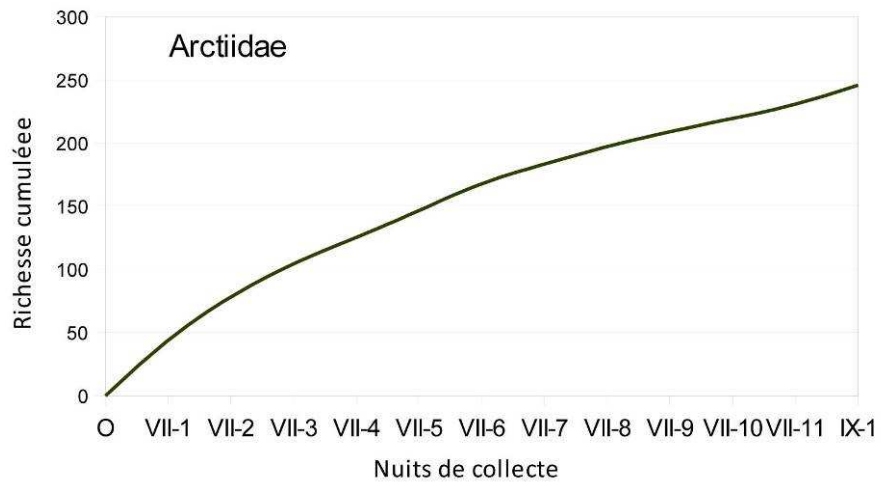
2°) Espèces nocturnes - Heterocera

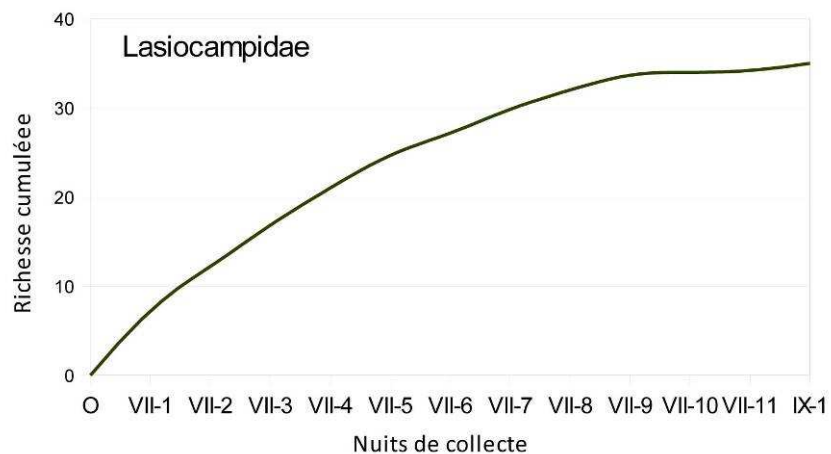


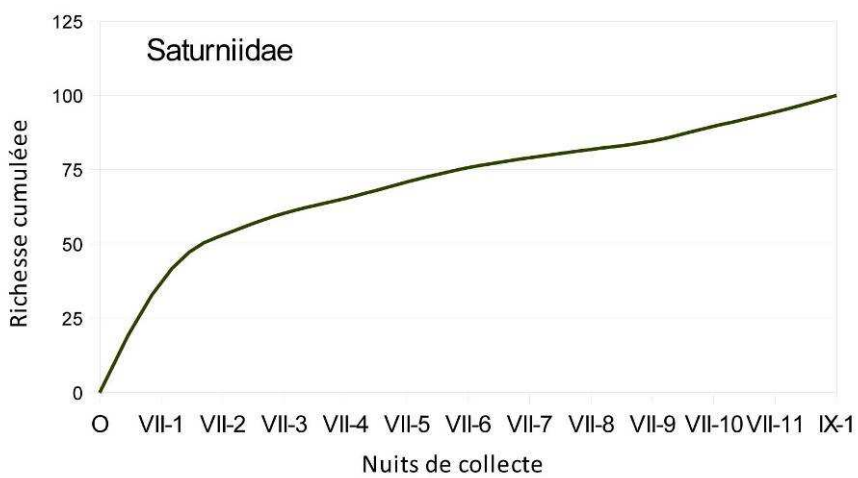
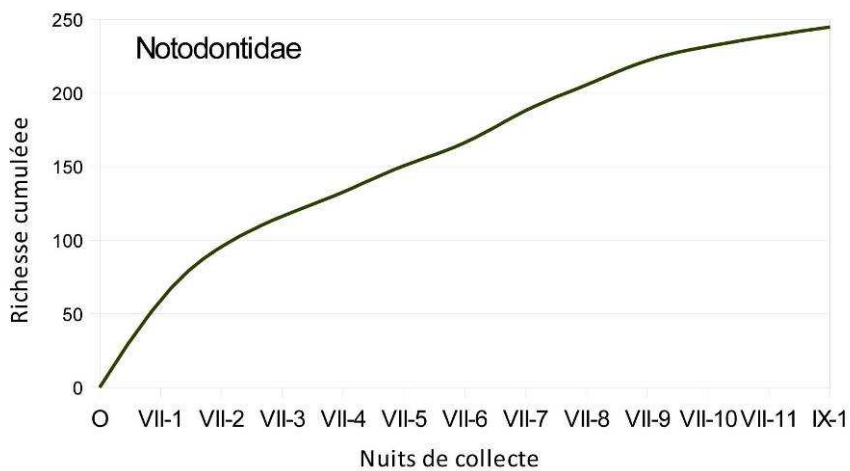
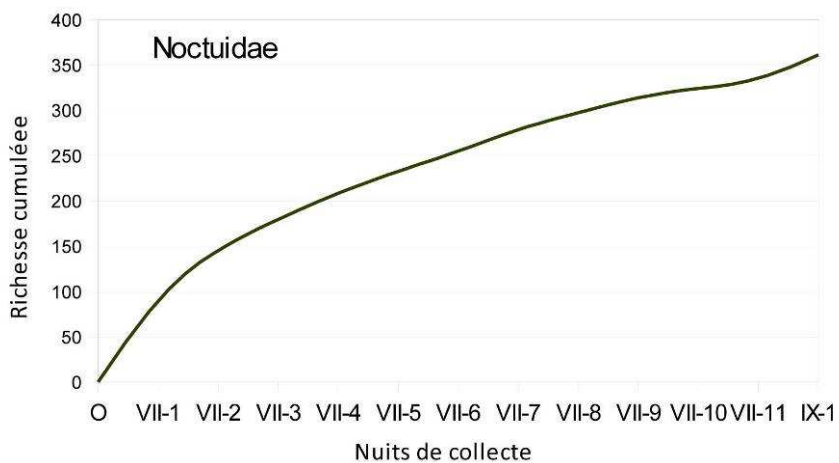
Malgré un « tassement » du nombre de nouvelles espèces observées au fil des nuits, de nouveaux taxons ont été ajoutés à l'occasion de tous les piépages.

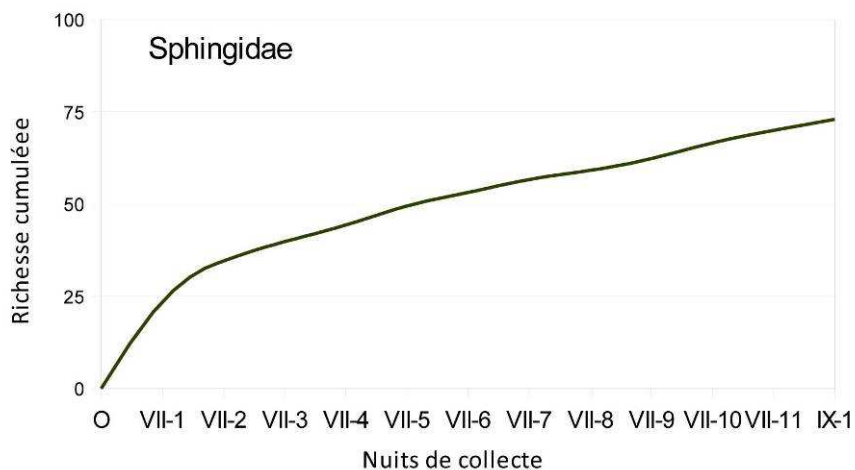
Progression des captures par famille en fonction des 11 nuits de la mission I et d'une nuit de chasse en septembre :











3°) Saturniidae (Frédéric BENELUZ)

Les 103 espèces de Saturniidae recensées après ces deux sessions de récolte (60 % de la faune guyanaise) sont indéniablement représentatives d'un fonds de faune assez caractéristique des stations de l'intérieur et que l'on retrouve, dans le bassin de l'Approuague, à une quarantaine de kilomètres du littoral en direction du sud (Forêt de Coralie, de Tibourou et de Bélizon). Cependant, la présence de quelques éléments de faune empruntés à la famille des Sphingidae, famille traitée plus bas, laisse penser que le schéma définitif pourrait différer après d'autres sessions de récolte utilisées comme base d'appréciation.

L'absence de certaines espèces de Saturniidae représentatives de la proche région de Saül lors de ces inventaires, certes partiels et donc insuffisants pour affirmer l'hypothèse qui suit, est un sujet à explorer d'un point de vue zoogéographique et écologique. En effet, le site de Pararé, pourrait, en dépit de sa proximité géographique avec Saül (70 km), ne pas bénéficier de l'apport faunistique de ces insectes dont la diffusion serait bloquée ou ralentie par le passage de barrières écologiques non négligeables : Monts la Fumée, Pic Matecho et autres hauteurs situées à l'est-nord-est de Saül, en amont du bassin de l'Approuague branche ouest. La région de Saül se caractérise par une faune ubiquiste mêlée d'éléments que l'on ne retrouve jamais dans les stations proches du littoral. Ces espèces apparaissent éventuellement dans d'autres zones de l'intérieur situées à l'ouest à la même latitude que la région de Saül (et même plus au sud), mais non pas à l'est pour certaines d'entre-elles (*Arsenura ciocolatina* et *Hylesiopsis festiva*). De plus, leur présence dans ces quelques localités (Camopi, Mont Itoupé, Maripasoula, Mitaraka ? etc.) semble à chaque fois bien moins régulière que dans la zone de Saül : elles n'y ont été recensées que grâce à des captures occasionnelles.

Dans la famille des Saturniidae, les espèces que je considère comme représentatives de la région de Saül sont les suivantes :

- *Arsenura ciocolatina* Draudt, 1930
- *Hylesiopsis festiva* Bouvier, 1929
- *Molippa placida* (Schaus, 1921)

A noter que l'expansion géographique (la conquête de nouveaux territoires) des Saturniidae et des Sphingidae ne s'opère pas du tout de la même façon, les seconds pouvant être autrement plus rapides dans le temps que les premiers, grâce à leur vol puissant qui permet à chaque individu des deux sexes de parcourir de vastes territoires (plusieurs dizaines de kilomètres en une seule nuit) et de franchir des obstacles. Les Saturniidae mâles sont par contre tributaires des émissions phéromoniques de leurs femelles qui volent extrêmement peu (et mal) dans leur environnement proche. Leur expansion géographique est d'autant plus lente que les barrières écologiques leur apparaissent plus nombreuses.

Hylesia moronensis Lemaire, 1976.

Cette espèce méconnue décrite du Pérou a été observée en relative abondance en juillet 2009 à Pararé par P. COLLET et E. POIRIER. Jusque-là sa présence n'était connue de Guyane que par deux exemplaires : une femelle récoltée par P. Bleuzen, Piste de Bélizon pk30 en janvier 1991 et un mâle pris par B. HERMIER, Piste de Bélizon, Montagne Tortue pk15.7 en janvier 2004. La présence de cet *Hylesia* sur l'Arataï semble confirmer une répartition assez singulière en Guyane puisqu'elle pourrait actuellement se limiter au bassin de l'Approuague.



Hylesia moronensis [f]



Hylesia moronensis [m]

Photos Philippe COLLET

4°) *Sphingidae* (Frédéric BENELUZ)

Les 78 espèces de *Sphingidae* recensées après ces deux sessions de récolte représentent environ 62 % de la représentation guyanaise de cette famille. Tout comme pour les *Saturniidae*, elles sont indéniablement représentatives d'un fonds de faune assez caractéristique des stations de l'intérieur et que l'on retrouve, pour ne parler que du bassin de l'Approuague et de localités attenantes à la RN2, à une quarantaine de kilomètres du littoral en direction du sud (Forêt de Coralie, de Tibourou et de Bélizon). Cependant, la présence de quelques éléments de faune récoltés à Pararé « compliquent » la situation. Ces *Sphingidae* appartiennent, du moins pour deux d'entre-eux, à la faune de la zone de Saül (voir les notes sur les *Saturniidae*). Je ne chercherai donc pas pour l'heure à commenter plus avant cette liste : la découverte de nouveaux taxa sur le site pourrait permettre d'affiner l'analyse.

Adhemarius d. daphne (Boisduval, 1875).

La présence de cette espèce en Guyane a été mentionnée pour la première fois en 2005 par J. HAXAIRE d'après 4 exemplaires récoltés dans les environs de Saül. Depuis, elle n'avait été prise que par J.-P. CHAMPENOIS à l'extrême sud du département à la Borne 1 en septembre 2006. Sa présence à Pararé étend sa distribution vers le nord et permet d'envisager une répartition plus étendue en Guyane, du moins dans un premier temps dans le bassin versant de l'Approuague.

Manduca duquefi Haxaire & Vaglia, 2007.

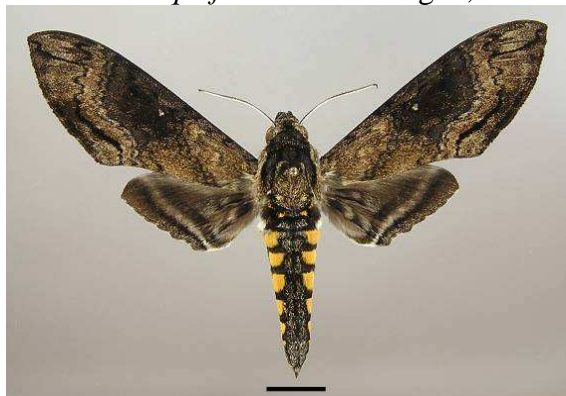


Photo Philippe COLLET

Cette espèce était en réalité connue depuis sa récolte à Saül par L. & A. SENECAUX en 1992. J. HAXAIRE l'a récemment décrite après examen d'un spécimen en provenance du Barrage de Petit-Saut, pris en 1991 par M. DUQUEF. J'avais pour ma part observé en 2008 un mâle de cette espèce pris sur la Piste de Bélizon ou sur la Piste de la Rivière Kapiri (commune de Régina). Sa présence à Pararé confirme sa présence dans le bassin de l'Approuague.

Castniidae (Frédéric BENELUZ)

4 espèces capturées sur environ 19 connues pour la Guyane.

5°) Autres familles d'Heterocera (Philippe COLLET & Eddy POIRIER)

Nomenclature utilisée

En ce qui concerne les Lépidoptères Hétérocères, la nomenclature utilisée provient essentiellement et selon les familles, des sources suivantes :

- **Noctuidae** : Le « *Lepidopterorum catalogus* » de POOLE (1989).
- **Geometridae** : Les 3 ouvrages de PITKIN (1993, 1996 & 2002) et le site internet « Catalogue of life 2011 » pour les sous-familles non traitées par la spécialiste du British Museum.
- **Notodontidae** : Les articles de THIAUCOURT (1974 et suiv.) et l'aide de tous les instants qu'il a bien voulu nous prodiguer.
- **Arctiidae, Arctiinae et Pericopinae** : Les ouvrages de WATSON (1971 et 1986) et les diverses publications de TOULGOET (1982 et suiv.).
- **Arctiidae, Ctenuchinae** : L'ouvrage « *Euchromiini de Guyane* » de CERDA (2008) et l'aide du même auteur en ce qui concerne les *Ctenuchini*.
- **Sphingidae** : Les publications de HAXAIRE & RASPLUS (1986 - 1987).
- **Saturniidae** : Les ouvrages de LEMAIRE (1971 et suiv.).
- **Pour les autres familles** : L'« *Atlas of Neotropical Lepidoptera* » de HEPPNER (1995-1996).

Enfin, il y a lieu de noter que les « micro-Lépidoptères » n'ont pas été récoltés lors de cette mission.

Détermination des spécimens

La plupart des Lépidoptères ont été déterminés par nos soins. Je tiens néanmoins à signaler que des spécialistes ont accepté depuis déjà plusieurs années de me guider dans mes recherches et de m'aider dans l'identification des spécimens de ma collection correspondant à leur spécialité. Leurs noms sont signalés dans l'étude de chacune des familles.

Conservation du matériel récolté

La totalité du matériel inventorié a été conservé et peut être consulté à tout moment. Les espèces dites banales n'ont pas été préparées. Elles sont conservées par la SEAG en papillotes

numérotées. Par contre, les espèces présentant plus d'intérêt ont été étalées et elles sont déposées dans ma collection personnelle.

6°) Commentaires sur la liste des espèces recensées (Mission 2009)

Considérations générales

Un total de plus de **1 600 espèces** a été inventorié lors de cette mission. Les Hétérocères dominant largement. Ils représentent 87,2 % du total collecté. On rappellera par ailleurs que les « micro-Lépidoptères » n'ont pas été collectés.

En ce qui concerne **les Hétérocères**, il apparaît nettement que le quart environ de la faune de Guyane a été inventorié sur le site de Saut Pararé lors de la Mission I. Les pourcentages (surlignés en gras) qui s'écartent sensiblement de ce ratio concernent deux types de familles - ou de sous-familles :

- Les familles - ou sous-familles - sous-représentées, (Geometridae, Lithosiinae, Thyrididae), sont celles qui comprennent dans leurs rangs de nombreuses espèces de petite, voire de très petite taille (< à 5 mm d'envergure). Les genres concernés ont malheureusement échappé aux investigations.

- Les familles - ou sous-familles - sur-représentées, (Arctiinae et Pericopinae, Sphingidae, Saturniidae, Hedyliidae), sont celles qui présentent au contraire un habitus peu diversifié mais généralement bien coloré et qui, du coup, sont naturellement attrayantes pour le collecteur. Les Hedyliidae constituent à tout point de vue une famille atypique. A l'instar des observations réalisées à la Réserve de la Trinité (LEVEQUE, 2009), ils sont très bien représentés dans la Réserve des Nouragues.

Considérations sur la patrimonialité (les espèces rares, indicatrices du milieu et endémiques)

- Contrairement à nos collègues de l'Association « Entomofauna » qui se sont risqués à tenter une analyse patrimoniale dans le cadre de leur mission d'inventaire des Lépidoptères de la Réserve de la Trinité (LEVEQUE, 2009), nous n'avons pas à notre disposition l'important support que constituent leurs expertises réalisées auprès des collections générales des grands Musées nationaux ainsi que des grandes collections privées. En guise de patrimonialité, nous nous bornerons donc simplement à lister les espèces qui nous semblent rarement rencontrées sur le terrain, forts de nos 15 années de prospections en Guyane.

- Se pose ensuite la question de la mise en exergue des espèces caractéristiques du milieu, en l'occurrence ici la forêt primaire de la partie orientale de la zone de l'intérieur... zone que les lépidoptéristes qualifient souvent de zone « Coralie-Bélizon », en référence aux deux pistes forestières fréquemment utilisées pour les piégeages lumineux. De même, les espèces endémiques de Guyane et/ou du plateau des Guyanes méritent, elles aussi, d'être référencées.

A notre sens, tant que le territoire départemental demeurera insuffisamment prospecté (notamment dans sa moitié ouest) et que des cartes de répartition fiables n'auront pas été dressées, il sera hasardeux de pointer les espèces représentatives d'un point de vue zoogéographique et écologique... en tout cas pour les groupes encore actuellement peu ou mal étudiés. Contrairement aux Sphingidae et aux Saturnidae, où la comparaison de la zone étudiée

avec celle de Saül a pu être réalisée (voir l'article de F. BENELUZ), il nous semble illusoire de tenter cette démarche pour les familles listées ci-après.

Il en va de même pour l'endémicité. Nous laissons le soin à nos collègues spécialistes d'aborder ce sujet ardu, tant la faune néotropicale nous semble encore insuffisamment connue.

Commentaires :

Arctiidae :

- Quelques Arctiinae et un bon nombre de Ctenuchinae ont été soumis à l'expertise de Jean-Aimé CERDA. Au final, 99 % des espèces d'Arctiidae se sont vues attribuer un nom.
- Quelques précisions méritent d'être apportées à nos déterminations :
 - Nous ne voyons guère de différence entre l'*Idalus tybris* de Cramer et la femelle d'*Idalus intermedia*, aussi avons nous choisi de conserver le premier nom puisqu'il a la priorité.
 - Nous avons rapporté à *Idalus vitreoides*, un spécimen très clair - et assez différent de la forme *meridionalis* d'*Idalus vitrea* - qui a été capturé le 15 juillet en compagnie d'*Idalus vitrea* typique. Ce spécimen est figuré dans les pages suivantes.
 - Nous avons rassemblé sous un même vocable la multitude de *Pryteria (costata, semicostalis, alboatra, etc.)* qui nous semblent être les mâles et les femelles d'une seule et même espèce, très variable. Nous avons choisi le nom de *P. costata* Möschler au titre de l'antériorité.
- A l'instar de ce qui a été constaté pour d'autres familles, la majorité des Arctiidae listées font partie du fonds de faune caractéristique des stations de l'intérieur de la Guyane et sont, dans l'ensemble, fréquemment rencontrées. Les quelques espèces mentionnées ci-dessous nous semblent par contre particulièrement intéressantes. Elles sont figurées dans la planche photo :

<i>Idalus vitreoides</i>	<i>Trichromia polyxenoides</i>
<i>Pachydota brunnea</i>	<i>Eumenogaster haemacera</i>
<i>Telioneura sp.</i> (descr. en cours)	

Apatelodidae :

- Daniel HERBIN a bien voulu examiner quelques spécimens. **29** Apatelodidae ont été inventoriés et 93 % d'entre eux ont été identifiés jusqu'à l'espèce.
- La plupart sont des espèces fréquentes à l'exception de *Olceclostera interniplaga* et *Tamphana orion*, peu communément rencontrés. Ces 2 espèces sont figurées.

Cossidae :

- Sur les 24 espèces de Cossidae dénombrées, 92 % se sont vues attribuer un nom.
- L'espèce *Givira nudaria* est notable. Elle est illustrée dans les planches suivantes.

Geometridae :

- Quelques espèces ont été soumises à l'examen d'Antoine LEVEQUE. Sur les **155** taxons recensés, près de 95 % ont été identifiés jusqu'à l'espèce. Il est important de rappeler que la lépidofaune des Géométrides de Guyane est encore mal connue et que la liste dressée à l'occasion de cette mission a vocation à être actualisée à l'avenir.

- A l'instar des noctuelles, la plupart des Géométrides collectées sont fréquentes sur le terrain en Guyane. Les espèces suivantes nous semblent, « au jour d'aujourd'hui », dignes d'intérêt et sont figurées plus loin.

Phrudocentra vagilinea
Eutomopepla annulipes
Berberodes fulvicomosa
Cyllopoda jatropharia

Nemoria pulveraria
Aplogompha sp.
Dolichoneura nigrinotata

Lasiocampidae :

- **35** Lasiocampidae ont été inventoriés. La plupart (91 %) ont été identifiés jusqu'à l'espèce.

- Plus encore que les Geométridae, les Lasiocampidae de Guyane sont mal connus et la liste dressée à l'occasion de cette mission sera probablement remaniée à l'avenir. Il ne nous semble donc pas opportun de mettre en évidence d'espèces représentatives.

Mimallonidae :

- Quelques espèces ont été soumises à l'expertise de Daniel HERBIN. **32** Mimallonidae ont été inventoriés. Presque tous (97 %) ont été identifiés jusqu'à l'espèce.

- Pratiquement toutes les espèces listées sont fréquentes en Guyane. Les deux espèces suivantes méritent cependant d'être notées. Elles figurent dans les pages suivantes.

Psychocampa sp. pr.manicora

Alheita cymbelina (?)

Megalopygidae :

- La totalité des **23** taxons inventoriés l'ont été jusqu'à l'espèce.

- Une espèce notable, *Hysterocladia roseicollis*, figure dans les pages suivantes.

Noctuidae :

- Les taxons d'identification délicate ont été soumis à l'expertise des deux « noctuellistes » du MNHN de Paris, Bernard LALANNE-CASSOU et Jérôme BARBUT. **361** espèces ont été dénombrées. Plus de 90 % d'entre elles se sont vues attribuer un nom. Les autres portent en général le numéro qui leur a été temporairement attribué par le Laboratoire d'Entomologie du Muséum de Paris en attendant qu'elles soient identifiées. On signale que les espèces suivantes ont été léguées au MNHN : *Itomia lignaris*, *Metaprosphera modesta*, *Metaprosphera sublimpida*, *Polygnamptia venipunctata* et *Triommatodes sp.*

- Une large majorité des noctuelles inventoriées lors de cette mission sont fréquemment rencontrées sur le terrain en Guyane. Néanmoins, une vingtaine d'espèces nous sont apparues dignes d'intérêt. Elles sont récapitulées ci-dessous et illustrées dans les pages suivantes.

Iscadia candezei
Oxydercia albocostata

Thyriodes flabellum
Ephyrodes cacata

<i>Isogona capitalis</i>	<i>Mazacyla sp n° 986</i>
<i>Gonyapteryx sergilia</i>	<i>Anomis illita</i>
<i>Argidia discios</i>	<i>Antachara denterna</i>
<i>Magusa orbifera</i>	<i>Heterochroma sp n° 953</i>
<i>Phuphena sp n° 117</i>	<i>Oruza leucocraspia</i>
<i>Thyridospila ustipennis</i>	<i>Baniana inaequalis</i>
<i>Lephana muffula</i>	<i>Eulepidotis ouocco</i>
<i>Metria sp n° 967</i>	<i>Margizioides terranea</i>

Notodontidae :

- Plusieurs espèces ont été soumises à l'examen de Paul THIAUCOURT. **248** taxons ont fini par être inventoriés. Plus de 98 % d'entre eux ont été identifiés jusqu'à l'espèce.

- Une large majorité des Notodontidae listés sont fréquents en Guyane. Les quelques espèces mentionnées ci-dessous nous semblent cependant intéressantes :

<i>Antaea omana</i>	<i>Hemiceras nebulosa</i>
<i>Hemiceras lepida</i>	" <i>Psilacron</i> " <i>divisa</i>
<i>Marthantia stelligera</i>	<i>Euxoga argenteopunctata</i>
<i>Euxoga balba</i>	<i>Rifargira sp.</i> (descr. en cours)
<i>Anita gigas</i>	<i>Rifargira tulira</i>

Limacodidae :

- Quelques espèces ont été examinées par Marc EPSTEIN. **26** taxons ont été inventoriés et 85 % d'entre eux ont été identifiés jusqu'à l'espèce.

- Les espèces méritant quelque intérêt sont *Natada sp.*, *Natada subpectinata* et *Semyra sp.* qui figurent dans les pages suivantes



Iscadia candezei



Thyriodes flabellum



Oxydercia albocostata



Ephyrodes cacata



Isogona capitalis



Mazacyla sp n°986



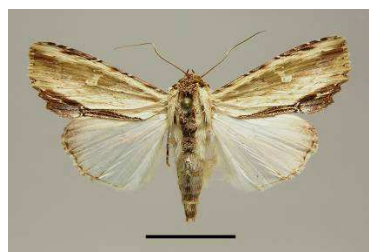
Gonyapteryx sergilia



Anomis illita



Argidia di scios



Antachara denterna



Magusa orbifera



Heterochroma sp n°953



Phuphena sp n°117



Onza leucocraspia



Thyridospila ustipennis



Baniara inaequalis



Lephana muffula



Eulepidotis ouocco



Metria sp n°967



Margizioides terranea

Annexe 1 – Noctuidae des NOURAGUES



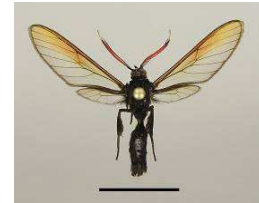
Idalus vitreoides



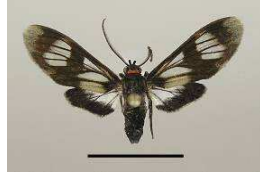
Trichromia polyxenoides



Pachydota brunnea



Eumenogaster haemacera



Telioneura sp. (Descr. en cours)

Arctiidae des NOURAGUES



Phrudocentra vagilinea



Nemoria pulveraria



Eutomopepla annulipes



Aplogompha sp.



Berberodes fulvicosus



Dolichoneura nigrinotata



Cyllopoda jatropharia

Geometridae des NOURAGUES



Givira nudaria



Psychocampa sp. pr. *manicora*



Alheita cymbelina (?)

Cossidae des NOURAGUES

Mimallonidae des NOURAGUES



Natada sp. pr. *si mois*



Natada subpectinata



Semyra sp.

Limacodidae des NOURAGUES

Annexe 2



Antaea omana



Hemiceras nebulosa



Hemiceras lepida



"*Psilacron*" *divisa*



Marthantia stelligera



Euxoga argenteopunctata



Euxoga balba



Riffargira sp. (Descr. en cours)



Anita gigas



Riffargira tulira

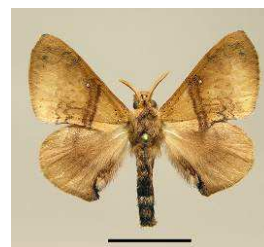
Notodontidae des NOURAGUES



Hysterocladia roseicollis



Olceclostera interniplaga



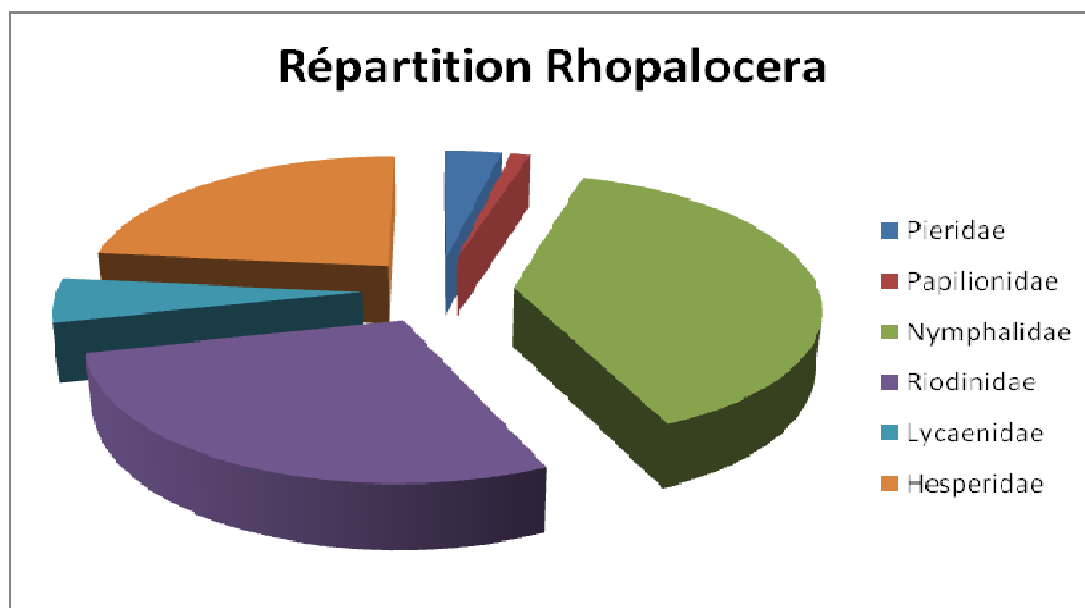
Tamphana orion

Megalopygidae et Apatelodidae des NOURAGUES

Annexe 3

7°) Lépidoptères diurnes - Rhopalocera

Pour les Lépidoptères Rhopalocères, c'est la nomenclature en vigueur dans la « *Liste des Rhopalocères de Guyane* » de LACOMME (2003) qui a été retenue.



Concernant les Rhopalocères, et lorsque l'on connaît la singularité de la Guyane en matière de capture des papillons de jour (en Guyane, il faut être présent au bon endroit, à l'heure « H » et à la bonne période si l'on veut voir voler le moindre papillon !), il était évident que le temps imparti à la mission du mois de juillet 2009 allait être largement insuffisant pour mener à bien un inventaire, fût-il liminaire. Il nous semble donc pour le moins hasardeux de tirer une quelconque conclusion quant aux ratios obtenus... sinon pour noter l'extrême pauvreté des captures pour la plupart des familles !

8°) Riodinidae (Serge FERNANDEZ)

La famille des **Riodinidae** est représentée en Guyane par environ 450 espèces.

61 espèces seulement ont été observées sur le site de Pararé après 3 séjours de chasse intensive (les Riodinidae ne sont capturés par aucun des dispositifs mis en place sur le site et toutes les observations proviennent de chasse à vue (sauf captures exceptionnelles dans les pièges d'interception et au piège lumineux).

La visite de deux « hill-tops » (habituellement très riches) proche du camp n'a donné qu'un résultat médiocre malgré la présence de deux représentants du genre *Argyrogrammana* (*glaucopis* et *occidentalis*) ainsi que du genre *Calospila* (*rhodope* et *parthaon*).

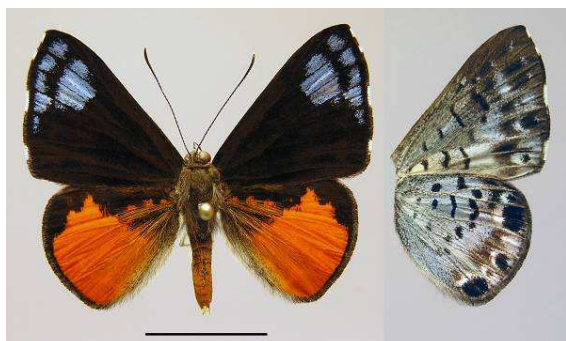


Argyrogrammana glaucopis



Argyrogrammana occidentalis

Photos Philippe COLLET



Calospila parthaon
Photos Philippe COLLET



Calospila rhodope



Riodina lysippus

Les berges de la rivière Arataï ont révélé une importante population d'*Helicopsis cupido* liée à la présence de nombreux moucou-moucou (*Montrichardia arborescens*) et de *Riodina lysippus* également fréquent sur les berges.

La découverte dans le saut de Pararé de *Cordia schomburgkii* dont la floraison est très attractive pour de nombreux Riodinidae et Lycaenidae a permis la capture de quelques Nymphidiini.

Les spécimens observés aux Nouragues sont tous présents et relativement communs sur la bande littorale ou dans le proche intérieur, à l'exception de deux Mesosemiini (*Mesosemia inconspicua* et *Mesophtalma idotea*) qu'on ne rencontre que dans le centre de la Guyane (Saül et bassin de l'Inini).

Ces faibles résultats s'expliquent en partie par le peu d'émergences observées depuis quelques années sur tout le département et par un temps de collecte insuffisant pendant la période la plus propice (octobre et novembre) ; de nouvelles missions seront donc nécessaires pour parfaire l'inventaire des Riodinidae des Nouragues.

Pour les autres familles de Rhopalocera, nous signalons également la capture de 2 espèces d'**Heliconiinae**, *Heliconius ricini* et *Heliconius melpomene*, faisant du site des Nouragues-Station Pararé une « poche » pour ces espèces fortement localisées. Dans cette même sous-famille, deux spécimens de l'espèce *Hypothyris daphnis lacommei* ont été capturés sur le « hill-top » surplombant le Camp Pararé ; cette espèce décrite en 2007 sur l'unique exemplaire connu et capturé aux Nouragues en 2002 (figuré dans le Bulletin des Lépidoptéristes Parisiens T.2 page 133) est donc pour le moment localisée uniquement aux Nouragues.

Nous signalons également les captures de quelques espèces de *Pieridae* (*Phoebis philea philea*, *Phoebis rurina*) et de *Papilionidae* sur des déjections de *Cabiaï* (*Hydrochaeris hydrochaeris*).



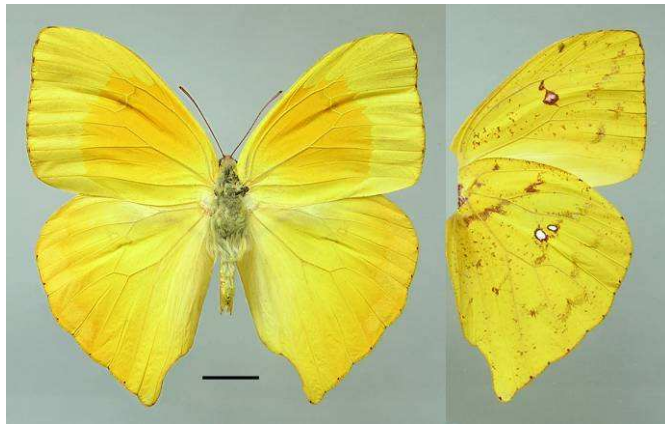
Heliconius melpomene



Hypothyris daphnis



Phoebis philea [m]



Phoebis rurina [m]



Parides vertumnus [m]

Conclusion.

Cette première mission entomologique dans la Réserve Naturelle des Nouragues nous a permis de dresser, en une douzaine de jours, une liste de **1 611 espèces de macro-lépidoptères**. Ce

chiffre est important, car il représente près du **quart** de la faune de Guyane. Il convient pourtant de rappeler que la lépidofaune diurne est largement sous-représentée dans nos listes. Il en va de même pour les très petites espèces, d'envergure inférieure au cm, dont il faut bien admettre qu'elles n'ont pas été suffisamment collectées.

La grande majorité des Lépidoptères capturés font partie du **fonds de faune caractéristique des stations de l'intérieur de la Guyane** et sont, dans l'ensemble, fréquemment rencontrées dans cette zone. Quelques espèces intéressantes, voire rares, ont néanmoins été capturées. Elles sont pratiquement toutes figurées dans les pages 79 à 81 du présent rapport.

Le dépouillement des données relatives aux missions récentes effectuées dans une autre localité de la Réserve des Nouragues (Inselberg) nous laisse augurer une diversité beaucoup plus grande encore qu'à Pararé avec un bon nombre d'espèces rencontrées tout à fait intéressantes, voire nouvelles pour la Guyane ou la science ...

Hesperiidae :



Phanus vitreus



Augiades criniscus



Morys compta compta

Lycaenidae :



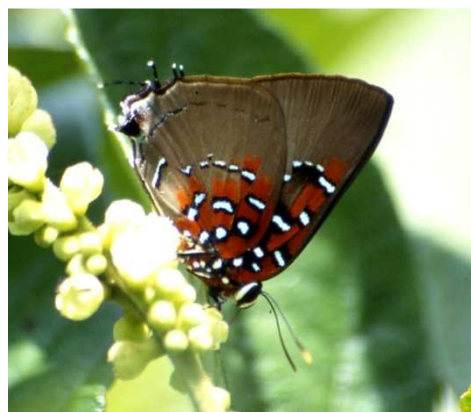
Panthiades bitias



Calycopis sp. capturé par une Salticidae sp.

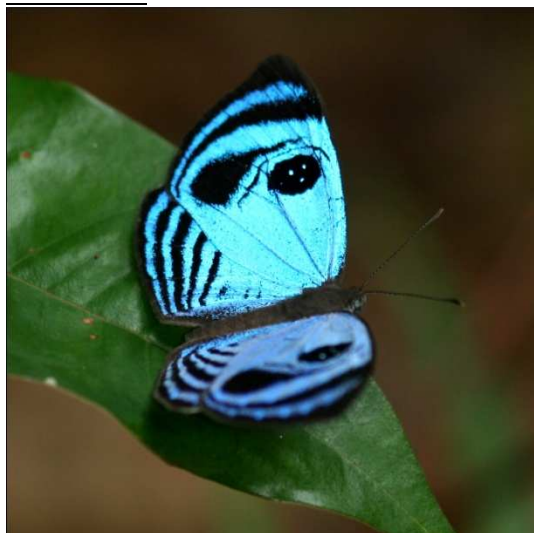


Megathecla cupentus



Brangas caranus

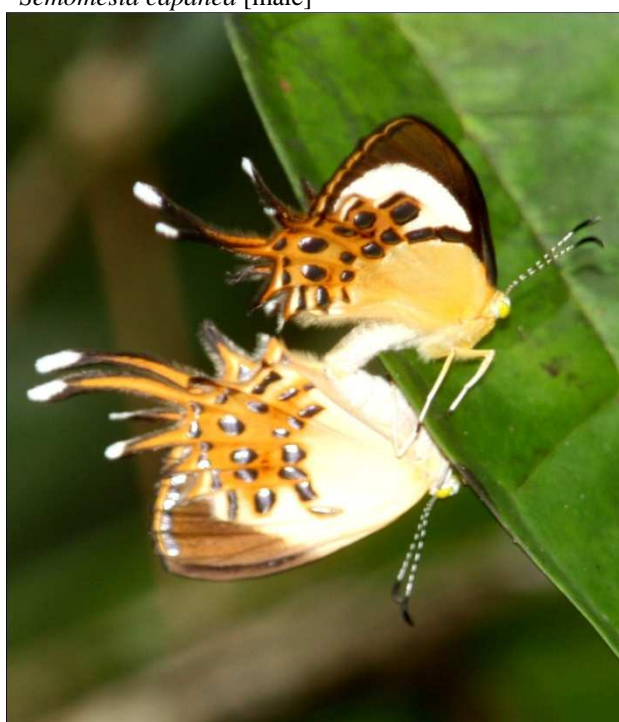
Riodinidae :



Semomesia capanea [mâle]



Semomesia capanea [femelle]



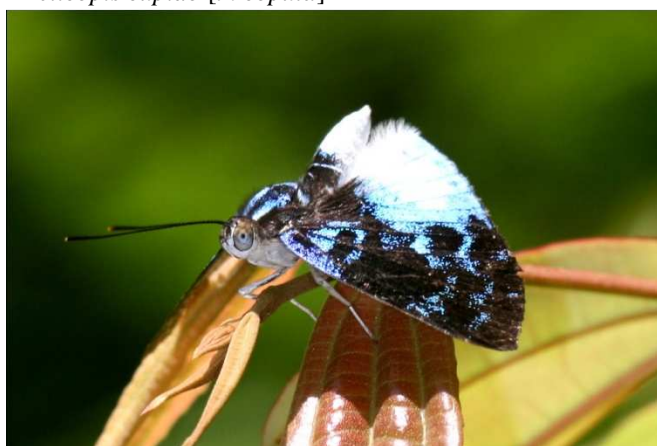
Helicopsis cupido [in copula]



Calospila lucianus



Sarota gyas



Menander hebrus



Detritivora lucius

Nymphalidae :



Zaretis itys



Heliconius alba



Heliconius ricini



Heliconius erato



Melinaea ludovica [in copula]



Historis odius



Anartia amathea



Anartia jatropha



Morpho achilles



Bia actorion



Pieris piera [in copula]

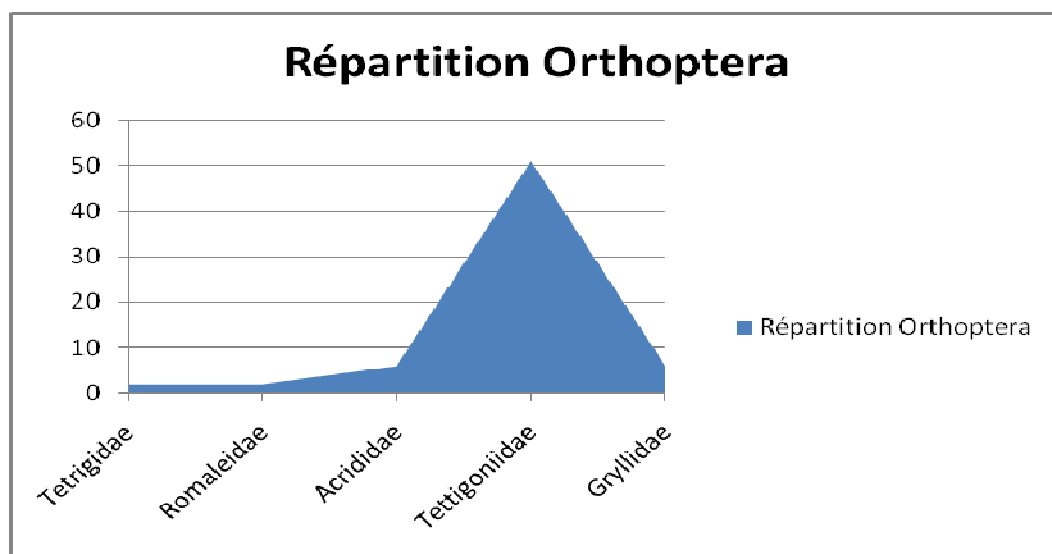


Pareuptychia sp.



Euptychia sp.

VI / Résultats : ordre des ORTHOPTERA



87 espèces d'Orthoptera ont été capturées sur le site.

On peut signaler la capture au piège à interception vitré de l'espèce *Gnathoclitia vorax* (Stoll, 1813) signalée du Surinam et dont la présence en Guyane n'est pas publiée ; cette espèce a également capturée au piège lumineux sur le Piton Rocheux de l'Armontabo lors d'une récente mission S.E.A.G. Notons également la capture d'un spécimen du « criquet-trompette » *Bactrophora dominans*.

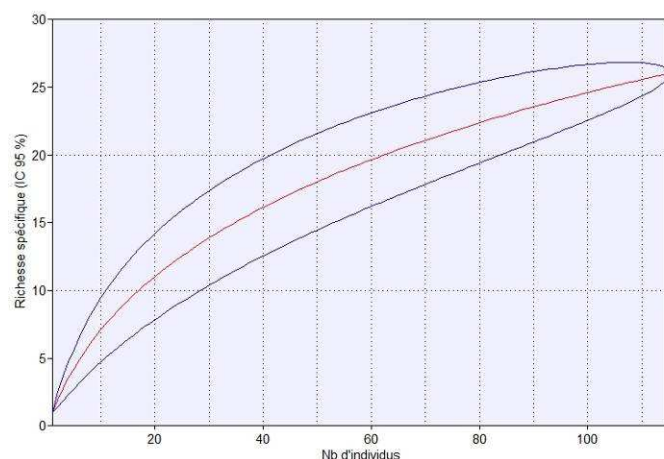
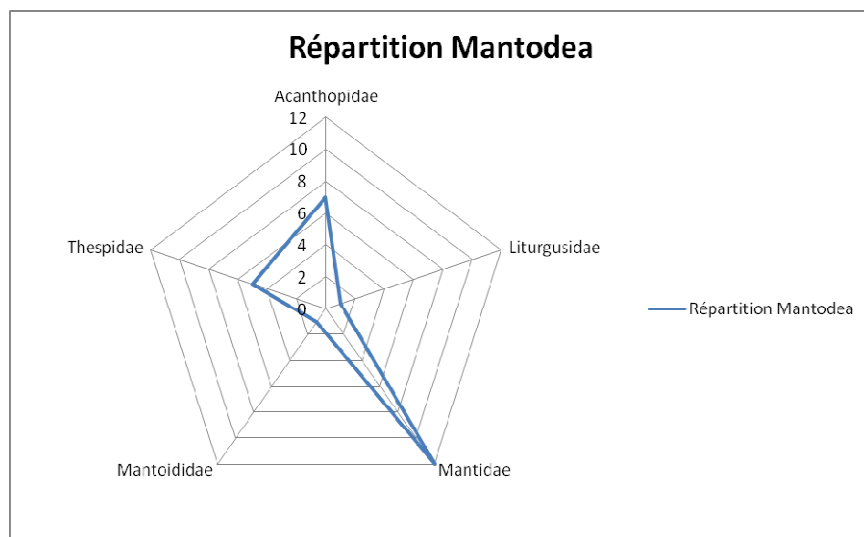


Gnathoclitia vorax



Bactrophora dominans

VII / Résultats : ordre des MANTODEA (Alexandre FRANCOIS)



Graphe : Diversité des Mantidae
(Saut Pararé 2009-2010)

L'inventaire est relativement complet.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Mantodea	156	0,13	26	10	34	32	

Les lots de Mantodea de la Réserve des Nouragues Saut Pararé contenaient **156** spécimens répartis en **26** espèces. Etant donné la diversité des pièges utilisés, les Mantodes des prélèvements montrent un cortège d'espèces un peu différent de ceux basés sur les captures classiques au piège lumineux (forte représentation des Mantidae et Acanthopidae).

On retrouve tout de même un groupe d'espèces communes dans les piégeages mais moins dominantes ici que dans d'autres séries que j'ai eu à traiter. Ce sont :

- *Acanthops falcataria*
- *Metilia amazonica*
- *Pseudacanthops spinulosa*
- *Raptrix perspicua*
- *Tithrone roseipennis*
- *Angela guianensis*

- *Cardioptera squalodon*
- *Macromantis ovalifolia*
- *Microphotina viridescens*
- *Parastagmatoptera flavoguttata*
- *Parastagmatoptera serricornis*
- *Stagmatoptera supplicaria*
- *Vates lobata*
- *Vates multilobata*
- *Mantoida brunneriana*



Acanthops falcataria

Une autre espèce est moins couramment capturée :

- *Choeradodis strumaria* : une « mante-feuille » verte capturée à plusieurs reprises dans les forêts de l'intérieur du département mais presque uniquement par des exemplaires femelles ! L'exemplaire mâle capturé au Mont Grand Bœuf Mort en septembre 2007 par la S.E.A.G était le premier récolté en bon état depuis très longtemps. Il sera envoyé au MNHN où Roger ROY en a besoin pour étudier les genitalia.



Choeradodis strumaria

Le piège lumineux présente l'avantage d'attirer de nombreux individus de Mantodea en peu de temps (jusqu'à une trentaine par nuit) mais offre maintenant peu de nouveautés sur les taxons contactés. Néanmoins, il permet de dresser rapidement une bonne liste d'espèces par site prospecté. Comme le montrent les prospections S.E.A.G, l'utilisation d'autres techniques fournit des données sur des espèces plus discrètes.

Le piège Malaise et le piège à interception vitré ont apporté de nombreuses captures de Thespidae, une famille de Mantes en général brunes et plutôt liées au sous-bois. Les mâles sont ailés et les femelles aptères. Par manque de matériel et de littérature, j'ai peu étudié ce groupe, c'est pourquoi je me suis arrêté au genre pour l'identification. Ce sont :

- *Bantia*
- *Leptomiopteryx*
- *Macromusonia*
- *Pseudomiopteryx*
- *Pseudomusonia*

Le piège-banane est connu pour capturer des Mantes de la sous-famille des Acontistinae :

- *Acontista* sp

- *Tithrone roseipennis*
- *Callibia diana* (non présente dans les prélèvements)

L'accumulation de proies potentielles autour des appâts a peut-être un effet attractif sur ces Mantes.

Parmi les espèces capturées aux Nouragues, certaines semblent, d'après les échantillonnages de la S.E.A.G, avoir une grande aire de répartition et les sept espèces ci-dessous sont communes aux sites de la Montagne des Chevaux et du Mont Itoupé :

- *Raptrix perspicua*
- *Angela guianensis*
- *Parastagmatoptera flavoguttata*
- *Parastagmatoptera serricornis*
- *Mantoidea brunneriana*
- *Bantia* sp.
- *Pseudomiopteryx* sp.



Raptrix perspicua

Parmi les espèces présentes sur deux de ces sites ou propres à un site, nombreuses sont celles qui, en fait, pourraient se retrouver sur les trois sites :

- *Acontista* sp
- *Tithrone roseipennis*
- *Vates multilobata*
- *Phyllovates* cf. *brevicornis*
- *Leptomiopteryx* sp.
- *Vates lobata*
- *Metilia brunnerii*
- *Chopardiella latipennis* (non capturée aux Nouragues Saut Pararé)
- *Vates pectinata* (non capturée aux Nouragues Saut Pararé)
- *Choeradodis rhomboidea* (non capturée aux Nouragues Saut Pararé)
- *Macromantis ovalifolia*

Parmi les espèces capturées sur le site, trois espèces sont plutôt liées aux forêts de l'intérieur :

- *Stagmatoptera* cf. *supplicaria*
- *Microphotina viridescens*
- *Choeradodis strumaria*

Cependant, les données sur la répartition des espèces dans le département sont encore très fragmentaires, et davantage encore concernant leur écologie. Les efforts consentis pour étudier les Mantodea en Guyane sont, pour le moment, essentiellement employés à la connaissance systématique du groupe.

VIII / Résultats : ordre des PHASMATODEA (Oskar CONLE)

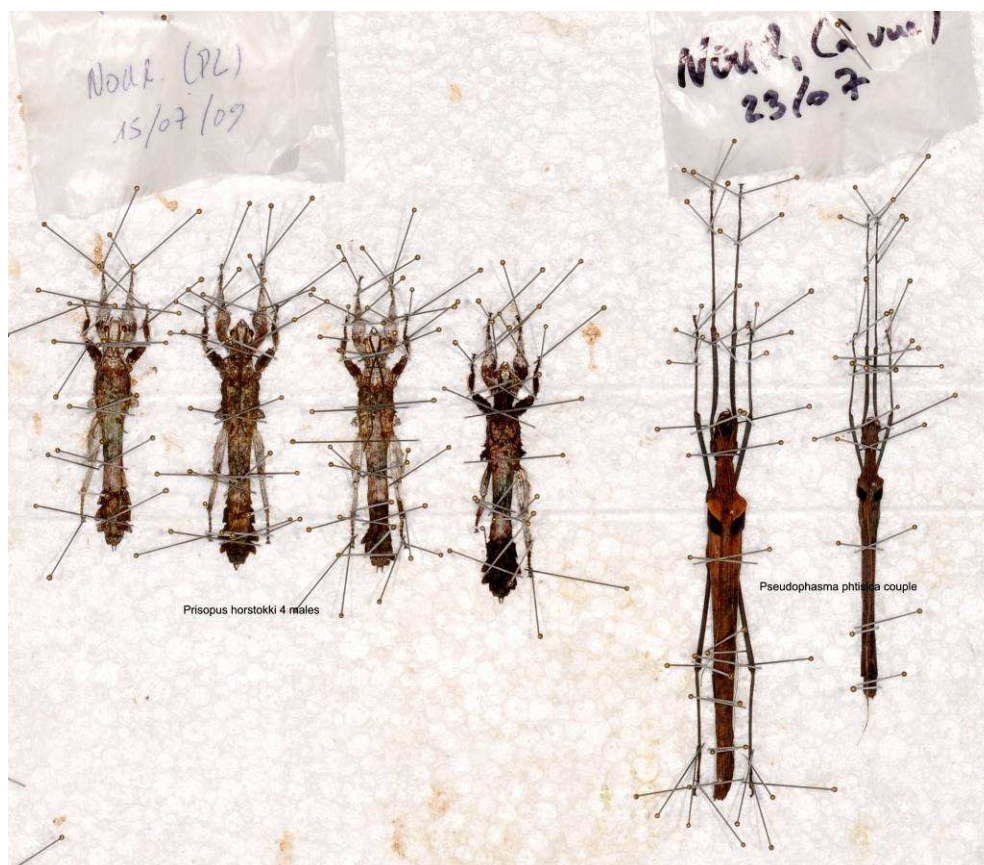
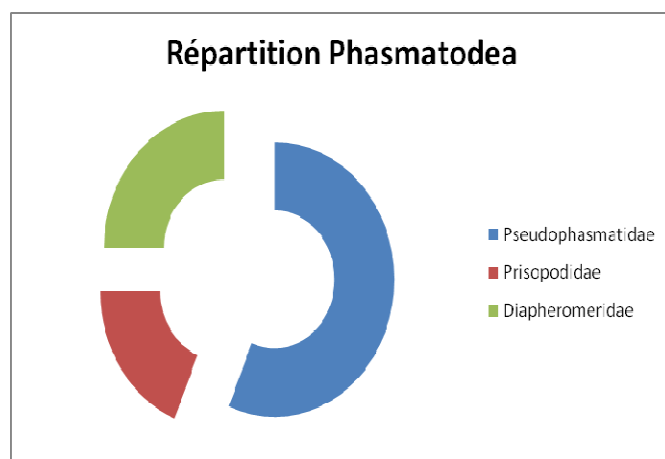


Photo Oskar CONLE

Les Phasmes collectés dans la Réserve Naturelle des Nouragues l'ont été presque exclusivement avec les pièges à interception vitré ou le piège lumineux, c'est la raison pour laquelle seules les espèces ailées ont été capturées.

C'est aussi pour cette raison que l'espèce la plus commune de Guyane, aptère, *Phanocloidea muricata* (Burmeister, 1838) ou les femelles de *Creoxylus spinosus* (Fabricius, 1775) n'ont pas été présents dans le matériel confié.

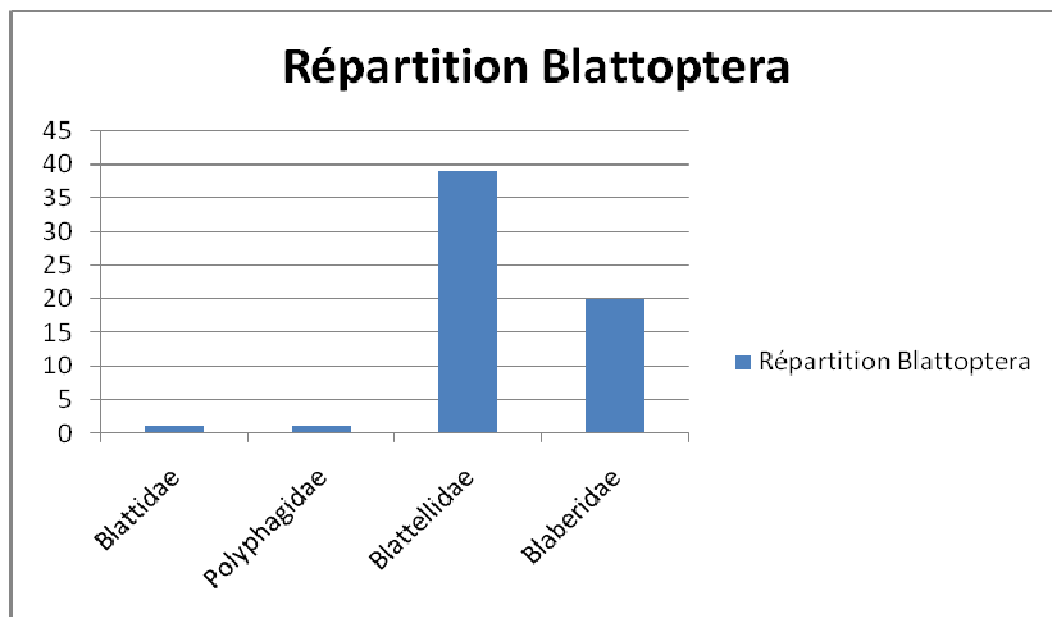
Le nombre supérieur de mâles est également aussi fondé dans leur capacité à voler. Beaucoup de femelles, également ailées, sont trop lourdes pour avoir de bonnes capacités de vol et séjournent la plupart de temps sur leur plante nourricière. Les mâles volent beaucoup plus, à la recherche des femelles.



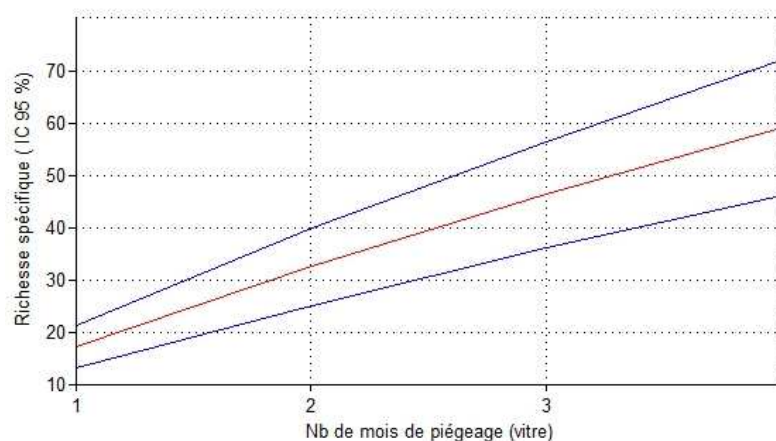
Concernant les dates de capture de spécimens, aucune information ne ressort pouvant indiquer qu'une période de l'année serait meilleure pour la capture et/ou l'étude des phasmes et pendant laquelle les spécimens seraient plus nombreux.

Au total, pour la Réserve des Nouragues Saut Pararé, 64 spécimens de 16 espèces ont été collectés dont certaines sont probablement nouvelles pour la science.

IX / Résultats : ordre des BLATTOPTERA (Esteban GUTTIEREZ)



A l'issue du processus d'identification, 61 espèces de Blattaria ont été déterminées, appartenant à 28 genres, 8 sous-familles et 4 familles.



Graphe : Diversité des Blattoptera (Saut Pararé 2009-2010)

L'échantillonnage est très insuffisant pour connaître la richesse du site.

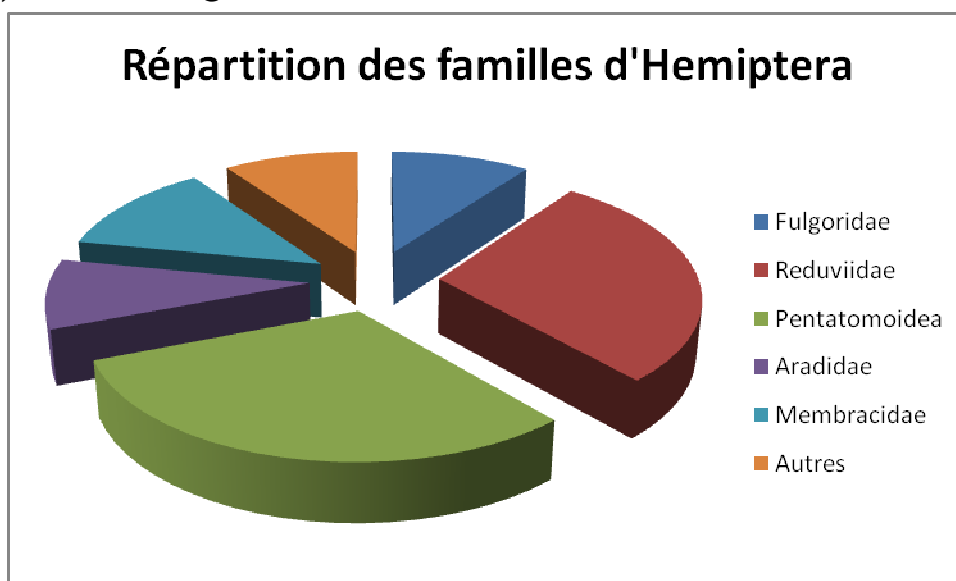
Beaucoup d'espèces restent en "sp", celles-ci pourraient représenter une (ou des) espèce(s) connue(s) ou un (de) nouveau(x) taxa non décrit(s), mais il est nécessaire, afin de définir le véritable statut taxonomique de ces taxa, d'examiner un nombre plus important de spécimens. La faune des blattes de la zone d'étude est très diversifiée.

Il est recommandé de poursuivre la collecte des blattes de cette zone afin de compléter et d'affiner l'inventaire de cet ordre.

X / Résultats : ordre des HEMIPTERA

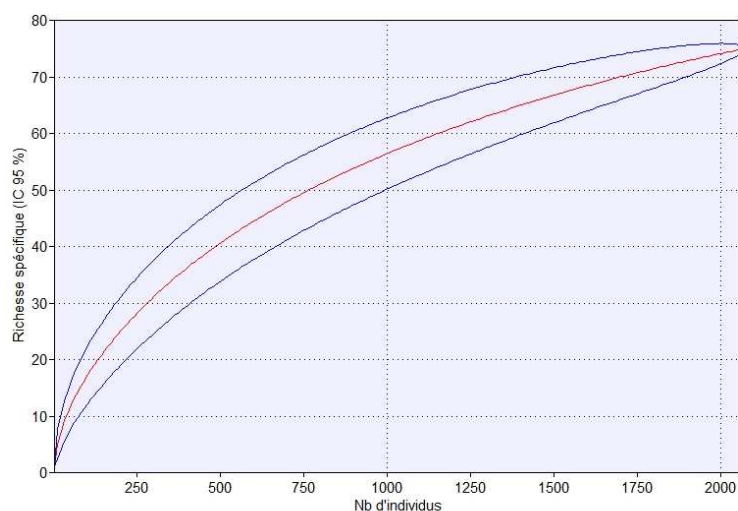
Insectes aux pièces buccales de type piqueur-suceur. Se nourrissent de sève ou de liquides biologiques animaux (hémolymphe, sang)

1°) Résultats généraux



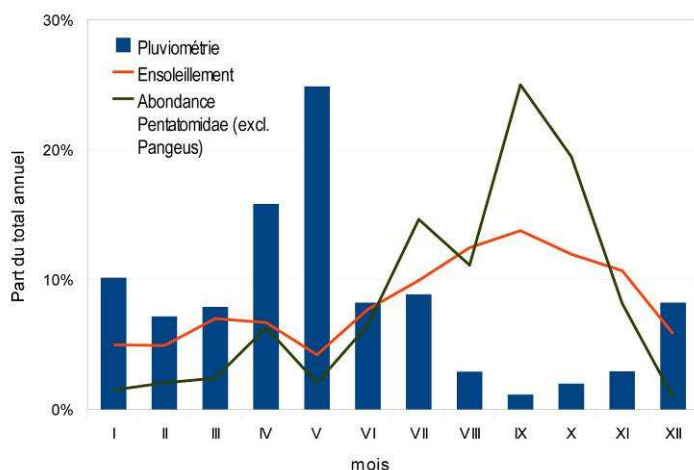
2°) Pentatomoidea (Roland LUPOLI)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Pentatomidae	507	0,30	66	16	94	94	



Graphe : Diversité des Pentatomidae (Saut Pararé 2009-2010)

L'étude menée dans la Réserve Naturelle des Nouragues Saut-Pararé a permis de capturer plus de 2000 Pentatomoidea appartenant au minimum à 88 espèces dont au moins 28 du genre *Edessa*.



Graphique : Saisonnalité des Pentatomidae (Saut Pararé 2009-2010)

Pic d'abondance en saison sèche.

La diversité est intéressante aux Nouragues et différente des autres régions prospectées comme la Montagne de Kaw par exemple. Mais il est vrai qu'il est difficile de comparer tant les différentes méthodes de piégeage apportent des espèces différentes.



Certaines espèces très rares de Pentatomidae Discocephalinae Ochlerini sont trouvées uniquement avec le piège à vitre et en nombre, en particulier les espèces des genres *Lincus*, *Moncus*, *Ochlerus* et *Macropygium*. Sur les 5 espèces de *Lincus* identifiées, 4 sont nouvelles pour la Guyane, et *Lincus incisus* (trouvé en 2 exemplaires) n'était connu que de l'holotype du Suriname. Ces espèces sont inféodées à différentes espèces de palmiers des sous-bois auxquels elles peuvent transmettre des pathogènes.



Même chose pour les Cydnidae. Jusqu'à présent, j'avais en tout et pour tout une dizaine de spécimens de Cydnidae de Guyane en collection (provenant d'une soixantaine de pièges lumineux...), et une seule en commun avec celles qui ont été récoltées : *Cyrtomenus emarginatus*. **Le piège à vitre amène d'énormes quantités de Cydnidae (plus de 2000 spécimens récoltés !).** En effet, 2 espèces dominent, *Pangaeus aethiops* et *Pangaeus piceatus* (nouveau pour la Guyane), mais les 3 espèces de *Dallasiellus* sont intéressantes avec une peut-être nouvelle, car la systématique de ce genre n'est pas encore suffisamment établie pour les nommer de façon sûre, justement par manque de spécimens.

Dalasiellus longulus

Dalasiellus longulus (nouveau pour la Guyane) par contre est facilement distinguable, mais rare, jusqu'à présent une cinquantaine de spécimens étaient connus en collection, cette étude en a amené 20 de plus.

Cette étude a permis de ramener aussi plusieurs espèces que je n'avais jamais vues : *Agaclitus fallenii*, *Cataulax pudens*, *Heteroscelis servillei*, *Dinocoris gibbus*, *Antiteuchus subgibbus*.



Antiteuchus subgibbus

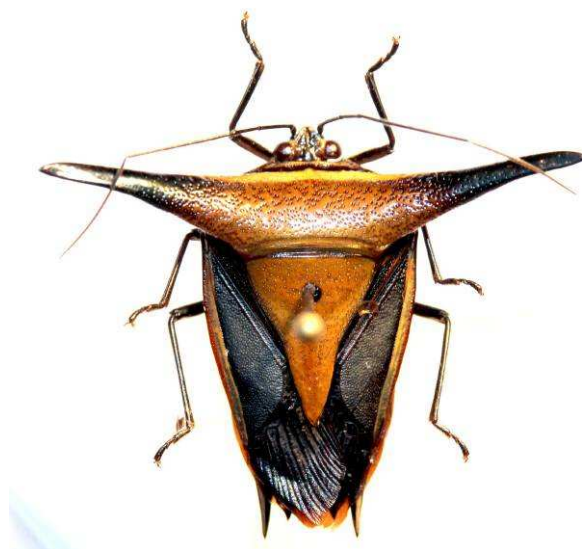


Dinocoris gibbus

Mormidea speciosa, une belle espèce particulièrement rare a été trouvée en 3 exemplaires. Le genre *Phoeacia* est en cours de révision, et il sera sans doute bientôt possible de déterminer les espèces.



Mormidea speciosa

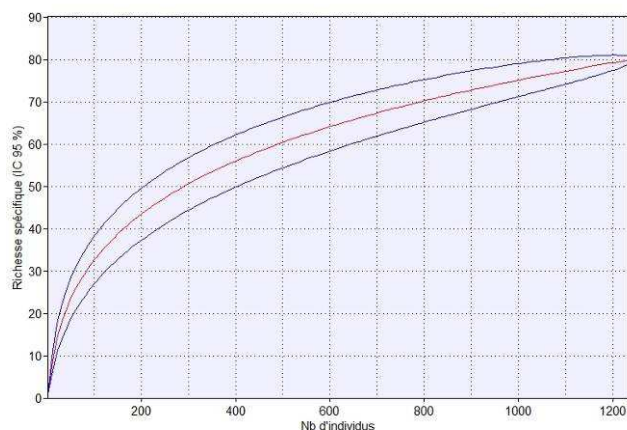


Edessa trabeata

De plus, l'espèce de *Stiretrus* est peut-être nouvelle (détermination non aboutie), ainsi qu'une espèce de *Discocephala* et 2 ou 3 espèces d'*Edessa*.

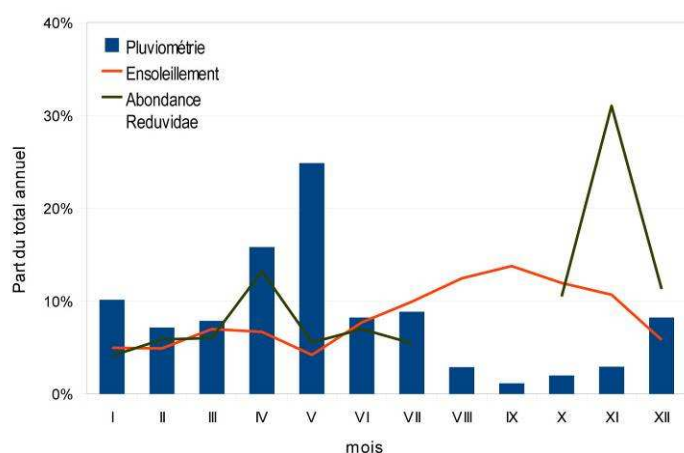
3°) Reduviidae (Jean-Michel BERENGER)

Insectes entomophages ou hématoiphages



Graphe : Diversité des Reduviidae
(Saut Pararé 2009-2010)

Sans atteindre tout à fait l'asymptote, l'échantillonnage s'avère relativement complet pour le site. Comme l'indique l'indice Chao 1, on doit avoir collecté de l'ordre de 80 % des espèces présentes.



Graphe : Saisonnalité des Reduviidae
(Saut Pararé 2009-2010)

Les réduves sont particulièrement abondantes en fin de saison sèche.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Reduviidae	1247	0,1	82	25	106	103	



Ricolla quadrispinosa

La campagne de captures d'insectes menée par la Société Entomologique Antilles-Guyane (SEAG) intègre des composantes originales : capture dans une zone protégée et peu visitée et l'utilisation de pièges vitre, système de piégeage très peu usité.

D'autre part, ces captures ont été assidues et prolongées dans le temps. De fait, des espèces peu courantes, nouvelles pour la Guyane et/ou pour la science, ont été découvertes.

Espèces ou genres nouveaux pour la science

Ces captures comprennent de nouvelles espèces pour la science. Ces espèces sont en cours de description.

Microlestria n.sp. (fig. ci-contre)

Apronius n.sp.

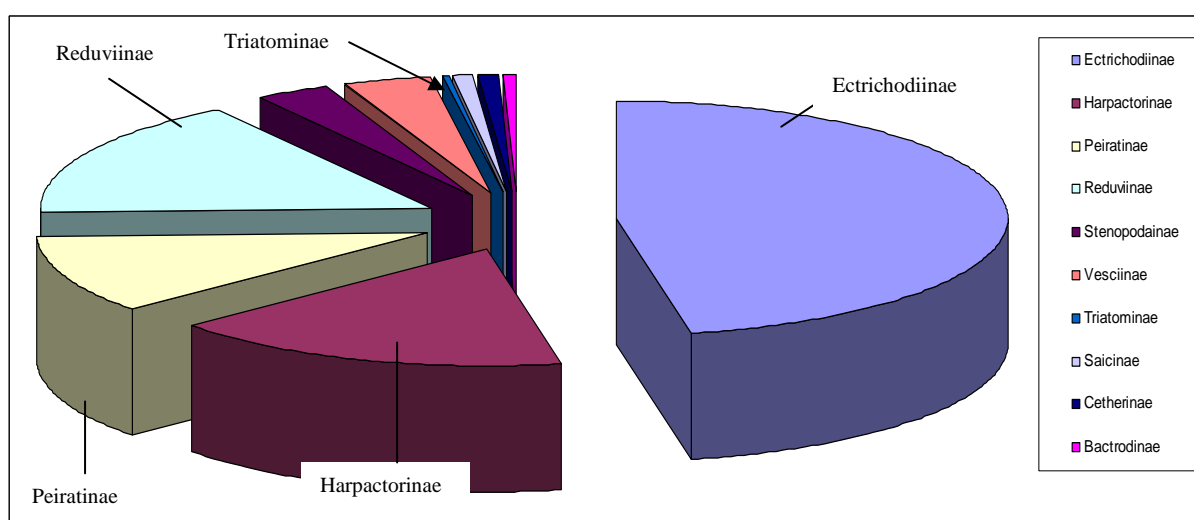
Nalata n.sp.

Ectrichodiella n. sp.

Ectrichodiinae n. gen., n. sp.



Microlestia n.sp. – Photo J.M. BERENGER

Proportions des captures par sous-famille

Répartition des captures par sous-famille

Ces captures sont le reflet des espèces circulant à faible hauteur. Ce sont en majorité des Ectrichodiinae, nombreux en spécimens mais moins en espèces. Les plus grosses espèces comme le genre *Brontostoma* sont connues pour avoir un régime alimentaire composé de Iulidae. Les Harpactorinae sont également bien représentés bien que ce soient plutôt des Reduviidae de milieux ouverts : bordure de chemin, clairières, abattis. La présence d'Apiomerini, en majorité des femelles, est à noter. Ces femelles possèdent toutes des traces de résine sur la face ventrale de l'abdomen. La quasi-absence de mâle montre que ces femelles cherchent en sous-bois de la résine d'arbre (*Eperua falcata* par exemple) qu'elles emploient pour protéger leur ponte. La sous-famille des Reduviinae comprend des espèces typiques de sous-bois, se rencontrant souvent sous les écorces en compagnie de termites ou bien carrément dans des termitières (*Microlestria*, *Leogorrus*). Enfin les Peiratinae sont également bien représentées. Ces prédateurs rapides se rencontrent de jour sous les pierres, troncs d'arbres... Ils sont souvent capturés aussi au piège lumineux, lors de leurs déplacements nocturnes. On notera les faibles prises de Triatominae, sous-famille regroupant des réduves hématophages pouvant transmettre le parasite *Trypanosoma cruzi* (maladie de Chagas) et qui sont pourtant communes au piège lumineux. Les Triatominae comprennent quelques espèces d'intérêt médical : les vecteurs reconnus de la maladie de Chagas. Ces derniers, s'ils sont communs au piège lumineux, ont pourtant été capturés en faible quantité.

Tous les exemplaires obtenus ont été conditionnés en alcool et ont été confiés au Laboratoire de Parasitologie du Centre Hospitalier de Cayenne (Denis BLANCHET) afin d'effectuer des analyses complémentaires (taux d'infestation des vecteurs de la maladie de Chagas, étude des souches de *Trypanosoma cruzi* –agent de la maladie-). Cette pathologie est actuellement l'objet d'études de la première importance, car les outils diagnostiques et les moyens thérapeutiques sont limités. Ces limites actuelles, en particulier diagnostiques sont à l'origine de l'interdiction des dons de sang et d'organes pour la population guyanaise.

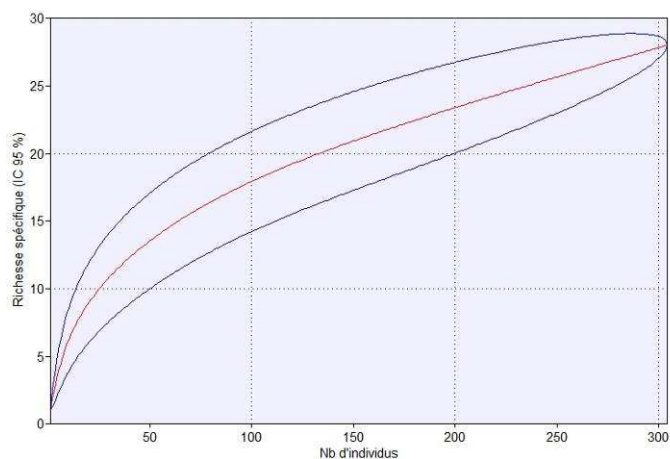
Conclusion

Le piège vitre est un bon complément du piège lumineux. C'est le reflet des espèces circulant en sous-bois et cela montre que de nombreuses espèces capturées en grand nombre au piège vitre, ne sont pas attirées par le piège lumineux.

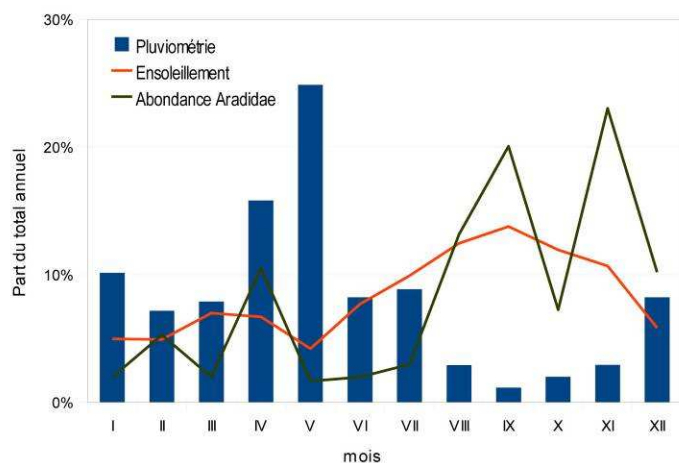
Inconvénient : les Hétéroptères sont des insectes peu chitinisés et certaines espèces de réduves sont bien dégradées par le séjour dans le liquide de conservation disposé dans la gouttière du piège, en particulier lorsque les relevés sont espacés de plus d'une semaine. Pour les espèces fragiles, la détermination est ensuite plus difficile voire impossible (Emesinae).

4°) Aradidae (Ernst HEISS)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Aradidae	304	0,25	28	13	112	67	36 espèces connues



Graphique : Diversité des Aradidae (Saut Pararé 2009-2010)



Graphique : Saisonnalité des Aradidae (Saut Pararé 2009-2010)



Dysodius magnus

On connaît toujours insuffisamment la faune des Aradidae de Guyane. Le catalogue le plus récent (Heiss & Moragues, 2009) liste 36 espèces. Le matériel des Nouragues Saut Pararé a été capturé au moyen des pièges à interception vitré. C'est pour cette raison que les espèces capturées sont toutes ailées et ne représentent qu'une partie de l'Aradidae-faune. Malgré ce biais, le nombre d'espèces estimé sur le site est supérieur à la faune connue en Guyane.

D'autres méthodes de collecte comme la recherche à vue sous écorce, les pit-fall trap ou le tamisage de litière devraient permettre de trouver des espèces aptères potentiellement nouvelles pour la science.

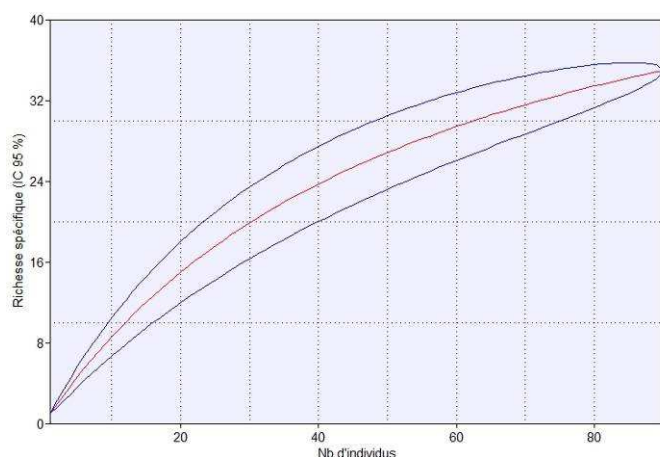
5°) Cercopidae (Adeline SOULIER-PERKINS)

Pour le site des Nouragues Saut Pararé, 49 spécimens ont été collectés. 7 genres sont représentés dont un au moins avec 2 espèces. Trois espèces ont été identifiées dont une espèce du genre *Maxantonia* probablement nouvelle pour la science. Il reste donc 4 espèces à identifier et pour lesquelles rien ne permet de dire si elles sont nouvelles ou pas.

Pour parler plus largement des Cercopidae, trouver dans une localité en Guyane 8 espèces montre une certaine richesse. C'est un groupe que l'on ne trouve pas ou très peu sur les côtes. La lisière de forêt est souvent l'endroit où on en récolte le plus. En forêt l'effort d'échantillonnage pour en capturer doit être beaucoup plus important même si c'est là qu'ils vivent le plus.

6°) Membracidae

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Membracidae (surtout PL)	90	0,1	35	5	42	46	



Graphique : Diversité des Membracidae (Saut Pararé 2009-2010)

90 spécimens de Membracidae ont été collectés sur le site pour 35 espèces ; les estimateurs de richesse donnent en moyenne 44 espèces de Membracidae présentes sur le site.



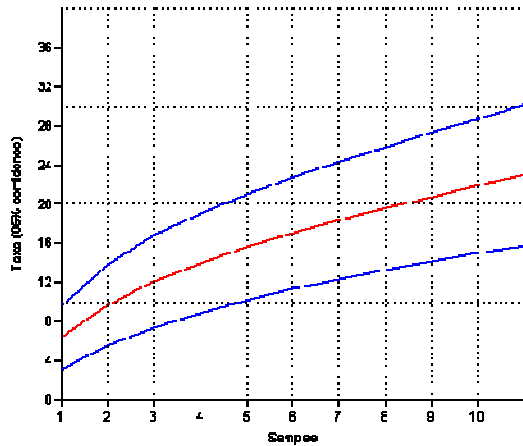
Notocera cruciata



Heteronotus sp.

7°) Fulgoridae (Pierre-Henri DALENS)

A. Lors de la mission initiale



Environ un cinquième de la faune de Guyane a été récolté (23 espèces sur une centaine) en 11 jours.

Malgré ce résultat satisfaisant, l'estimateur de richesse spécifique totale Chao 2 indique 45 espèces potentielles pour cette période.

L'abondance particulière d'*Aburia olivacea* et d'*Enhydria tessellata* correspond à un cortège faunistique de l'intérieur de la Guyane (Saül, Maripasoula, Antécume Pata).

Parmi les *Fulgora*, seul *F. laternaria* a été capturé.

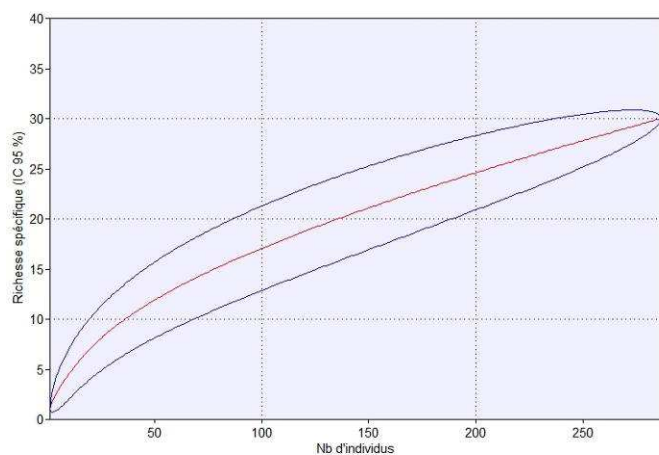
Un exemplaire du genre *Phrictus* a été collecté à la base d'un tronc de *Simarouba amara* (Lucie Souque leg., arbre déterminé par Hélène Richard).



Phrictus regalis

B. Résultats après 1 an d'étude.

Après la mission inaugurale, seules 6 espèces ont été rajoutées à l'inventaire malgré 8 nuits de piégeage supplémentaires (dont 5 hors-étude).



29 espèces de Fulgoridae ont été capturées (286 spécimens), soit un tiers de la diversité supposée en Guyane.

97% des exemplaires ont été obtenus au piège lumineux.

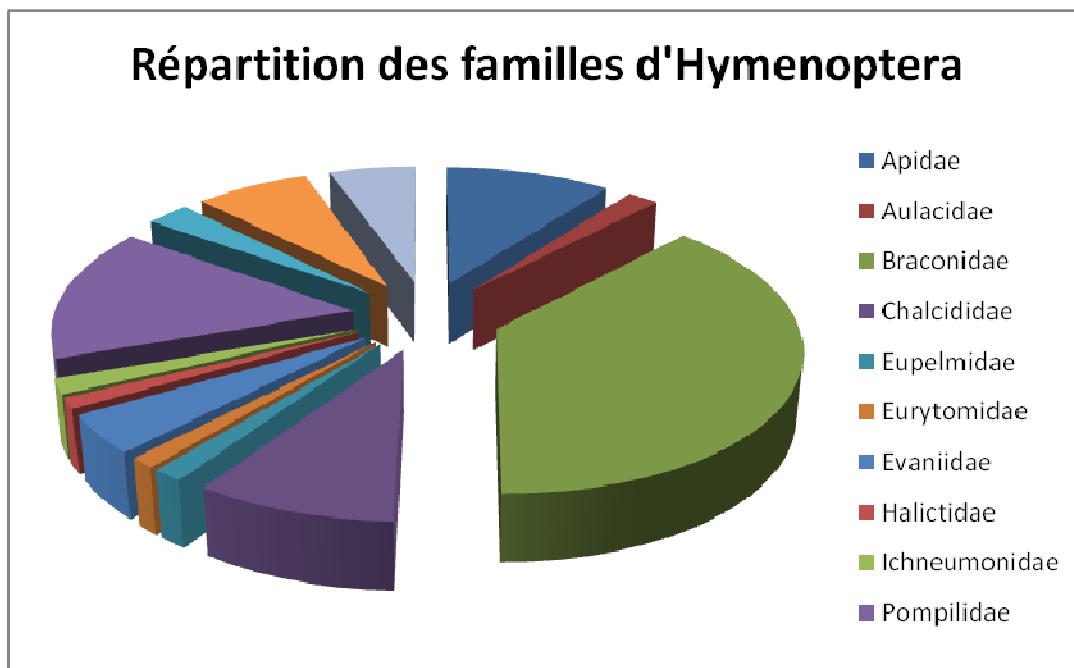
Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Fulgoridae (surtout PL)	286	0,57	29	8	102	75	Estimé à plus de 100 espèces



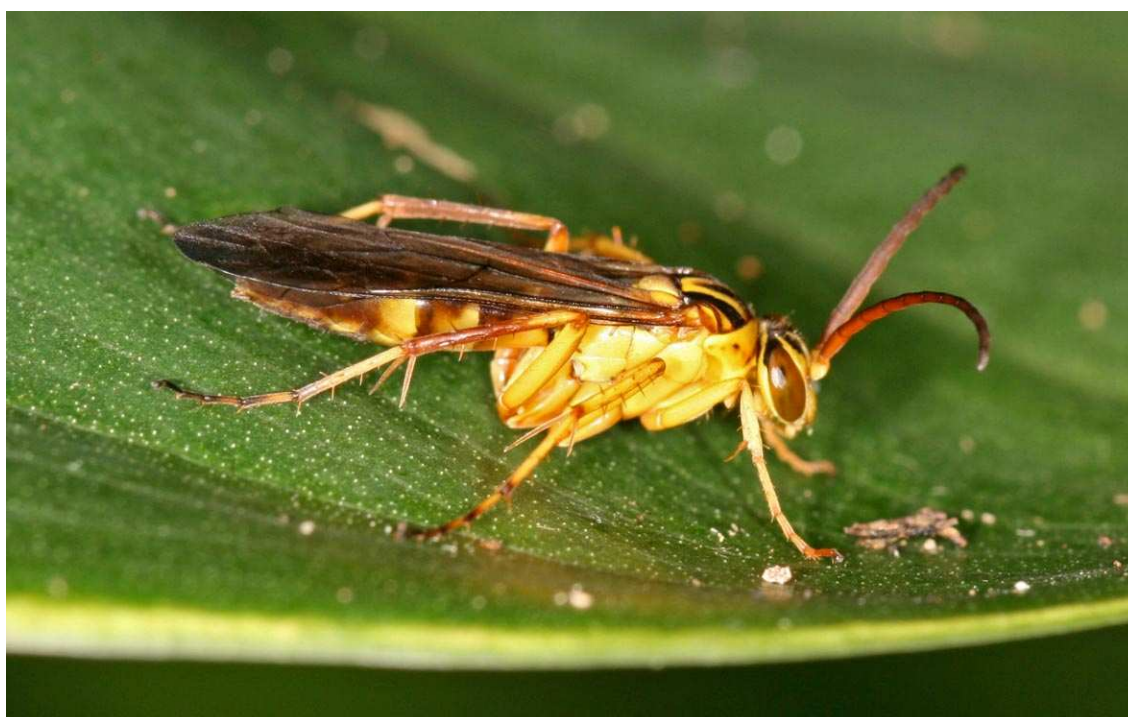
Flatolystra verrucosa

XI / Résultats : ordre des HYMENOPTERA

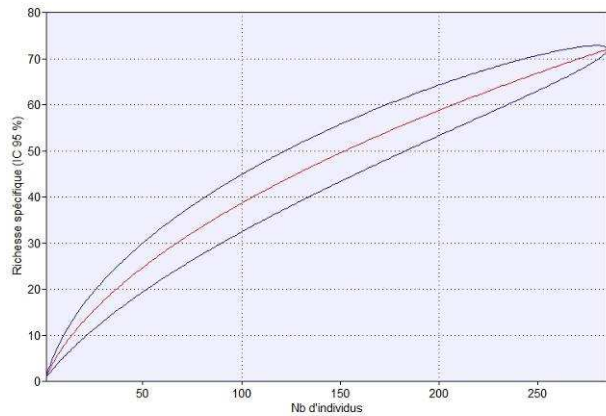
1°) Résultats généraux



Près de 1700 spécimens ont été étudiés pour plus de 408 espèces identifiées : les familles les plus représentées sont les Braconidae (155 espèces), les Pompilidae (62 espèces), les Apidae (42 espèces), les Chalcididae (38 espèces) et les Vespidae (29 espèces).



Vespidae *Poecilopompilus* sp

2°) Chalcidoidea (Gérard DELVARE)

Graphe : Diversité des Chalcididae
(Saut Pararé 2009-2010)

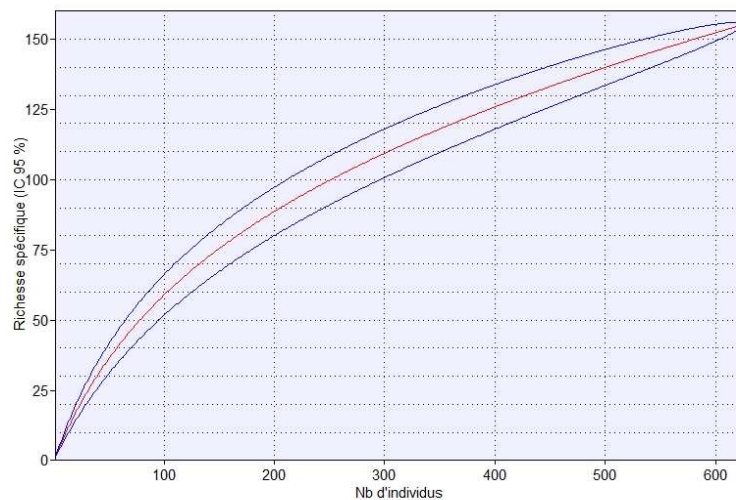
Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Chalcididae (piège Malaise)	105	0,19	38	36	133	148	

Au niveau Chalcidoidea, environ 80 % au moins des espèces capturées sont inédites (principalement pour les Cleonyminae et Chalcididae).

Les lots ont permis d'isoler quelques spécimens parasitoïdes de diptères et autres insectes détritiphages (Figitidae Eucoilinae, Diapriidae) ou d'orthoptéroïdes (Evaniidae et Scelionidae).



Evaniidae

3°) Braconidae (Yves BRAET)

Graphe : Diversité des Braconidae
(Saut Pararé 2009-2010)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Braconidae	636	0.06	155	128	265	259	203 espèces connues Estimation à 2000

Parmi les spécimens collectés, l'on peut signaler :

- *Aerophilus* sp.2 : seconde espèce pour la Guyane et pour la science
- *Amputoearinus matamata* : nouvelle localité pour la Guyane
- *Gnathopleura astarte* : 1^{er} signalement pour la Guyane, connue des îles St-Vincent ou du Brésil (si la synonymie avec *G. nigripennis* est avérée)
- *Foenomorpha senlura* : 3^{ème} localité de Guyane
- *Coiba* sp.2 : nouvelle espèce pour la science
- *Dicarinotes* sp.2 : première femelle connue pour le genre et nouvelle espèce
- *Fritziella* sp.1 : probablement nouvelle espèce pour la science
- New genus near *Nervellius* : probablement nouveau genre pour la science
- *Fornicia ballowi* : 3^{ème} spécimen pour la collection BRAET
- *Stantonia achterbergi* : 1^{er} signalement pour la Guyane
- *Stantonia katiae* : Largement réparti en Amérique du Sud
- *Stantonia qincemilla* : nouvelle localité pour la Guyane



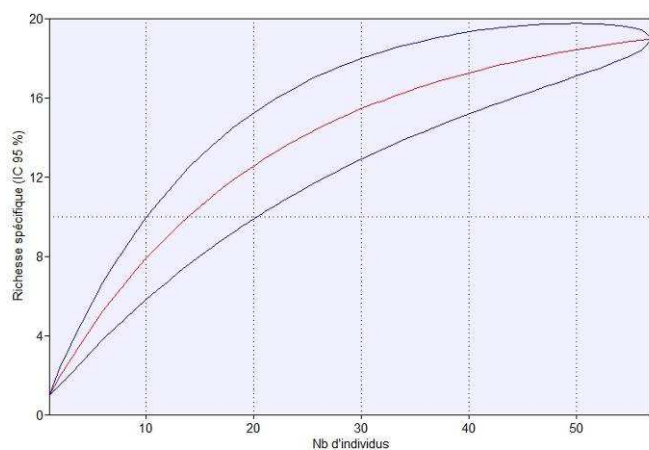
Braconidae ssp Microgastrinae



Braconidae Doryctinae *Megaloproctus* sp.

4°) Apidae Apinae

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane : connu ou total estimé (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Apoidea, Apinae (VIII-XI)	57	0,14	20	0	19	21	?



Graphe : Diversité Apidae Apinae (Saut Pararé 2009-2010)



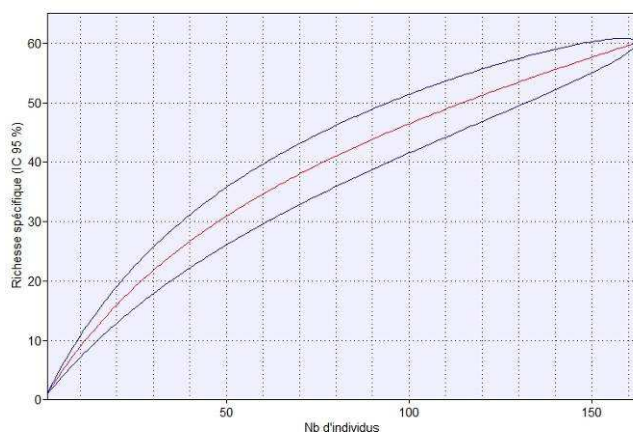
Euglossa piliventris

5°) Pompilidae



Pompilidae *Auplopus* sp.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane : connu ou total estimé (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Pompilidae	162	0,09	62	30	143	107	



Graphe : Diversité des Pompilidae
(Saut Pararé 2009-2010)

6° Mutillidae de Guyane (Antoine FOUCART)

Les Mutillidae sont des insectes Hyménoptères parasites de larves et de nymphes d'autres insectes (Hyménoptères, Coléoptères, Diptères, Lépidoptères), leur biologie est très mal connue. Ce sont des insectes qui ont des comportements diurnes ou nocturnes suivants les espèces et les sexes.

Les Mutillidae ont la particularité de présenter un grand dimorphisme sexuel : toutes les femelles sont aptères et les mâles ailés, sauf dans de rares cas. De nombreuses espèces ont été décrites à partir d'un seul sexe ce qui engendre une grande difficulté pour rapprocher les couples.

La faune néotropicale est estimée à environs 4000 espèces décrites et à décrire (Brothers, 2006). 1 500 espèces ont été décrites et listées dans le catalogue de Nonveiller (1990) et à ce jour il n'existe pas de synthèse taxonomique récente sur cette famille, hormis quelques petites révisions génériques.

Au niveau taxonomique nous pouvons dire que deux sous familles sont présentes en Amérique du Sud : les Sphaerophthalminae qui comprends 43 genres pour environs 850 espèces valides et les Mutillinae dont le classement générique est encore confus et qui regroupe 390 espèces.

Dans le cas présents les échantillons collectés dans les pièges vitres sont uniquement représentés par des individus mâles (ailés).

Ils appartiennent aux deux sous famille précitées: les Mutillinae et les Sphaerophthalminae se répartissant dans une dizaine de genres qui sont encore à l'étude.

Pour la Guyane il n'existe aucun inventaire des Hyménoptères Mutillidae. Le seul inventaire dont nous avons connaissance est celui réalisé par Braet et al. (2000) dans la région de Basse Mana où 8 espèces sont citées.



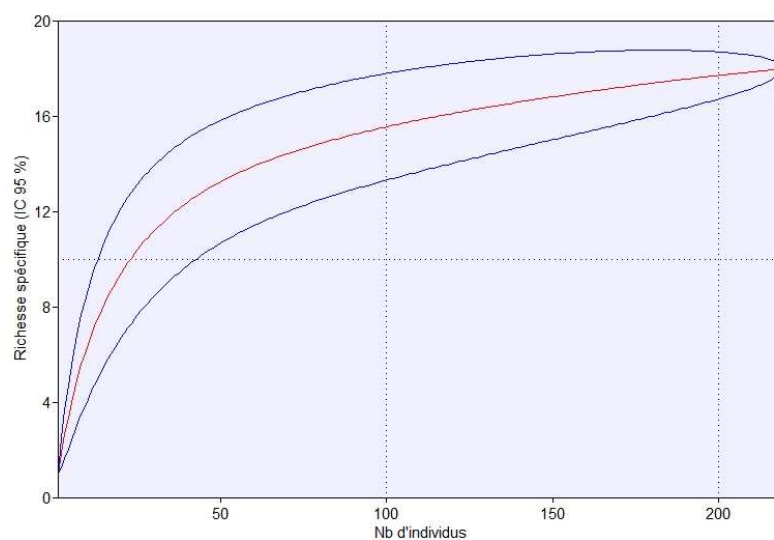
Mutillidae sp.

Littérature citée

NONVEILLER, G. 1990. - Catalogue of the Mutillidae, Myrmosidae and Bradynobaenidae of the Neotropical region including Mexico. In: van Achterberg, C. editor. *Hymenopterorum Catalogus* (nova editio). The Hague (The Netherlands) SPB Academic Publishing. p. 1–149.

BRAET Y., CERDA, J.A et FRETER J. 2000. - Note sur quelques insectes récoltés au piège Malaise en *Guyane* française. Notes fauniques de Gembloux, n°38 : 3-20.

BROTHERS, D. J. 2006. - Família Mutillidae Chapitre 54 : 578-593 In: FERNANDES, F. & SHARKEY, M. J. (Eds.) *Introducción a los Hymenoptera de la región Neotropical*, Sociedad Colombiana de Entomología., Universidad Nacional de Colombia, Bogotá. Sociedad Colombiana de Entomología Socolen.

7°) *Evaniidae*

Graphe : Diversité des *Evaniidae*
(Saut Pararé 2009-2010)

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane : connu ou total estimé (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Evaniidae	219	0,26	18	18	19	20	

XII / Résultats : ordre des DIPTERA

Commentaires originaux Erica Mc ALISTER :

Staff : Dr Erica McAlister

Volunteers : Elisa Cane, Koorosh MacCormack, Anna Kovenc, Anna Lauder, Juliette Coudert, Jasmin Perera, Adam Hendy, Katie Murray, James Innes, Helen Nagle, John Rothera, Alex Domenge, Viorel Ungureanu, Katie Hewitt, Isaac Burrows, Chloe McCormack, Hannah Woodrow, Nick Jeffrey, Grace Frecker, Ben Lawrence, Hayley Brant, Jonathan Patrick, Gemma Brock, April O'Reilly, Irfaan Junaideen, Jahcub Trew.



This project has been ongoing since 2009 and has involved a team of volunteers working on the initial sorting of the SEAG material. They have all given their time for free as no time or funding has been made available for curatorial staff.

The first priority was to sort into five groups : Diptera, Coleoptera, Hymenoptera, Lepidoptera and others. The first three groups once sorted will be sent off to be pinned. We have now completed this sorting and are about to send the material off. The lepidoptera was removed from the samples as they contaminate the contents and are of no taxonomic use in samples. Whilst sorting instead of always passing into the others tube these were often subsampled into tubes with Just Hemiptera and Blattodea, as these were often large and characteristic. The material will take several months to be pinned due to the quantities and then returned to The Natural History Museum where it will be sorted to family, genus, species, where appropriate.

No identification of the insects has occurred systematically although some of the major families of Diptera that dominated the samples have been pulled out. These included Tabanidae, Stratiomyiidae, Pantophthalmidae, Asilidae and Dolichopodidae.

The Pantophthalmidae have been identified and they are;

- *Pantophthalmus batesi* (female)
- *Pantophthalmus vittatus* (female)
- *Pantophthalmus tabaninus* (female)
- *Pantophthalmus tabaninus* (female, dark form)

Other specimens that have been identified are a Phorid – *Adelopteromyia propinqua* Borgmeier. (The females of these flies are associates of army ants (Ecitoninae)).

One final interesting find so far is a Celyphidae and if this is verified this family has not been recorded before in South America.

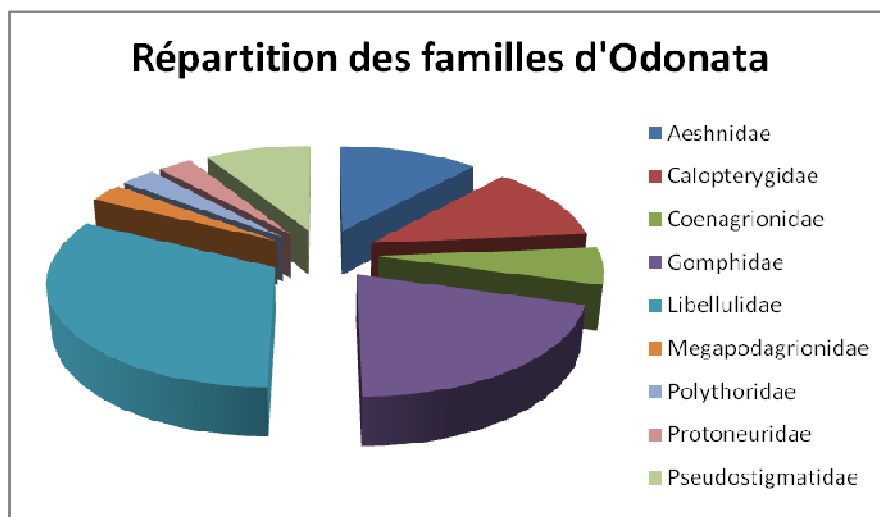
Synthèse :

D'importants lots de Diptera ont été confiés à l'équipe d'Erica Mc ALISTER, Head Curator Diptera du British Museum (Londres) mais le temps n'a pas été suffisant pour établir des listings d'espèces ; seules les familles suivantes ont été signalées présentes dans les échantillons :

- Stratiomyiidae
- Tabanidae
- Asilidae
- Calliphoridae
- Muscidae
- Dolichopodidae
- Phoridae (1 espèce identifiée)
- Pantophthalmidae (3 espèces identifiées par Chris RAPER)
- Mycetophilidae
- Celyphidae (à confirmer car cette famille n'est pas signalée en Amérique du Sud)

ASILIDAE *Amblyonychus* sp

XIII / Résultats : Ordre des ODONATA



Plus de 100 spécimens d'Odonates ont été collectés sur le site de Saut Pararé pour un total de 36 espèces principalement à vue (20 espèces) lors des Missions I et II et au piège lumineux (14 espèces), 2 espèces étant communes à ces deux types de captures : ces deux types de chasse ont donc permis de capturer 88,9% des espèces présentes sur le site ; les 4 autres espèces ont été capturées au piège à interception vitré.

Aeshnidae : En dehors des espèces *Coryphaeschna viridita* et *Gynacantha membranalis* communes, plusieurs spécimens des espèces crépusculaires *Gynacantha nervosa* et *Triacanthagyna septima* ont été collectés à la tombée de la nuit à 3-4m de hauteur.

Calopterygidae – Coenagrionidae :

- *Hetaerina gallardi* est connu uniquement de Guyane et du Surinam et sa capture est fréquente sur les petites criques de l'Intérieur.
- *Hetaerina mortua* et *Argia insipida* sont typiques des sauts à *Mourea fluviatilis*.
- *Leptagrion aculeatum* se reproduit dans les Broméliaceae.

Gomphidae : Le piège lumineux a notamment permis la capture de plusieurs spécimens de Gomphidae, rares à vue comme *Melanocacus mungo* qui vit en canopée. L'espèce *Phyllogomphoides major* est peu mentionnée dans les inventaires odonates en Guyane, cette espèce est nouvelle pour la collection JULLERAT.

Libellulidae : En dehors des espèces crépusculaires *Brechmorhoga praedatrix* et *Micrathyria mengeri mengeri* capturées au piège lumineux, les autres espèces sont fréquentes autour des plans d'eau temporaires.

Pseudostigmatidae : les 3 espèces capturées sur le site sont relativement communes et sont connues pour être des prédatrices des petites araignées qu'elles viennent capturer directement dans leur toile.



Mnesarete cuprea

XIV / Résultats : Classe des ARACHNIDES (Vincent VEDEL)

1°) Généralités

Deux sites principaux ont été échantillonnés en utilisant les méthodes suivantes : à vue de jour, à vue de nuit, battage, filet à papillon. Pour Pararé 1, nous avons utilisé, en addition des techniques citées précédemment : piège Malaise et piège d'interception, et pour Pararé 2 des pièges pitfalls.

Le premier comptage et l'identification au niveau de la famille pour les araignées (puis de la morpho-espèce) et ordre pour les myriapodes et opilions ont donné les résultats suivants :

Classe ou Ordre	Nombres d'individus	Nombre d'espèces différentes estimées
<i>Araignées</i>	338	150-200
<i>Opilions</i>	39	15-20
<i>Millipede iulids</i>	6	3-4
<i>Millipede polydesmids</i>	5	2-3
<i>Millipede pills</i>	1	1
<i>Centipede Geophilomorpha</i>	2	2

Table : Nombre total d'individus échantillonnés lors de la collecte aux Nouragues en février 2010, ainsi que le nombre d'espèces présumées.



Salticidae sp.

2°) Familles d'araignées collectées sur les 2 sites

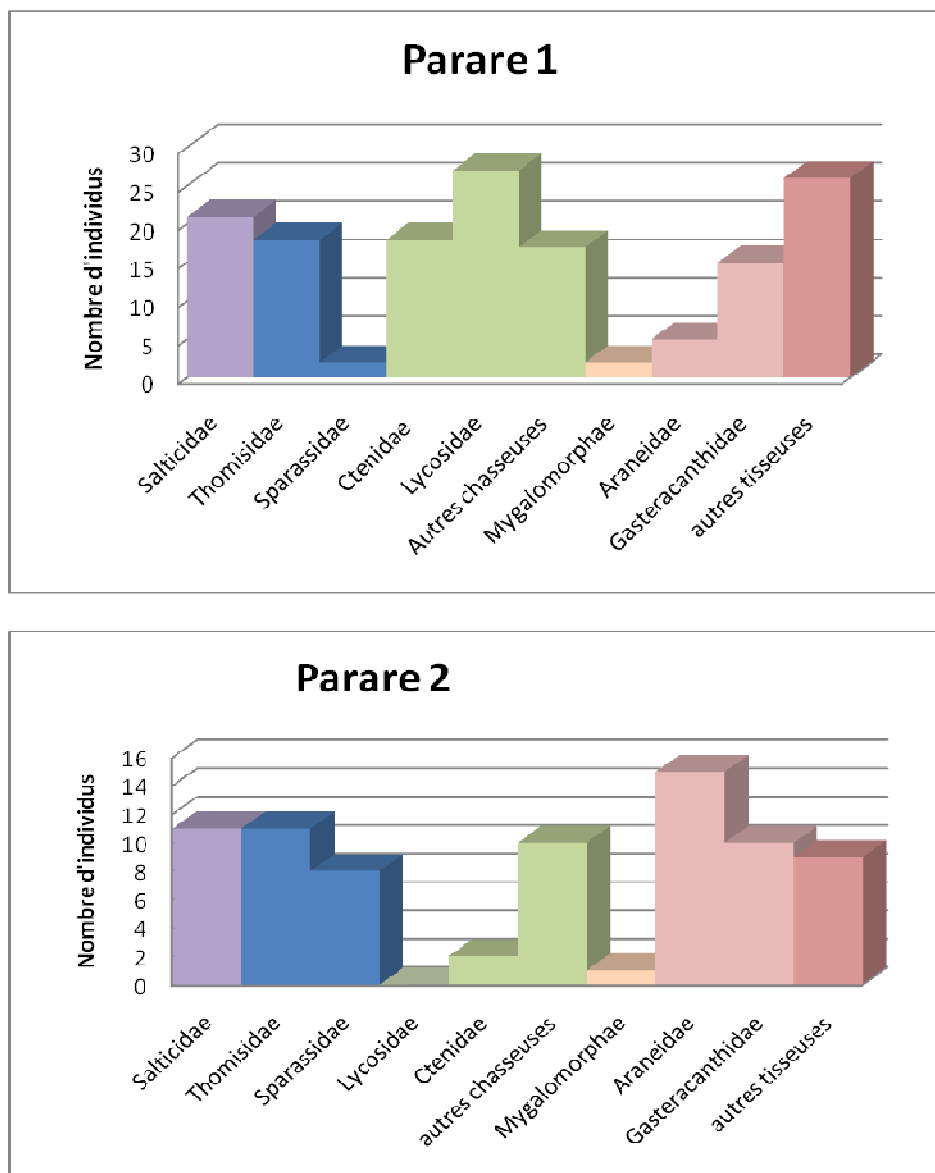


Figure 1 : Distribution des individus échantillonnés selon leur site et leur famille ou Morpho famille (Violet = Salticidae, Bleu = Araignée crabe, Vert = Araignée chasseuse, Orange = Mygalomorphae, Rose clair = araignée tissant une toile orbiculaire, Rose foncé = Araignée tissant une toile piège mais non orbiculaire).

3°) Premières conclusions

- On peut noter tout d'abord une nette dominance en nombre et en diversité des espèces appartenant aux familles des Salticidae et des araignées crabes (Thomisidae et Sparassidae) sur l'ensemble des sites, et qui représentent respectivement 21,9 et 19,5 % du nombre d'individus collectés et 20-25% et 19.5-24% des espèces échantillonnées.
- Le nombre de singletons, et du rapport du nombre d'espèces par le nombre d'individus suggèrent une très grande diversité des araignées sur les sites échantillonnés. La faible correspondance des espèces entre site peut être due, soit réellement à une faune dépendante de micro habitats, ou bien à un artefact d'échantillonnage dû au fait que seule une faible proportion d'espèce a été collectée sur chaque site et que ces aperçus étroits ne se recoupent pas.
- Concernant l'identification des spécimens au genre ou à l'espèce, des 33 spécimens de la famille des Salticidae récoltés sur les sites de Pararé 1 et 2, seulement 12 ont pu être

identifiés (cf. tableau d'identification): de ces 12 spécimens, deux nouveaux genres (*Chloridusa* et *Maeota*) ainsi qu'une nouvelle espèce du genre *Phiale* (*P. guttata*) ont été trouvés pour la Guyane. Les travaux pour les autres familles collectées sont en cours et seront communiqués ultérieurement sous forme de liste.

Perspectives

Dans tous les cas, il est important d'intensifier l'effort de collecte en appliquant pour chaque site toutes les techniques disponibles pour éviter tout biais d'échantillonnage, en omettant un micro habitat. Cette collecte s'est déroulée durant la petite saison des pluies, et une collecte tout au long de l'année et spécialement durant la saison sèche sera un point de comparaison nécessaire (espèces ou stades adultes présents seulement à une certaine période de l'année) pour mieux appréhender la diversité totale du site des Nouragues Saut Pararé.

XV / Récapitulatifs

1°) Diversité

Les estimateurs de richesse spécifique sont basés, pour chaque groupe taxonomique, sur la compilation des données de collecte dans l'année (abondance par espèce). Les calculs ont été effectués avec EstimateS 7.5.1 (Colwell, 2005), en utilisant les corrections de biais quand cela s'avérait pertinent (CV du Chao 1 < 0,5).

A noter que les estimateurs Chao 1 et ACE (abundance coverage estimator) estiment la richesse totale (richesse observée et part non observée) du site d'échantillonnage (quelques ha autour de Saut Pararé), pour les méthodes utilisées et pour la période considérée. Ces indices sont assez fiables mais conservateurs : en général, ils sous-estiment la richesse totale (Hortal et al., 2006). La richesse de l'ensemble de la réserve est certainement très supérieure, compte tenu de la diversité beta, et de la variété des contextes écologiques. La comparaison et la combinaison Pararé / Camp Inselberg donnera un meilleur aperçu de cette diversité.

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
COLEOPTERA							
Brentidae	396	0,32	26	13	31	30	
Buprestidae	255	0,51	39	23	204	143	Estimée à plus de 600 espèces
Cantharidae**	296	0,24	32	15			
Carabidae	585	0,07	146	130	211	208	
Cerambycidae	4018	0,09	311	45	525	518	1700 estimé (Touroult)
Cicindelidae	265	0,47	11	0	16	14	32 espèces connues 35 probables
Cleridae (det. au genre)	105		19	16			
Coccinellidae	77	0,16	21	18			
Curculionidae	> 5000	0,08	244	191			
Elateridae *	>>600	nc	119	58	147 (Chao 2)		> 310
Eucnemidae *	>300	nc	55	29	68 (Chao 2)		nc
Erotylidae	170	0,16	52	22	99	92	145 espèces connues
Geotrupidae (avril-juillet)	71	0,55	5	1	Sans obj	Sans obj	10
Histeridae**	4425	0,27	> 80	> 35	118	110	124 espèces connues
Hybosoridae, Ceratocanthinae (XII-VII)	604	0,36	35	28	47	44	?
Lampyridae**	993		34	20			50 espèces connues

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
Lycidae**	510	0,46	29	21			
Malachiidae	7	0,43	3	3			Pas d'espèces connues de Guyane
Mordellidae	608	0,48	89	63	232	213	1000
Nitidulidae	> 1000		> 56	Totalité			
Oedemeridae	196		> 10	Totalité			
Passalidae	331	0,21	22	1	33	29	32 connus (Boucher, 2006), 35 probables
Phengodidae	69	0,35	10	7	10	11	
Scarabeidae, Cetoniinae	121	0,37	16	2	21	23	30
Scarabeidae, gros copro	562	0,20	20	1	21	20	25
Scarabeidae, Rutelinae	220	0,13	33	8	78	53	81 connus 100 probables
Scarabeidae, Dynastinae	1308	0,42	50	0	86 (Chao 2)	56	141 connus 150 probables
Staphylinidae	> 200		37	25			
Telegeusidae	2	1	1	0			
Trogossitidae	104	0,46	12	9			
HEMIPTERA							
Aradidae	304	0,25	26	13	112	67	36 connus (Heiss & Moragues, 2009)
Cicadellidae	35	0,34	8	1			
Cicadidae	57	0,56	7	0			
Fulgoridae (surtout PL)	286	0,57	29	8	102	75	Estimé à plus de 100 espèces
Membracidae (surtout PL)	90	0,1	35	6	42	46	
Pentatomidae	507	0,30	66	16	94	94	
Reduviidae	1247	0,1	82	25	106	103	
HYMENOPTERA							
Apoidea, Apinae (VIII-XI)	57	0,14	20	0	19	21	Échantillon un peu petit
Braconidae	636	0,06	155	128	265	259	203 espèces connues Estimation à 2000
Chalcididae (piège Malaise)	105	0,19	38	36	133	148	
Evaniidae	219	0,26	18	18	19	20	
Pompilidae	162	0,09	62	30	143	107	

Groupe taxonomique	Abondance	Berger-Parker (part de l'espèce la plus abondante)	Richesse spécifique observée	Nb de « sp » et « cf. » (espèces non déterminées)	Estimateurs de richesse spécifique :		Richesse de la faune de Guyane (avis d'expert)
					Chao 1	ACE	
ORTHOPTERA							
Tetrigidae			3	2			
Romaleidae			7	0			
Acrididae			20	0			
Tettigoniidae			51	21			
Gryllidae			6	4			
MANTODEA							
Mantodea	156	0,13	26	10	34	32	
PHASMATODEA							
Phasmatodea	64	0,52	16	7			
BLATTOPTERA							
Blattoptera * (VIII, IX, X, II)	> 200		61	34	103 (Chao 2)		
ODONATA							
Odonata	> 100		28	6			Environ 250 espèces
MEGALOPTERA							
Corydalidae	8	0,625	3	3			
DERMAPTERA							
Dermaptera	28	0,21	9	2			
NEUROPTERA							
Mantispidae	40	0,3	9	3			
Ascalaphidae	3	0,66	2	0			
LEPIDOPTERA			Cf. Page 67				

* le jeu de données mentionne uniquement la présence des espèces à chaque relève de vitre, mais pas l'abondance. ** Les espèces non déterminées « sp. » ne sont pas numérotées, ce qui ne permet pas d'estimer précisément le nombre d'espèces du lot, ni le nombre total d'espèces.

Réf.

Colwell R. K. 2005. EstimateS: Statistical estimation of species richness and shared species from samples. Version 7.5. URL : <http://purl.oclc.org/estimates>

Hortal J., Borgès P. A. & Gaspar C. , 2006. Evaluating the performance of species richness estimators: sensitivity to sample grain size. *Journal of Animal Ecology*, 2006 (75) : 274–287

Commentaire général.

Comme indiqué dans la partie consacrée aux papillons, de l'ordre d'un quart des espèces nocturnes de Guyane a pu être collecté lors d'une quinzaine de nuits de collectes réparties sur 2 missions. Il s'agit cependant d'une richesse observée, bien inférieure à la richesse réelle du site dont l'estimation nécessiterait une approche plus quantitative des récoltes (afin de pouvoir utiliser des estimateurs de richesse) et surtout un échantillonnage tout au long de l'année.

Nous avons analysé les groupes les mieux connus en Guyane et qui ont été efficacement échantillonnés par la SEAG sur cette année de suivi entomologique, à savoir les Lépidoptères Sphingidae et Saturniidae et des Coléoptères Cicindelidae, Passalidae, Scarabaeidae, Cerambycidae. En considérant le nombre d'espèces calculé par les estimateurs de richesse spécifique, le site hébergerait de l'ordre de **40 à 60 % de la faune guyanaise** selon qu'on considère la moyenne des groupes taxonomiques ou la moyenne pour l'ensemble des espèces considérées (tab. ci-dessous). Il s'agit d'une **fourchette basse**, les chiffres utilisés pour Saut Pararé étant à considérer comme des minima : les estimateurs Chao ou ACE sont conservateurs et sous évaluent généralement la diversité et les valeurs observées ont été utilisées pour les Saturniidae et Sphingidae, faute de meilleure estimation. **Ce chiffre important n'a rien de remarquable à l'échelle de la Guyane**, où on retrouve un peu partout le même riche fonds de faune. Des secteurs comme la Montagne de Kaw ou la Montagne des Chevaux atteignent des taux nettement supérieurs (exemple Montagne des Chevaux : 1100 espèces de Cerambycidae estimées, soit 65 % de la faune de Guyane, Dalens & Touroult, 2010). Comme rappelé plus haut, il s'agit de la diversité « alpha » du site de Saut Pararé et non de la diversité « gamma » de l'ensemble de la réserve et de l'ensemble de ses milieux.

Famille	Richesse en Guyane (estimation récente)	Richesse à Saut Pararé*	%age
Cerambycidae	1700	525	31%
Scarabaeidae (gros copro, Cetoniinae, Rutelinae, Dynastinae)	305	208	68%
Passalidae	35	33	94%
Geotrupidae	10	5	50%
Cicindelidae	35	16	46%
Saturniidae	170	103**	61%
Sphingidae	125	78**	62%
Total	2380	960	40%
Pourcentage moyen (moyenne des résultats par famille)			58%

Tableau : proportion de la faune de Guyane présente à Saut Pararé. * Le chiffre correspond à l'estimation maximale obtenue à l'aide de l'indice Chao 1 et ACE. ** Pour ces 2 familles de Lépidoptères, il s'agit de la richesse observée lors d'une série de piégeage et non de la richesse estimée ; ce chiffre est donc nettement sous-estimé.

Réf.

Colwell R. K. 2005. EstimateS: Statistical estimation of species richness and shared species from samples. Version 7.5. URL : <http://purl.oclc.org/estimates>

Dalens P.-H. & Touroult J. 2010. Diversité des longicornes de la Montagne des Chevaux : résultats d'un suivi continu entre 2008 et 2010 (Coleoptera, Cerambycidae), p. 37-49. In Touroult J. (coord.). Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane - Tome I. *Supplément au Bulletin de liaison d'ACOREP-France « Le Coléoptériste »*, 88 p.

Hortal J., Borgès P. A. & Gaspar C. , 2006. Evaluating the performance of species richness estimators: sensitivity to sample grain size. *Journal of Animal Ecology*, 2006 (75) : 274–287

2°) Analyse de la saisonnalité

La saisonnalité des insectes en Guyane est un phénomène difficile à appréhender. Contrairement à de nombreuses régions tropicales, la saison des pluies n'entraîne pas de pic

d'émergence pour de nombreux groupes d'insectes (Touroult & Dalens, 2009). Comprendre la saisonnalité est un point clé pour optimiser les protocoles d'échantillonnage.

Données utilisées :

Les données météorologiques utilisées sont celles des bulletins mensuels de MétéoFrance pour la station de Rochambeau (<http://www.meteo.gp/Climat/index.php>). Bien que cette station soit assez éloignée géographiquement de la réserve des Nouragues, ces données donnent une bonne idée du climat du mois considéré dans l'est de la Guyane.

Les données d'abondance concernent les familles bien représentées et collectées avec une technique fonctionnant en continu toute l'année (excluant donc les pièges lumineux et la récolte à vue). L'absence de donnée pour un mois (ex Elateridae) provient d'une absence de retour des déterminations, plutôt qu'une absence d'activité du taxon le mois considéré. Un biais potentiel est lié à la qualité des relèves des pièges : les pièges ont parfois été relevés tous les 15 jours, le matériel était donc dégradé et conséquemment le tri n'a pu être de qualité (cas possible en saison des pluies et en octobre).

Le tableau ci-après récapitule les paramètres climatiques de la période juillet 2009 à juillet 2010.

	2010						2009						Commentaires
	janv	fev	mars	avril	mai	juin	juil	août	sept	oct	nov	dec	
<i>Pluviométrie</i>	323	228	251	504	793	262	282	92	36	63	93	262	
<i>Ensoleillement</i>	98	97	138	132	83	152	196	246	272	236	211	115	
<i>T_{max}</i>	29,7	30,2	31,1	31,2	30,6	31,3	31,3	32,3	32,8	32,5	32	30,1	
<i>T_{moy}</i>	26,9	27,2	28	27,7	27,3	27,3	26,9	27,5	27,5	27,5	27,2	26,9	
<i>T_{min}</i>	24,2	24,2	24,8	24,2	24,1	23,3	22,4	22,7	22,1	22,5	22,5	23,8	

Le tableau ci-après récapitule l'abondance mensuelle des diverses familles. Les pics d'abondance sont grisés et les effectifs les plus importants notés en gras.

	2010						2009						Commentaires
	janv	fev	mars	avril	mai	juin	juil	août	sept	oct	nov	dec	
COLEOPTERES													
Mordellidae	2	3		11	4	9	11	47	366	143		12	
Brenthidae	10	32				1	33	57	70	66	107	20	
Cerambycidae	35	47	26	28	13	21	104	495	1244	436	321	36	uniquement vitre
Scarabeidae : Gros coprophages	6		26	130	35	42	81	104	48	25	35	30	
Rutelinae	11	7	1	13	2	2	8	17	67	38	2	3	banane et vitre
Cetoniinae	3	1	6	4	5	9	13	27	31	8	12	2	
Buprestidae	35	27	39	14	6	7	12	5	18	37	31	24	
Carabidae	15	25	32	17			14	32	67	117	199	66	
Passalidae	4	13	3	20	7	4	4	19	34	11	41	22	uniquement vitre
Elateridae	24	17					20	60	103	70	91	17	
Eucnemidae	3	7					14	36	57	30	45	8	
Cicindelidae	4	9	9	112	41	38	36		1	4	8	3	
Geotrupidae				17	12	18	24						Partiel...
Phengodidae	3	8	2	2	4	2	3		11	22	9	3	
Oedemeridae				42	16	11	8	9	9	10	15		
Lycidae	15	18	7	23	13	43	68	101	118	26	33	11	uniquement vitre
Lampyridae	48	46	28	109	56	93	89	143	48	28	190	65	uniquement vitre
Cleridae		1		1		1	5	19	36	4	6	2	uniquement vitre
Cantharidae	3	25	8	36	13	14	23	29	43	5	38	5	uniquement vitre
Histeridae	26	42	257	927	400	959	693	252	410	425	31		
Ceratocanthinae	20	47	35	197	63	86	72					84	Manquent VII-XI
AUTRES ORDRES													
Braconidae	54	5	3	1			103	4	35	171	213	35	Partiel
Chalcididae	3	10					8		11	9	227	17	Fiabilité ?
Pentatomidea	8	11	13	34	11	35	79	60	135	105	44	5	Vitre, sauf genre Pangeus
Aradidae	6	16	6	32	5	6	9	40	61	22	70	31	
Reduvidae	51	73	75	165	69	87	68			131	387	141	

Corrélation avec les variables climatiques

Réalisé pour les taxons pour lesquels une série de données couvrant une année complète était disponible.

Trois paramètres concernant les deux mois précédant le mois de collecte considéré ont été testés, car ils sont souvent cités dans la littérature comme des facteurs déclenchant les émergences.

Groupe taxonomique	Pluviométrie du mois	Ensoleillement du mois	Temp max du mois	P cumulée 2 mois précédents	Ensoleillement cumulé des 2 mois précédents	Tmax moyenne des 2 mois précédents
Cerambycidae	-0,81**	0,76**	0,66*	-0,66*	0,25	0,11
Scarabeidae : Gros coprophages	0,09	0,45	0,49	0,04	-0,28	-0,28
Rutelinae	-0,40	0,50	0,47	-0,41	0,23	0
Cetoniinae	-0,50	0,87***	0,87***	-0,17	-0,10	-0,04
Buprestidae	-0,27	-0,05	-0,17	-0,36	0,35	0,37
Passalidae	-0,44	0,31	0,33	-0,58*	0,57	0,49
Lycidae	-0,49	0,78**	0,80**	-0,15	-0,06	-0,13
Lampyridae	0,17	0,21	0,19	-0,18	-0,05	-0,05
Cantharidae	-0,34	0,46	0,57	-0,01	-0,11	-0,12
Pentatomidae	-0,62	0,89***	0,96***	-0,22	0,02	3
Aradidae	-0,62*	0,64*	0,56	-0,70*	0,37	0,28

Tableau : Coef de corrélation de rang de Spearman (rs) entre chaque variable climatique et l'abondance par famille. Significativité : * 0,05 / ** 0,01 / ***0,001, rien = non significatif

Analyse.

Tous les groupes étudiés présentent des pics d'abondance plus ou moins marqués et aucun n'est totalement absent d'un mois de l'année. La très grande majorité s'avère plus abondante en saison sèche. Seuls les Scarabaeidae coprophages, les Cicindèles et les Oedemères présentent un pic en saison des pluies.

Les Lampyrides (vers luisants) présentent une distribution très régulière dans l'année, avec plusieurs pics, tant en saison des pluies qu'en saison sèche. Derrière cette relative constance, se cache de nettes différences dans la composition du cortège d'espèces entre les deux saisons (cf. partie sur cette famille).

L'abondance plus élevée en saison sèche peut venir de deux facteurs qui se combinent certainement :

- 1) Un ensoleillement plus important, des substrats secs, donc plus de temps propice au déplacement des insectes et à leur capture par interception ;
- 2) Une abondance réellement plus importante, avec des émergences liées à la hausse de température maximale ou à l'assèchement des substrats larvaires.

Certains groupes présentent un pic en début de saison sèche, vers septembre (Cerambycidae, Rutelinae, Cetoniinae, Lycidae, Elateridae, Pentatomidae), d'autres un pic plus décalé vers la fin de saison sèche, semblant réagir à une certaine durée de sécheresse (Passalidae, Aradidae). Les résultats pour les cétoines sont parfaitement concordants avec ceux d'une étude menée sur

la montagne des Chevaux, avec dans les deux sites une forte corrélation avec le nombre d'heures d'ensoleillement (Touroult & Dalens, 2010).

Le mois d'avril semble particulier au sein de la saison des pluies, avec un pic pour plusieurs groupes (Lampyridae, Cicindelidae, Scarabaeidae coprophages, Histeridae, Ceratocanthinae). L'abondance chute ensuite en mai, mois le plus pluvieux en 2010. Dans ce cas, il ne peut y avoir un biais d'efficacité des vitres, le mois d'avril ayant un faible ensoleillement et s'avérant le deuxième mois le plus pluvieux. Si on écarte un biais lié à la qualité des relèves, cette abondance pourrait être liée à l'émergence d'espèces dont le développement est stimulé par les 4 premiers mois de pluie (décembre-mars) ou à un effet direct de l'augmentation de pluviométrie.

Références.

Touroult J. & Dalens P.-H. 2009. Aperçu des méthodes et groupes d'insectes utiles pour les inventaires entomologiques dans les milieux forestiers tropicaux. In : Nageleisen L. M. et Bouget C. (coord.). *L'étude des insectes en forêt : méthodes et techniques, éléments essentiels pour une standardisation. Synthèse des réflexions menées par le groupe de travail « inventaires Entomologiques en Forêt » (Inv.Ent.For)*. Les Dossiers Forestiers n°19, Office National des Forêts, p. 69-89.

Touroult J. & Dalens P.-H. 2010. Cétoines de Guyane : variations saisonnières et interannuelles (Coleoptera, Scarabaeoidea, Cetoniinae), p. 81-88. In Touroult J. (coord.). Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane - Tome I. *Supplément au Bulletin de liaison d'ACOREP-France « Le Coléoptériste »*, 88 p.

XV / Conclusions

1°) *Aspects logistiques.*

Concernant les relevés des pièges à appât et des pièges à vitre (ces derniers constituant le cœur de l'étude), de nombreux relevés ont été espacés ou sautés (17 relevés non réalisés sur l'année). Ceci a pénalisé les récoltes (perte de nombreuses petites espèces) et les identifications (notamment pour les Hémiptères et les Blattes).

La gestion du site, avec l'absence de personnel de manière continue, a entraîné des difficultés pour l'observance des délais de relevés.

2°) *Aspects méthodologiques*

Le choix des périodes des missions n'a pas été optimisé, en particulier concernant les Lépidoptères. Pour les espèces nocturnes (Hétérocères) la mission de juillet 2009 a été assez fructueuse, mais une plus grande disponibilité de nos équipes et des transports aurait peut-être permis d'améliorer la qualité de l'inventaire des Lépidoptères diurnes (Rhopalocères) dont les périodes d'éclosions sont peu prévisibles.

Comme le montrent les courbes de saisonnalité réalisées dans ce rapport, la période sèche d'août à octobre est favorable pour la majorité des groupes. Comme nous l'avions démontré pour la Montagne des Chevaux (Dalens & Touroult, 2010), à moyens constants, il vaut mieux doubler les efforts en saison sèche que de varier saison sèche et saison des pluies.

La quantité et la qualité du matériel récolté au piège vitre, ainsi que son caractère standardisé, confirment l'intérêt d'en faire un dispositif central de la stratégie d'échantillonnage de l'entomofaune circulant en sous-bois et dans les chablis, hors Lépidoptères.

Les collectes réalisées ont compris peu d'espèces aptères. Ces dernières nécessitent souvent l'utilisation de méthodes spécifiques dont certaines sont de mise en œuvre difficile (Berlèze). Dans une certaine mesure, l'utilisation plus large de pitfalls pourrait permettre de compenser en partie ce déficit de captures.

De même, l'étage supérieur de la forêt, la canopée, n'a pas été inventoriée de façon satisfaisante (très partiellement avec le piégeage lumineux et les pièges aériens) et justifierait l'utilisation de techniques de fumigation - ou fogging - car les tours du COPAS étaient inutilisables lors de l'étude et les autres méthodes (radeau des cimes et autres) représentent un coût considérable.

Concernant le traitement des données, le temps laissé par le calendrier de l'étude s'est avéré bien trop réduit, en particulier pour les Diptères et certaines familles de Coléoptères. Un minimum de deux années après la fin de l'échantillonnage semble nécessaire pour permettre un dépouillement complet des échantillons, une étude des spécimens et une compilation des données satisfaisants, si le commanditaire souhaite un inventaire le plus exhaustif possible pour ces groupes. D'autres ensembles taxonomiques ont été traités en continu sans grande difficulté (Cerambycidae, Rhopalocères, Fulgoridae, Dynastinae etc.), étant entendu que la description des nouvelles espèces n'entre pas dans la temporalité d'une telle étude.

Enfin, le réseau de taxonomistes de la SEAG était - et reste encore - en voie de constitution et de consolidation. C'est ainsi que certaines familles ont été adressées à un correspondant qui a délibérément cessé de communiquer et de transmettre son matériel à son propre réseau de spécialistes en cours d'étude. Il nous a fallu compenser cette défection et reprendre contact directement avec l'ensemble du réseau dudit spécialiste pour poursuivre l'étude et une partie du matériel a été perdue de vue. De même, nous sommes parvenus à trouver des taxonomistes pour certaines familles tardivement et les collectes ont dû être retriées pour pouvoir leur adresser des échantillons.

3°) Synthèse des résultats et perspectives

Les courbes d'accumulation montrent, pour la plupart des groupes, que l'asymptote est encore loin d'être atteinte en matière de richesse spécifique. Ceci malgré la durée d'étude, supérieure à la majorité de celles qui ont été réalisées jusqu'alors, et la grande quantité de matériel examiné dans certains groupes (4000 Longicornes, 1300 Dynastes, 600 Mordellidae, près de 4500 Histers, plus de 1200 Réduves ...). Ce résultat confirme l'extrême diversité de l'entomofaune de Guyane, qui se caractérise par sa forte diversité α composée d'un vaste fonds de faune commun à l'ensemble des forêts denses de terre ferme.

Avec plus de **4170 taxons inventoriés, dont plus de 3400 déterminés** précisément jusqu'à l'espèce, il s'agit là de la plus vaste étude réalisée en Guyane sur les Arthropodes à ce jour.

Sur les quelques 10 ha où était situé le dispositif de collecte, et sur la base de 6 familles bien connues, on peut estimer que le site de Saut Pararé héberge au moins de l'ordre de **40 à 60 %** des espèces présentes en Guyane. Cette diversité α peut sembler impressionnante mais est comparable, voir plus faible, que celle d'autres sites étudiés par la SEAG, notamment la Montagne des Chevaux. La diversité de l'ensemble de la réserve, avec ses différents contextes écologiques, est certainement bien plus élevée. A ce titre, l'étude du site de l'Inselberg entamée en 2010 sur plusieurs placettes devrait apporter quelques éléments sur la diversité β .

Assez logiquement compte tenu de sa configuration, le site est apparu intéressant pour les espèces volant dans les sous-bois relativement fermés et moins favorable aux xylophiles héliophiles associés aux chablis. Quelques espèces rares étaient assez abondantes sans qu'il soit possible d'en tirer de réelles conclusions : il peut autant s'agir d'un effet aléatoire d'un positionnement favorable de quelques pièges à proximité d'un arbre hôte que d'une réelle abondance dans le secteur de Saut Pararé.

L'étude du matériel, qui se poursuit et va porter ses fruits dans les 5 années à venir, a déjà permis d'inclure du matériel de la station de Saut Pararé dans la description de nouvelles espèces, comme le remarquable *Platycrepidius dewynteri* Chassain, 2009, *Pygodiscodon touroulti* Constantin, 2010, *Aglaoschema camusi* Dalens, Tavalilian & Touroult, 2010...

S'il est bien trop prématuré de tirer des conclusions pertinentes sur l'intérêt du site dans la plupart des groupes, cette étude permet de mesurer le chemin qui reste à parcourir en matière de taxonomie, étape indispensable avant les études d'autres niveaux (éthologie, écologie, statuts de patrimonialité et de conservation des espèces...).

Annexe 1 : Listes établies par les membres de la S.E.A.G et les spécialistes collaborateurs

Liste des LEPIDOPTERA :

Riodinidae – Identificateur Serge FERNANDEZ

Lycaenidae – Identificateur Christophe FAYNEL

Hesperiidae – Identificateur Olaf MIELKE

Saturniidae, Spingidae & Castniidae – Identificateur Frédéric BENELUZ

Autres Rhopalocera & Heterocera – Identificateurs Philippe COLLET & Eddy POIRIER

Famille	Sous-famille	Espèce	Méthodes d'échantillonnage			
			PL	VU	PN	PV
Hesperiidae 47 espèces	Pyrrhopyginae	<i>Dyscophellus euribates</i> (Stoll, (1782))		×		
Hesperiidae	Pyrrhopyginae	<i>Elbella theseus</i> (Bell, 1934)		×		
Hesperiidae	Pyrrhopyginae	<i>Passova passova passova</i> (Hewitson, 1866)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Carrhenes fuscescens conia</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Phanus vitreus</i> (Stoll, 1781)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Phanus marshalli</i> (Kirby, 1880)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Udranomia orcinus</i> (C. Felder & R. Felder, 1867)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Entheus priassus priassus</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Entheus gentius</i> (Cramer, 1777)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Hyalothyrus infernalis infernalis</i> (Möschler, 1877)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Augiades crinissus</i> (Cramer, 1780)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Urbanus velinus</i> (Plötz, 1880)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Astraptus fulgerator fulgerator</i> (Walch, 1775)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Autochton longipennis</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Autochton neis</i> (Geyer, 1832)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Bungalotis midas</i> (Cramer, 1775)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Euryphellus euribates euribates</i> (Stoll, 1782)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Telemiades epicalus</i> Hübner, [1819]		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Telemiades penidas</i> (Hewitson, 1876)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Cogia hassan hassan</i> Butler, 1870		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Morvina falisca falisca</i> (Hewitson, 1878)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Nisoniades bessus</i> (Möschler, 1877)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Pellicia</i> sp.		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Plumbago plumbago</i> (Plötz, 1884)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Cyclosemia herennius herennius</i> (Stoll, 1782)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Potamanaxas effusa effusa</i> (Draudt, 1922)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Helias phalaenoides phalaenoides</i> Fabricius, 1807		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Cyclosemia herennius herennius</i> (Stoll, 1782)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Anthoptus epictetus</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Ouleus fridericus</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Sostrata festiva</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Typhedanus undulatus</i>		×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Hesperiidae	Pyrginae	<i>Pythonides lerina</i> (Hewitson, 1868)		×		
Hesperiidae	Pyrginae	<i>Hyalothyryx infernalis</i> (Möschler, 1876)		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Anthoptus insignis</i> (Plötz, 1882)		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Artines focus</i> Evans, 1955		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Venas evans</i> (Butler, 1877)		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Vehilius vetula</i> (Mabille, 1878)		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Morys compta compta</i> (Butler, 1877)		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Justinia justinianus dappa</i> Evans, 1955		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Justinia phaetusa phaetusa</i> (Hewitson, 1866)		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Vettius phyllus phyllus</i> (Cramer, 1777)		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Talides sinois</i> Hübner, [1819]		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Copaeodes jean jean</i> Evans, 1955		×		
Hesperiidae	Hesperiinae	<i>Oxyntes corusca</i> (Herrich-Schäffer, 1869)		×		
Lycaenidae 12 espèces	Theclinae 8 espèces	<i>Arawacus aetolus</i> (Sulzer, 1776)		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Arumecla aruma</i> (Hewitson, 1877)		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Brangas caranus</i> (Stoll, [1780])		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Calycopis</i> sp.		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Megathecla cupentus</i> (Stoll, 1781)		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Panthiades bitias</i> (Cramer, 1777)		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Pseudolycaena marsyas</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Rekoa palegon</i> (Cramer, 1780)		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Siderus leucophaeus</i> (Hübner, (1813))		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Theritas hemon</i> (Cramer, 1775)		×		
Lycaenidae	Theclinae	<i>Tmolus mutina</i> (Hewitson, 1867)		×		
Lycaenidae	Polyommatinae 1 espèce	<i>Hemiargus hanno</i> (Stoll, 1790)		×		
Nymphalidae 79 espèces	Brassolinae 1 espèce	<i>Opsiphanes cassiae cassiae</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Charaxinae 6 espèces	<i>Agrias narcissus narcissus</i> Staudinger, 1886			×	
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Hypna clytemnestra</i> (Cramer, 1777)		×		
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Archeoprepona demophon</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Archaeoprepona licomedes</i> (Cramer, 1777)		×		
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Memphis oenomais</i> (Boisduval, 1870)		×		
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Zaretis itys</i> (Cramer, 1777)		×		
Nymphalidae	Heliconiinae 8 espèces	<i>Dryas julia julia</i> (Fabricius, 1775)		×		
Nymphalidae	Heliconiinae	<i>Heliconius antiochus zobeide</i> Butler, 1869		×		
Nymphalidae	Heliconiinae	<i>Heliconius erato erato</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Heliconiinae	<i>Heliconius melpomene</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Heliconiinae	<i>Heliconius numata numata</i> (Cramer, 1780)		×		
Nymphalidae	Heliconiinae	<i>Heliconius ricini</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Heliconiinae	<i>Heliconius sara thamar</i> (Hübner, 1806)		×		
Nymphalidae	Heliconiinae	<i>Heliconius wallacei</i> Weymer, 1890		×		
Nymphalidae	Ithomiinae 13 espèces	<i>Aeria eurimedeia eurimedeia</i> (Cramer, 1777)		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Callithomia alexirrhoe</i> Lamas, 1999		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Hyposcada anchiala gallardi</i> Brévignon, 1993		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Hyposcada illinissa dujardini</i> Brévignon, 1993		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Hyposcada zarepha</i> (Hewitson, 1869)		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Hypothyris daphnis lacommei</i> Brévignon, 2007		×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Hypothyris vallonina glycon</i> (Godman, 1899)		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Mechanitis lysimnia limnaea</i> Forbes, 1930		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Mechanitis mazaes pannifera</i> Butler, 1877		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Melinaea ludovica ludovica</i> (Cramer, 1782)		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Melinaea menophilus mediatrix</i> Weymer, 1891		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Melinaea mneme mneme</i> (Linnaeus, 1763)		×		
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Methona grandior grandior</i> (Forbes, 1944)		×		
Nymphalidae	Limenitidinae 10 espèces	<i>Adelpha cytherea cytherea</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Baeotus deucalion</i> (Felder & Felder, 1860)		×		
Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Biblis hyperia hyperia</i> (Cramer, 1780)		×		
Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Ectima iona</i> Hewitson, 1850		×		
Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Historius odius odius</i> Lamas, 1995			×	
Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Marpesia crethon</i> (Fabricius, 1776)		×		
Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Marpesia orsilochus</i> (Fabricius, 1776)		×		
Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Nessaea batesii magniplaga</i> Röber, 1928		×		
Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Pyrrhogyra amphiro agilis</i> Brévignon, 1995		×		
Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Tigridia acesta</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Morphinae 5 espèces	<i>Morpho achilles huebneri</i> (Le Moul, 1931)		×	×	×
Nymphalidae	Morphinae	<i>Morpho helenor helenor</i> (Cramer, 1775)		×		×
Nymphalidae	Morphinae	<i>Morpho menelaus</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Morphinae	<i>Morpho rhetenor rhetenor</i> (Cramer, 1779)		×	×	
Nymphalidae	Morphinae	<i>Morpho telemachus telemachus</i> (Linnaeus, 1758)			×	
Nymphalidae	Nymphalinae 6 espèces	<i>Anartia amathea amathea</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Nymphalinae	<i>Anartia jatrophaea jatrophaea</i> (Linnaeus, 1763)				
Nymphalidae	Nymphalinae	<i>Eresia eunice eunice</i> (Hewitson, 1807)		×		
Nymphalidae	Nymphalinae	<i>Eresia nauplius nauplius</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Nymphalinae	<i>Napeocles jucunda</i> (Hübner, 1808)		×		
Nymphalidae	Nymphalinae	<i>Siproeta stelenes</i> (Fruhstorfer, 1909)		×		
Nymphalidae	Satyrinae 30 espèces	<i>Bia actorion actorion</i> (Linnaeus, 1767)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Caeruleptychia brixius</i> (Godart, 1824)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cepheptychia arnaca</i> (Fabricius, 1776)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cepheptychia chlois</i> (Cramer, 1782)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cepheptychia herseis</i> (Godart, 1824)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cissia harpyia</i> (Felder & Felder, 1867)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cissia modesta</i> (Butler, 1867)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cissia myncea</i> (Cramer, 1782)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cissia ocyete</i> (Fabricius, 1776)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cissia penelope</i> (Fabricius, 1775)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cithaerias philis</i> (Cramer, 1776)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Chloreptychia herseis</i> (Godart, [1824])		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Euptychia jesia</i> (Butler, 1869)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Euptychia westwoodi</i> Butler, 1867		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Haetera piera</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Hermeptychia hermes</i> (Fabricius, 1775)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Magneptychia libye</i> (Linnaeus, 1767)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Magneptychia tricolor</i> (Hewitson, 1850)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Pareptychia hesione</i> (Sulzer, 1776)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Pareptychia hesionides</i> (Forster, 1964)		×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Nymphalidae	Satyrinae	<i>Pareuptychia lydia</i> (Cramer, 1780)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Pierella astyoche</i> (Erichson, 1848)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Pierella hyalinus</i> (Gmelin, 1790)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Pierella lena</i> (Linnaeus, 1767)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Pierella rhea</i> (Fabricius, 1775)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Posttaygetis penelea penelea</i> (Cramer, 1777)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Pseudodebis valentina</i> (Cramer, 1780)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Taygetis andromeda</i> (Cramer, 1780)			×	
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Taygetis mermeria</i> (Cramer, 1776)		×		
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Taygetis xenana</i> (Butler, 1869)		×		
Pieridae 6 espèces		<i>Dismorphia theucharila vitrea</i> Kruger, 1925		×		
Pieridae		<i>Eurema albula albula</i> (Cramer, 1776)		×		
Pieridae		<i>Leucidia brephos</i> (Hübner, 1809)		×		
Pieridae		<i>Moschoneura pinthous pinthous</i> (Linné, 1758)		×		
Pieridae		<i>Phoebis philea philea</i> (Linné, 1763)		×		
Pieridae		<i>Phoebis rurina</i> Felder 1861		×		
Riodinidae 61 espèces	Eurybiini	<i>Eurybia halimede</i> (Hubner ; Limnas), 1807		×		
Riodinidae	Eurybiini	<i>Eurybia nicaeus</i> (Fabricius, 1778)		×		
Riodinidae	Euselasiae	<i>Euselasia lisias</i> (Cramer, 1777)		×		
Riodinidae	Helicopini	<i>Helicopsis cupido</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Riodinidae	Helicopini	<i>Sarota gyas</i>	×			
Riodinidae	<i>Incertae sedis</i>	<i>Argyrogrammana glaucopsis virgata</i> Brévignon & Gallard, 1996		×		
Riodinidae	<i>Incertae sedis</i>	<i>Argyrogrammana occidentalis</i>		×		
Riodinidae	<i>Incertae sedis</i>	<i>Emesis lucinda</i> (Cramer, 1775)		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Eunogyra curupira</i> Bates, 1868		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Hyphilaria parthenis</i> (Westwood, 1851)		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Leucochimona hyphea</i> (Cramer, 1776)		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Leucochimona matisca</i> (Hewitson, 1860)		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Leucochimona philemon</i> (Cramer, 1775)		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Mesosemia coea coea</i> Hübner, 1819		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Mesosemia eumene</i> Cramer, 1776		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Mesosemia inconspicua</i> Lathy, 1932		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Mesosemia lacernata</i> Stichel, 1909		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Mesosemia nympharena</i> Stichel, 1909		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Mesosemia nyctea</i> (Hübner, 1819)		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Mesosemia philocles</i> Linnaeus, 1758		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Mesosemia ulrica</i> Cramer, 1777		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Napaea eucharila</i> (Bates, 1867)		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Semomesia capanea</i> (Cramer, 1779)		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Semomesia tenella optima</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Riodinidae	Mesosemiini	<i>Perophthalma tullius tullius</i> (Fabricius, 1787)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Adelotya aristus aristus</i> (Stoll, 1790)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Adelotya huebneri sordida</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Adelotya penthea penthea</i> (Cramer, 1777)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Adelotya tineae</i> (Bates, 1868)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Calospila emylius emylius</i> (Cramer, 1775)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Calospila lucianus lucianus</i> (Fabricius, 1793)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Calospila parthaon</i> (Dalman, 1823)		×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Riodinidae	Nymphidiini	<i>Calospila rhesa</i> (Hewitson, 1858)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Calospila rhodope</i> (Hewitson, 1853)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Calydna maculosa</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Juditha azan majorina</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Menander hebrus hebrus</i> (Cramer, 1775)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Nymphidium acherois acherois</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Nymphidium azanoides amazonensis</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Nymphidium cachrus cachrus</i> (Fabricius, 1787)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Nymphidium caricae caricae</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Nymphidium derufata</i> Lathy, 1932		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Nymphidium manicorensis caoensis</i>		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Nymphidium menalcus</i> (Stoll, 1782)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Setabis epitus</i> (Cramer, 1780)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Setabis lagus lagus</i> (Cramer, 1777)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Synargis arche</i> (Hewitson, 1865)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Synargis orestes</i> (Cramer, 1780)		×		
Riodinidae	Nymphidiini	<i>Synargis soranus</i> (Hewitson, 1865)		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Alesa amesis</i> (identification Philippe COLLET)		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Amarynthis meneria</i> (Cramer, 1776)		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Caria trochilus trochilus</i> Erichson, (1849)		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Charis auius auius</i> (Cramer, 1776)		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Charis cleonus</i> (Stoll, 1782)		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Charis gynaea</i> Hall & Harvey, 2001		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Detritivora lucius</i> (Fabricius, 1793)		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Detritivora gallardi</i> Hall & Harvey, 2001		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Metacharis lucius</i> (Fabricius, 1793)		×		
Riodinidae	Riodinini	<i>Riodina lysippus lysippus</i> Linnaeus 1758		×		
Riodinidae	Stalachtini	<i>Stalachtis zephyritis zephyritis</i> (Dalman, 1823)		×		
Riodinidae	Symmachiini	<i>Phaenochitonia cyngulus</i> (Stoll, 1790)		×		
Papilionidae 2 espèces		<i>Parides vertumnus vertumnus</i> (Cramer, 1780)		×		
Papilionidae		<i>Protesilaus molops hetaerius</i> (Rothschild & Jordan, 1906)		×		
Apateleodidae 29 espèces	Apateleoninae	<i>Apateleodes anna</i> (Grote, 1864)		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Apateleodes firmiana</i> (Stoll, [1782])		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Apateleodes nina</i> (Stoll, 1782)		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Apateleodes</i> n.sp.		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Apateleodes pandara romani</i> Bryk, 1953		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Apateleodes pandarioides</i> Schaus, 1905		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Apateleodes satellitia</i> (Walker, 1855)		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Ephoria liliانا</i> (Schaus, 1900)		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Ephoria lybia nubilosa</i> (Dognin, 1924)		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Olceclostera amoria</i> Druce, 1890		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Olceclostera indentata</i> Schaus 1910		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Olceclostera interniplaga</i> Draudt, 1929		×		
Apateleodidae	Apateleonidae	<i>Zanola verago</i> (Cramer, 1777)		×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Colla amoena</i> Dognin, 1923		×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Colla glaucescens</i> Walker, 1865		×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Colla opalifera</i> Dognin, 1911		×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Epia hiemalis</i> Butler, 1878		×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Epia lebethra</i> Druce 1890		×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Apateleodidae	Epiinae	<i>Epia lunilinea</i> Schaus 1920	×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Epia muscosa</i> (Hübner, 1820)	×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Epia vulnerata</i> (C. Felder, 1874)	×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Quentalia ephonia</i> Stoll 1790	×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Quentalia vittata</i> (Walker, 1855)	×		
Apateleodidae	Epiinae	<i>Tamphana maoma</i> Schaus 1920	×		
Apateleodidae	Phiditiinae	<i>Phiditia cuprea</i> Kaye, 1901 ?	×		
Apateleodidae	Phiditiinae	<i>Phiditia maculosa</i> (Dognin, 1916)	×		
Apateleodidae	Phiditiinae	<i>Phiditia maculosissima</i> Dognin 1916	×		
Apateleodidae	Phiditiinae	<i>Tepilia sp.</i>	×		
Apateleodidae	Phiditiinae	<i>Tepilia fastidiosa joanna</i> (Schaus, 1905)	×		
Arctiidae 247 espèces	Arctiinae 152 espèces	<i>Amaxia beata</i> (Dognin, 1909)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia bella</i> (Schaus, 1905)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia consistens</i> Rothschild, 1917	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia flavicollis</i> (Rothschild, 1909)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia klagesi</i> (Rothschild, 1909)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia lepida</i> (Schaus, 1912)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia pandama</i> (Druce 1893)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia pseudamaxia</i> (Rothschild, 1917)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia reticulata</i> (Rothschild, 1909)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ammalo ammalooides</i> (Rothschild, 1909)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ammalo helops</i> (Cramer, 1775)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Apharctia surinamensis</i> (Rothschild, 1911)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Aphyle cuneata</i> Hampson, 1905	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Apyre separata</i> Walker, 1854	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Araeomolis rhodographa</i> Hampson, 1901	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Araeomolis rubens</i> (Schaus, 1905)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Arctiarpia mossi melanopasta</i> (Dognin, 1907)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Astralarctia pulverosa</i> (Schaus, 1905)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Azatrephes paradisea</i> (Butler, 1877)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Baritius cyclozonata</i> (Hampson, 1901)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Baritius eleutheroides</i> Rothschild, 1909	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Castrica phalaenoides</i> (Drury, 1773)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Coiffaitarctia henrici</i> Toulgoët, 1990	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Coiffaitarctia ockendeni</i> (Rothschild, 1909)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Cratopalpis barrosi</i> (Almeida, 1968)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Cratopalpis diluta</i> Felder, 1874	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Cratopalpis rectiradia</i> (Hampson, 1901)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Cresera affinis</i> (Rothschild, 1909)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Cresera ilus</i> (Cramer, 1776)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Dialeucias pallidistriata</i> Hampson, 1901	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Dialeucias violascens</i> Schaus, 1905	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Echeta juno</i> (Schaus, 1892)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Echeta semirosea</i> (Walker, 1865)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Elysius hermia</i> (Cramer, 1777)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Elysius ruffin</i> Schaus, 1924	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Emurena fernandesi</i> Watson, 1975	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Emurena lurida</i> (Felder, 1874)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima cardytera</i> (Dyar, 1910)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima duraneli</i> Toulgoët, 1987	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima elegans</i> (Toulgoët, 1987)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima flavida</i> (Hampson, 1905) (identification S. FERNANDEZ)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima gigantea</i> (Rothschild, 1909)	×		
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima marmorata</i> (Toulgoët, 1987)	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima miniata</i> (Rothschild, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Epimolis incarnata</i> (Hampson, 1901)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Epimolis incisa</i> (Rothschild, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Eriostepta fulvescens</i> Rothschild, 1909	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Eriostepta nigripuncta</i> (Joicey & Talbot, 1918)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Eriostepta roseirata</i> Hampson, 1901	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Eriostepta sanguinea</i> (Hampson, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ernassa cruenta</i> (Rothschild, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ernassa justina</i> (Stoll, 1782)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Eucyrta albicollis</i> (Felder, 1874)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Eupsodosoma larissa</i> (Druce, 1890)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Evius albicoxae</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Evius hippia</i> (Stoll, 1790)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Glaucostola maroniensis</i> Joicey & Talbot, 1918	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Gorgonidia buckleyi whitfordi</i> (Rothschild, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Gorgonidia garleppi maronensis</i> (Rothschild, 1917)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Gorgonidia vulcania</i> Toulgoët, 1987	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Haemanota alboapicalis</i> (Rothschild, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Haemanota sanguidora</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Himerarctia docis</i> (Hubner, 1831)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Hypercompe cunigunda</i> (Stoll, 1781)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Hypercompe guyanensis</i> Laguerre, 2009	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Hyperthaema hoffmannsi</i> Rothschild, 1909	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Hyperthaema punctata</i> Rothschild, 1935	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Hyperthaema ruberrima</i> Schaus, 1905	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Hyponerita lavinia</i> (Druce 1890)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Hyponerita similis</i> Rothschild, 1909	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus aleteria</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus carinosa</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus coacta</i> (Dognin, 1902)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus crithéis</i> Druce, 1884	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus daga</i> (Dognin, 1902)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus dorsalis</i> (Seitz, 1921)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus lineosus</i> Walker, 1869	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus ochreatea</i> (Schaus, 1905) (identification S. FERNANDEZ)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus tybris</i> (Cramer, 1776)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus vitrea vitrea</i> (Cramer, 1780)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus vitreoides</i> (Rothschild, 1922)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ischnognatha semiopalina</i> Felder, 1874	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Lepidokirbyia venigera</i> Toulgoët, 1982	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Leucanopsis biedala</i> (Schaus, 1941)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Leucanopsis cedon</i> (Druce, 1897)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Leucanopsis obvia</i> (Dognin, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Leucanopsis racema</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Leucanopsis rhomboidea</i> Sepp 1852	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Lophocampa citrina</i> (Sepp, [1852])	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Machaeraptenus crocopera</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Melese dorothea</i> (Stoll, 1782)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Melese hampsonis</i> Rothschild, 1909	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Melese incertus</i> (Walker, 1855)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Melese niger</i> Toulgoët, 1982	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Metaxanthia threnodes</i> Druce, 1905	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ochrodota grisescens</i> Toulgoët, 1999	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ordishia rutila</i> (Stoll, 1782)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ormetica contraria</i> (Walker, 1854)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ormetica packardi</i> (Butler, 1876)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ormetica sphingidea euplesia</i> (Perty, 1833)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ormetica sypilus</i> (Cramer, 1777)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ormetica zenzeroides</i> (Butler, 1877)	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Arctiidae	Arctiinae	<i>Pachydota albiceps</i> (Walker, 1856)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Pachydota punctata</i> Rothschild, 1909	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Parathyris cedonulli</i> (Stoll, 1781)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Parathyris semivitrea</i> (Joicey & Talbot, 1916)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Pryteria costata</i> (Möschler, 1883)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Psychophasma erosa</i> (Herrich-Schäffer, 1858)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Regobarrosia flavescens</i> (Walker, 1856)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Rhipha albiplaga</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Rhipha flammans</i> (Hampson, 1901)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Rhipha leucoplaga</i> (Dognin, 1910)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Rhipha strigosa</i> (Walker, 1854)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Robinsonia dewitzi</i> Gundlach, 1881	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Robinsonia fogra</i> Schaus, 1895	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Robinsonia marginata</i> Rothschild, 1909	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Robinsonia morula</i> Druce, 1906	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Robinsonia praphaea</i> Dognin, 1906	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Robinsonia rockstonia</i> Schaus, 1905	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Robinsonia sanea</i> Druce, 1895	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Selenarctia elissa</i> (Schaus, 1892)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Sutonocrea lobifer</i> (Herrich-Schäffer, 1855)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Symphlebia neja</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Tessella grandis guyanensis</i> Toulgoët, 2002	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Tessella klagesi</i> Toulgoët, 1999	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia androconiata</i> (Rothschild, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia cardinalis</i> (Dognin, 1899)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia carinaria</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia coccineata</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia ducrei</i> (Rothschild, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia gaudialis</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia interna</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia lophostieta</i> (Schaus, 1911)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia lucens</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia metachryseis</i> (Hampson, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia polyxenoides</i> (Rothschild, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia pr. sardanapalus</i> (Rothschild, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia tremula</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia viola</i> (Dognin, 1909)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Tricypha furcata</i> Möschler, 1878	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Virbia epione</i> Druce, 1911	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Viviennea moma</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Viviennea superba</i> (Druce 1883)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Viviennea zonana</i> (Schaus, 1905)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Zatrephes albescens</i> Rothschild, 1909	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Zatrephes arenosa</i> Schaus, 1905	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Zatrephes crocos</i> (Cramer, 1777)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Zatrephes dithyris</i> Hampson, 1905	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Zatrephes flavipuncta</i> Rothschild, 1909 (identification S. FERNANDEZ)	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Zatrephes iridescens pura</i> Dognin, 1921	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Zatrephes rufescens</i> Rothschild, 1909	×			
Arctiidae	Arctiinae	<i>Zatrephes trailii</i> Butler, 1877	×			
Arctiidae	Ctenuchinae 78 espèces	<i>Aclytia gynamorphia</i> Hampson, 1898	×			
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Androcharta meones</i> Cramer, 1780	×	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Atyphopsis modesta</i> Butler, 1887	×			
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Autochloris proterva</i> Draudt, 1915	×			
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Calonotos aequimaculatus</i> Zerny, 1931	×			
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Calonotos angustipennis</i> Zerny, 1931	×			
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Calonotos aterrima</i> Sepp, 1848	×			
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Calonotos helymus</i> (Cramer, 1775)	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Calonotos longipennis</i> Rothschild, 1911	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Calonotos rosanti</i> Cerda, 2009	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Chrostosoma fenestrina</i> Butler, 1876	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Correbia lycoides</i> (Walker, 1854)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Correbia minima</i> Druce 1905	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Correbidia assimilis</i> Rothschild, 1912	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Correbidia calopteredia</i> Butler, 1878/1884	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Correbidia notata</i> Butler, 1878	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Cosmosoma subflammum</i> Walker, 1854	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Cosmosoma xanthosticta</i> Hampson, 1898	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Delphyre flaviceps</i> Druce, 1905	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Delphyre pusilla</i> Butler, 1878	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Delphyre roseiceps</i> Dognin, 1909	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Dinia aeagrus</i> Cramer, 1779	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Dycladia lucetius</i> (Stoll, 1781)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Epidesma capyscoides</i> Dognin, 1911	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Epidesma lenaeus</i> Cramer, 1780	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Epidesma scintillans</i> Rothschild, 1911	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Episcepsis melanitis</i> (Hübner, 1818)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Episcepsis sp.</i> (en cours de description)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon aoris</i> Möschler, 1877	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon fuscoirroratum</i> Rothschild, 1912	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon mara</i> Kaye, 1914	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon marmoratum</i> Butler, 1878	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon metoidesis</i> Hampson, 1905	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon obscura</i> Möschler, 1872	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon postcoerulea</i> Rothschild	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon punctata</i> (Guérin-Méneville, 1844)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon varia</i> Walker, 1854	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eumenogaster haemacera</i> Hampson, 1898	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Heliura suffusa</i> Lathy, 1899	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Heliura thysbe</i> Möschler, 1877	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Heterodontia fenestrina</i> (Butler, 1876)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Heterodontia haematica</i> Perty, 1833	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Histioea cepheus</i> (Cramer, 1779)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Hyaleucerea gigantea</i> (Druce, 1884)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Hyda basilutea</i> (Walker, 1854)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Hypocharis albicincta</i> Cerda, 2008	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Hypocharis lasiphlebia</i> (Dognin, 1906)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Hypocharis pebasa</i> (Kaye, 1918)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Hypocladia parcipuncta</i> Hampson, 1909	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Leucotmemis torrida</i> Walker, 1854	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Loxophlebia bisigna</i> (Kaye, 1911)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Loxozona lanceolata</i> Walker, 1854	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Mesothera desperata</i> Walker, 1856	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Mesothera mimus</i> Cerda, 2008	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Orcinia calcarata</i> (Walker, 1854)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pheia toulgoeti</i> Cerda, 2008 (identification S. FERNANDEZ)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Phoenicoprocta vacillans</i> Walker, 1856	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Poecilosoma chrysis</i> (Hübner, 1827)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Poliopastea plumbea</i> Hampson, 1898	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pryteria apicata</i> (Schaus, 1905) (identification S. FERNANDEZ)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pseudaclytia opponens</i> Walker, 1864	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pseudomya afflictata</i> (Walker, 1854)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pseudomya picta</i> (Schaus, 1894)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pseudomya tipulina</i> (Hübner, 1812)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pseudopompilia mimica</i> Druce, 1898 (identification S. FERNANDEZ)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pseudosphex sodalis</i> Draudt, 1915	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Psoloptera leucosticta</i> Hübner, 1827	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Riccia aliaria</i> (Druce, 1890)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Sarosa acutior</i> Felder, 1869	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Sarosa ignicornis</i> Hampson, 1914	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Saurita pellucida</i> Schaus, 1892	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Sphecosoma alienum</i> (Walker, 1854)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Sphecosoma tenebrosum</i> (Walker, 1854)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Telioneura brevipennis</i> Butler, 1877	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Telioneura glaucopis</i> Felder, 1869	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Telioneura</i> sp. (en cours de description)	×		
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Theages decorum</i> (Schaus, 1910)			
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Timalus leucomela</i> (Walker, 1856)	×		
Arctiidae	Lithosiinae 10 espèces	<i>Agylla nivea</i> (Walker, 1856)	×		
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Antona repleta</i> (Walker, 1854)	×		
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Ardonea peculiaris</i> Druce, 1906	×		
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Ardonea tenebrosa</i> Walker, [1865]	×		
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Areva trigemmis</i> Hübner, 1827	×		
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Dipaenae incontenta</i> Schaus, 1905	×		
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Dipaenae zyaenoides</i> de Toulgoet, 1983	×		
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Lycomorphodes</i> sp.	×		
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Macroptila pogonoda</i> Hampson, 1900	×		
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Talara coccinea</i> Butler, 1877	×		
Arctiidae	Pericopinae 7 espèces	<i>Calodesma collaris</i> (Drury, 1782)	×		
Arctiidae	Pericopinae	<i>Calodesma uraneides</i> (Butler, 1871)	×		
Arctiidae	Pericopinae	<i>Chetone catilina</i> (Cramer, 1775)	×		
Arctiidae	Pericopinae	<i>Dysschema tricolor</i> (Sulzer, 1776)	×		
Arctiidae	Pericopinae	<i>Hyalurga fenestra</i> (Linné, 1788)	×		
Arctiidae	Pericopinae	<i>Hyalurga modesta</i> Möschler, 1878	×		
Arctiidae	Pericopinae	<i>Hypocrita temperata</i> (Walker, 1856)	×		
Castniidae 4 espèces		<i>Athis palatinus palatinus</i> (Cramer, 1777)		×	
Castniidae		<i>Haemonides cronida cronida</i> (Herrich-Schäffer, 1854)		×	
Castniidae		<i>Telchin licus</i> (Drury, 1773)		×	
Castniidae		<i>Xanthocastnia evalthe</i> (Fabricius, 1775)		×	
Cossidae 24 espèces	Cossulinae	<i>Cossula ardosia</i> Dognin, 1916	×		
Cossidae	Cossulinae	<i>Cossula arpi</i> Schaus, 1901	×		
Cossidae	Cossulinae	<i>Cossula cleptes</i> (Dyar, 1910)	×		
Cossidae	Cossulinae	<i>Cossula cossuloides</i> (Schaus, 1905)	×		
Cossidae	Cossulinae	<i>Cossula duplex</i> Dyar & Schaus, 1937	×		
Cossidae	Cossulinae	<i>Cossula magna</i> Schaus, 1905	×		
Cossidae	Cossulinae	<i>Cossula tapajoza</i> Dyar & Schaus, 1937	×		
Cossidae	Cossulinae	<i>Magulacra nigripennata</i> (Dognin, 1924)	×		
Cossidae	Cossulinae	<i>Magulacra niveogrisea</i> (Schaus, 1905)	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Givira aroa</i> (Schaus, 1894)	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Givira</i> pr. <i>aroa</i> (Schaus, 1894)	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Givira daphne</i> (Druce, 1901)	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Givira fidelis</i> Schaus, 1911	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Givira</i> pr. <i>guata</i> Schaus, 1921	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Givira nudaria</i> (Schaus, 1901)	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Givira obidosa</i> Dognin, 1923	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Givira rubida</i> Dognin, 1910	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Inguromorpha polybia</i> (Schaus, 1892)	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Langsdorfia franckii</i> Hübner, [1821]	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Langsdorfia lunifera</i> Dyar, 1937	×		
Cossidae	Hypoptinae	<i>Puseyia puseyia</i> Dyar & Schaus, 1937	×		
Cossidae	Zeuzerinae	<i>Morpheis mathani</i> (Schaus, 1901)	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Cossidae	Zeuzerinae	<i>Morpheis pyracmon</i> (Cramer, 1780)	×			
Cossidae	Zeuzerinae	<i>Morpheis xylotribus</i> (Herrich-Schäffer, 1853)	×			
Dalceridae 4 espèces	Acraginae	<i>Acraga infusa</i> Schaus, 1905	×			
Dalceridae	Dalcerinae	<i>Dalcera abrassa</i> Herrich-Schäffer, [1854]	×			
Dalceridae	Dalcerinae	<i>Minacraga disconitens</i> Schaus, 1905	×			
Dalceridae	Dalcerinae	<i>Minacraga hyalina</i> S. Miller, 1994	×			
Geometridae 155 espèces	Desmobathrinae	<i>Dolichoneura nigrinotata</i> Warren, 1906	×			
Geometridae	Desmobathrinae	<i>Dolichoneura oxyptera</i> Guenée, 1858	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Apicia minucia</i> Druce, 1892	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Aplogompha costimaculata</i> Warren, 1900	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Aplogompha</i> sp.	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Ballantiophora gibbiferata</i> Guenée, [1858]	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Berberodes cassiteris</i> Warren, 1906	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Berberodes conchylata</i> Guenée, [1858]	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Berberodes fasciata</i> Warren, 1909	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Berberodes fulvicomosa</i> Warren, 1907	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Berberodes</i> sp.	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Betulodes crebraria</i> (Guenée, 1858)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Bryoptera infuscaria</i> (Guenée, [1858])	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Epimecis fraternaria</i> (Guenée, [1858])	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Epimecis matronaria</i> (Guenée, [1858])	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Euclysia dentifasciata</i> Dognin, 1910	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Eutomopepla annulipes</i> Felder & Rogenhofer, 1875	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Gyostega floccosa</i> Warren, 1904	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Herbita cyclopeata</i> (Möschler, 1882)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Herbita lilacina</i> (Warren, 1897)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Herbita nedusia</i> Druce, 1892	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Herbita praeditaria</i> (Herrich Schäffer, 1856)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Herbita</i> sp.	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Hymenomima cogigaria</i> Möschler, 1882	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Hymenomima memor</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Iridopsis litharia</i> Guenée, 1858	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Ischnopteris bryifera bryifera</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Leuciris fimbriaria</i> Stoll, 1781	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Leuciris mysteriotis</i> Prout, 1911	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Leucula festiva</i> (Cramer, 1775)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Lomographa</i> sp.	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Macaria acutaria</i> Walker, 1869	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Macaria gigantata</i> (Guenée, [1858])	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Macaria nundinata</i> Guenée, 1858	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Macaria ostia</i> (Druce, 1893)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Macaria regulata</i> (Fabricius, 1775)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Macaria rigidata</i> Guenée, [1858]	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Macaria separataria</i> (Möschler, 1882)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Microgonia rufaria</i> Warren, 1901	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Mimomma ochriplaga</i> Warren, 1907	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Nepheloleuca politia politia</i> (Cramer, 1777)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Ophthalmoblysis nitidisquama</i> (Warren, 1897)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Opisthoxia amphissaria</i> Oberthur, 1916	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Oxydia hispata</i> Guenée, 1858	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Oxydia vesulia vesulia</i> (Cramer, [1779])	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Palyas palliosta</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Paragonia cruraria</i> (Herrich-Schäffer, 1854)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Paragonia tasima</i> (Cramer, [1779])	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Patalene aenetusaria</i> (Walker, 1860)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Patalene asychisaria</i> (Walker, 1860)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Patalene chaonia</i> (Druce, 1887)	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Geometridae	Ennominae	<i>Patalene hamulata hamulata</i> (Guenée, [1858])	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Patalene humerata</i> (Warren, 1905)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Patalene luciata</i> (Stoll, [1790])	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Patalene olyzonaria</i> (Walker, 1860)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Patalene</i> sp.	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Perigramma celerenaria</i> (Walker, 1865)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Perigramma famulata</i> Felder & Rogenhofer, 1875	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero astapa</i> (Druce, 1892)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero clysiaria</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero constrictifascia</i> (Warren, 1897)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero delauta</i> (Warren, 1894)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero dularia</i> , Poole, 1987	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero exquisita</i> (Thierry-Mieg, 1894)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero foeda</i> Warren, 1906	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero incisa</i> (Dognin, 1889)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero leptoina</i> Prout, 1928	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero mathanaria</i> (Oberthür, 1883)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero</i> pr. <i>mathanaria</i> (Oberthür, 1883)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero odonaria</i> (Oberthür, 1883)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero plagiodata</i> Warren, 1897	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero polygonaria</i> (Herrich-Schäffer, 1855)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero protea</i> Poole, 1987	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero teleclyta</i> Prout, 1928	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pero yahua</i> (Poole, 1987)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Prochoerodes tetragonata</i> (Guenée, 1858)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pyrinia augustata regina</i> Herbulot, 1988	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pyrinia briasaria</i> Walker	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pyrinia helvaria</i> Herrich-Schäffer	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Pyrinia transitata</i> (Guenée, 1858)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Semiothisa limbularia</i> Hübner, 1818	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Sericoptera area</i> (Cramer, 1775)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Sericoptera penicillata</i> (Warren, 1894)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Sericoptera</i> sp.	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Sphacelodes quadrilineata</i> Warren, 1900	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Sphacelodes vulneraria</i> (Hübner, 1823)	×			
Geometridae	Ennominae	<i>Trotopera maranharia</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Lissochlora cecilia</i> Prout, 1912	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Lissochlora purpureotincta</i> Warren, 1900	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Lomographa</i> sp.	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Lophochorista ockendeni</i> (Druce, 1911)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Neagathia corruptata</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Nemoria erina</i> Dognin, 1896	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Nemoria parcipuncta</i> (Dognin, 1908)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Nemoria punctilinea</i> Dognin, 1902	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Nemoria scriptaria</i> (Hübner, 1823)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Nemoria venezuelae</i> (Prout, 1932)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila albicoma albicoma</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila atopochlora</i> Prout, 1933	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila circumsignata</i> Prout, 1916	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila concinna</i> Felder & Rogenhofer, 1875	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila continuata</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila excrescens</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila florepicta</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila nivetacta</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila obeliscata</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila rufilimes</i> (Warren, 1905)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila sellifera</i> Warren, 1906	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila sporadata</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila tricamerata</i> Prout, 1916	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Geometridae	Geometrinae	<i>Oospila violacea</i> Warren, 1897	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Pachycopsis malina</i> (Butler, 1881)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Phrudocentra discata</i> (Warren, 1909)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Phrudocentra flaccida</i> (Warren, 1909)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Phrudocentra janeira janeira</i> (Schaus, 1897)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Phrudocentra pupillata</i> Warren, 1897	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Phrudocentra vagilinea</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Pyrochlora majorcula</i> (Dyar, 1925)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Pyrochlora rhanis</i> (Cramer, 1777)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Rhodochlora brunneipalpis brunneipalpis</i> Warren, 1894	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Synchlora astraoides</i> (Warren, 1901)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Synchlora expulsata</i> (Walker, 1861)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Synchlora gerularia</i> Hübner, [1823]	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Tachychlora subfulvata</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Tachyphyle acuta</i> Butler, 1881	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Tachyphyle albisparsa</i> Warren, 1907	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Tachyphyle allineata</i> Warren, 1900	×			
Geometridae	Geometrinae	<i>Tachyphyle undilineata</i> Warren, 1900	×			
Geometridae	Laurentiinae	<i>Dyspteris tenuivitta</i> Dognin, 1908	×			
Geometridae	Laurentiinae	<i>Eois heliadari</i> (Guenée, [1858])	×			
Geometridae	Laurentiinae	<i>Eudulophasia</i> sp.	×			
Geometridae	Oenochriminae	<i>Ametris nitocris</i> (Cramer, 1780)	×			
Geometridae	Oenochriminae	<i>Ergavia carinenta</i> (Cramer, 1777)	×			
Geometridae	Oenochriminae	<i>Ergavia merops</i> (Cramer, 1775)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Anisodes urcearia</i> Guenée, 1858	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Cyclophora nodigera</i> (Butler, 1881)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Cyllopoda jatropharia</i> Linnaeus, 1758	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Haemalea delotaria</i> Hübner, 1822	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Hemipterodes subnigrata</i> Warren, 1906	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Idaea expolitata</i> (Guenée, 1858)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Idaea subfervens</i> (Prout, 1920)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Isochromodes epioneata</i> (Walker, 1860)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Leptostales pulida</i> (Dognin, 1897)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Pseudasellodes fenestraria</i> (Guenée, 1858)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Pseudasellodes hebetior</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Pseudasellodes</i> sp.	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Semaeopus bimacula</i> (Warren, 1897)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Semaeopus caparonensis</i> Prout, 1938	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Semaeopus fulvescens</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Semaeopus illimitata</i> Warren, 1900	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Semaeopus nisa</i> (Druce, 1892)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Semaeopus scripturata</i> (Warren, 1906)	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Semaeopus varia</i> Warren, 1895	×			
Geometridae	Sterrhinae	<i>Trygodes spoliataria</i> Möschler, 1881	×			
Hedylidae 6 espèces		<i>Macrosoma conifera</i> (Warren, 1897)	×			
Hedylidae		<i>Macrosoma hedyllaria</i> (Warren, 1894)	×			
Hedylidae		<i>Macrosoma hyacinthina</i> (Warren, 1905)	×			
Hedylidae		<i>Macrosoma klagesi</i> (Prout, 1916)	×			
Hedylidae		<i>Macrosoma nigrimacula</i> (Warren, 1897)	×			
Hedylidae		<i>Macrosoma rubedinaria</i> (Walker, 1862)	×			
Lasiocampidae 34 espèces	Lasiocampinae	<i>Prorifrons lemoulti</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Artace cribaria</i> (Ljungh, 1825)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis albidula</i> (Dognin, 1916)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis ampira</i> Druce, 1890	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis braganza sordida</i> (Dognin, 1912)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis conspersa</i> Draudt, 1927	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis fibra cayennensis</i> Draudt, 1927	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis gera</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis gibeae</i> (Druce, 1899)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis horrifera</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis intuta</i> (Dognin, 1916)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis laronia</i> (Druce, 1887)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis melancholica</i> (Butler, 1878)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis mizera</i> Draudt, 1917	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis modesta</i> (Druce, 1887)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis moeschleri</i> Heppner, 1996	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis morens</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis necopinella</i> (Dognin, 1916)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis obliterata</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis ornata</i> (Stoll, 1781)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis praedicabilis</i> Draudt, 1927	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis pseudamida</i> (Dognin, 1912)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis putrida</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis roxana</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis rundala</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis</i> sp.1	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis</i> sp.2	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis</i> sp.3	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis submarginalis</i> Walker 1866	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis tamila</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Euglyphis tornipuncta</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Titya angustipennis</i> (Schaus, 1905)	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Titya noctilux</i> Walker, 1855	×			
Lasiocampidae	Macromphaliinae	<i>Tolyte caieta</i> Druce, 1897	×			
Limacodidae 26 espèces		<i>Acharia helenans</i> (Dyar, 1927) ?	×			
Limacodidae		<i>Acharia affinis</i> (Moeschler, 1883)	×			
Limacodidae		<i>Acharia lophostigma</i> (Dognin, 1910)	×			
Limacodidae		<i>Acharia nesea</i> (Stoll, 1780)	×			
Limacodidae		<i>Acharia rollans</i> (Dyar, 1927)	×			
Limacodidae		<i>Acharia</i> sp.	×			
Limacodidae		<i>Epiperola sombra</i> Dyar, 1906	×			
Limacodidae		<i>Euclea cippus</i> Cramer, 1775	×			
Limacodidae		<i>Euphobetron cupreitincta</i> Dyar, 1906	×			
Limacodidae		<i>Isa obscura</i> (Dyar, 1906)	×			
Limacodidae		<i>Miresa clarissa</i> (Stoll, 1790)	×			
Limacodidae		<i>Natada debella</i> Dyar, 1905	×			
Limacodidae		<i>Natada fuscodivisa</i> Dognin, 1910	×			
Limacodidae		<i>Natada pucara</i> (Dognin, 1893)	×			
Limacodidae		<i>Natada simois</i> (Stoll, 1790)	×			
Limacodidae		<i>Natada</i> pr. <i>simois</i> (Stoll, 1790)	×			
Limacodidae		<i>Natada subpectinata</i> Dyar, 1905	×			
Limacodidae		<i>Parasa schausi</i> Dyar, 1905	×			
Limacodidae		<i>Perola villosipes</i> (Walker, 1865)	×			
Limacodidae		<i>Prolimacoides lilalia</i> Dyar, 1937	×			
Limacodidae		<i>Pseudovipsania invera</i> Dyar, 1906	×			
Limacodidae		<i>Semyra</i> pr. <i>coarctata</i> Walker, 1855	×			
Limacodidae		<i>Semyra</i> pr. <i>incisa</i> (Walker, 1855)	×			
Limacodidae		<i>Semyra irena</i> Dyar, 1905	×			
Limacodidae		<i>Tanadema incongrua</i> Dyar, 1906	×			
Limacodidae		<i>Ulamia dolobrata</i> (Stoll, 1780)	×			

Lymantridae 8 espèces		<i>Caviria</i> sp.	×			
Lymantridae		<i>Desmoloma chironoma</i> Dyar, 1910	×			
Lymantridae		<i>Desmoloma erratica</i> Schaus, 1906	×			
Lymantridae		<i>Desmoloma mollis</i> Dyar, 1910	×			
Lymantridae		<i>Desmoloma</i> pr. <i>modesta</i> (Dognin, 1923)	×			
Lymantridae		<i>Desmoloma signata</i> Dyar, 1910	×			
Lymantridae		<i>Eloria</i> sp.	×			
Lymantridae		<i>Thagona bilinea</i> Dognin 1911	×			
Megalopygidae 23 espèces	Aidinae	<i>Aidos amanda</i> (Stoll, 1782)	×			
Megalopygidae	Aidinae	<i>Aidos perfusa perfusa</i> (Schaus, 1905)	×			
Megalopygidae	Aidinae	<i>Brachycodilla carmen</i> (Schaus, 1892)	×			
Megalopygidae	Megalopyginae	<i>Megalopyge albicollis</i> (Walker, 1855)	×			
Megalopygidae	Megalopyginae	<i>Megalopyge lanata</i> (Cramer, 1780)	×			
Megalopygidae	Megalopyginae	<i>Megalopyge lecca</i> Druce, 1890	×			
Megalopygidae	Megalopyginae	<i>Megalopyge opercularis briseis</i> (J.E. Smith, 1797)	×			
Megalopygidae	Megalopyginae	<i>Megalopyge tharops</i> (Stoll, 1781)	×			
Megalopygidae	Megalopyginae	<i>Podalia dimidiata</i> (Herrich-Schäffer,[1856])	×			
Megalopygidae	Megalopyginae	<i>Podalia fuscescens</i> Walker, 1856	×			
Megalopygidae	Megalopyginae	<i>Podalia orsilocha orsilocha</i> (Cramer, 1775)	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Edebessa bicolor</i> (Möschler, 1883)	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Edebessa circumcincta</i> (Schaus, 1905)	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Endobrachys placida</i> (Jones, 1912)	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Hysterocladia roseicollis</i> Dognin, 1914	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Mesoscia lorna</i> Schaus, 1905	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Mesoscia pusilla</i> (Stoll, 1782)	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Norape argyrorrhoea</i> (Hübner,[1823])	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Thoscora acca acca</i> (Schaus, 1892)	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Thoscora omayena</i> (Schaus, 1904)	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Thoscora pellucida</i> (Möschler, 1877)	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Trosia dimas</i> (Cramer, 1775)	×			
Megalopygidae	Trosiinae	<i>Trosia rosita</i> (Schaus, 1920)	×			
Mimallonidae 32 espèces	Lacosominae	<i>Aceclostria subrubiginosa</i> Dognin, 1916	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Alheita caudina</i> (Schaus, 1905)	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Alheita cymbelina</i> Schaus, 1928 ?	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Bedosia fraterna</i> (Schaus, 1905)	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Bedosia gilia</i> (Schaus, 1905)	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Bedosia balca</i> (Schaus, 1905)	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Bedosia strigifera</i> Felder, 1874	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Bedosia trailii</i> (Butler, 1878)	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Lacosoma briasia</i> Schaus, 1928	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Lacosoma otalla</i> Schaus, 1905	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Lacosoma philastria ludolpha</i> Schaus, 1928	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Lacosoma valva</i> Schaus, 1905	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Menevia lantona</i> (Schaus, 1905)	×			
Mimallonidae	Lacosominae	<i>Trogoptera notata</i> (Walker, 1855)	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus anysia</i> Schaus, 1928	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus bactriana</i> (Butler, 1878)	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus forbesi</i> Schaus, 1928	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus gentilis</i> Schaus, 1910	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus incerta</i> (Möschler, 1877)	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus joanna</i> Schaus, 1905	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus kawi</i> Herbin, 2009	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus malca</i> Schaus, 1905	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus manalca</i> Schaus, 1928	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus marona</i> Schaus, 1905	×			
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus moengus</i> Schaus, 1928	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus submarcata</i> Schaus, 1905	×		
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Cicinnus unalca</i> Schaus, 1905	×		
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Euphaneta divisa</i> (Walker, 1855)	×		
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Psychocampa concolor</i> Grote & Robinson, 1866	×		
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Psychocampa manicora</i> Schaus, 1928	×		
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Psychocampa pr. manicora</i> Schaus, 1928	×		
Mimallonidae	Mimalloninae	<i>Roelofa narga</i> (Schaus, 1905)	×		
Noctuidae 361 espèces	Acontiinae	<i>Abacena accincta</i> Felder & Rogenhofer, 1874	×		
Noctuidae	Acontiinae	<i>Chalcoecia emessa</i> (Druce, 1889)	×		
Noctuidae	Acontiinae	<i>Chalcoecia patricia</i> (Schaus, 1911)	×		
Noctuidae	Acontiinae	<i>Oruza leucocraspia</i> Hampson, 1910	×		
Noctuidae	Agaristinae	<i>Darceta severa</i> (Cramer, 1782)	×		
Noctuidae	Agaristinae	<i>Darceta</i> sp.	×		
Noctuidae	Agaristinae	<i>Erocha irrorata</i> Jones, 1915	×		
Noctuidae	Agaristinae	<i>Erocha mummia</i> (Cramer, 1780)	×		
Noctuidae	Agaristinae	<i>Neotuerta lycaon</i> (Druce, 1897)	×		
Noctuidae	Agaristinae	<i>Vespola caerulifera</i> Walker, 1867	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Antachara denterna</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Argyrosticta ditissima</i> (Walker, [1858])	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Argyrosticta vauaurea</i> (Hampson, 1908)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Callopietria floridensis</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Calymniodes conchylis</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Chytonidia chloe</i> (Schaus, 1914)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Chytonix chlorophila</i> (Druce, 1908)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Chytonix mniochroa</i> Hampson, 1908	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Condica cupentia</i> (Cramer, 1780)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Condica imitata</i> (Druce, 1891)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Condica mimica</i> (Hampson, 1908)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Condica mobilis</i> (Walker, [1857])	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Condica sutor</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Cropia cedula</i> (Stoll, 1782)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Dypterygia assuetus</i> (Butler, 1879)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Dypterygia ordinarius</i> (Butler, 1879)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Elaphria obscura</i> (Schaus, 1906)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Elaphria rubripicta</i> (Hampson, 1909)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Emarginea combusta</i> (Walker, [1858])	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Gonodes obliqua</i> Druce, 1909	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Hampsonodes mastoides</i> , (Hampson, 1910)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Heterochroma</i> sp. n°953	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Heterodelta nea</i> (Druce, 1898)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Leucosigma uncifera</i> Druce, 1908	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Magusa orbifera</i> (Walker, 1857)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Neophaenis frauenfeldi</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Neophaenis psittacea</i> (Schaus, 1898)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Oxythres splendens</i> Druce, 1900	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Phuphena</i> sp. n°717	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Polygnamptia venipunctata</i> , (Dognin, 1920)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Spodoptera androgea</i> (Stoll, 1782)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Spodoptera cosmioides</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Amphipyridae	<i>Spodoptera marima</i> (Schaus, 1904)	×		
Noctuidae	Calpinae	<i>Anomis illita</i> Guenée, 1852	×		
Noctuidae	Calpinae	<i>Eudocima procius</i> (Cramer, 1777)	×		
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta bidens</i> Geyer, 1832	×		
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta chorinea</i> (Stoll, 1782)	×		
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta chorinea</i> (Cramer, 1782)	×		
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta clotilda</i> (Stoll, 1790)	×		
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta fernandesi</i> Todd, 1959	×		
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta fulvangula</i> (Geyer, 1832)	×		
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta indentata</i> (Hampson, 1926)	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta latimacula</i> Guenée, 1852	×			
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta lincus</i> (Cramer, 1775)	×			
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta milla</i> Thony, 1999	×			
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta pyrgo</i> (Cramer, 1777)	×			
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta sicheas</i> (Cramer, 1777)	×			
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta sphenostigma</i> Todd, 1973	×			
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta syrna</i> Guenée, 1852	×			
Noctuidae	Calpinae	<i>Gonodonta uxor</i> (Cramer, 1780)	×			
Noctuidae	Calpinae	<i>Graphigona regina</i> (Guenée, 1852)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Brabantia rhizoleuca</i> (Brabant, 1912)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Casandria purpurascens</i> (Schaus, 1910)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Closteromorpha reniplaga</i> Felder, 1874	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Drobeta onerosa</i> (Schaus, 1914)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Drobeta thacia</i> (Schaus, 1914)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Eleagnatha melanosticta</i> Druce, 1910	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Iscadia argentea</i> (Walker, 1869)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Iscadia candezei</i> (Druce, 1898)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Iscadia cerussata</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Iscadia chlorographa</i> (Dognin, 1910)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Iscadia furcifera</i> (Walker, 1865)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Iscadia rectilinea</i> (Dognin, 1910)	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Parangitia chlorosticta</i> Schaus, 1914	×			
Noctuidae	Chloephorinae	<i>Stictothripa albescens</i> , Dognin, 1911	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>"Dyops" telharsa</i> Schaus, 1911	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>"Helia" lampetia</i> Druce, 1890	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>"Polypogon" histrio</i> (Möschler, 1880)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Agyra marchandi</i> Guenée, 1852	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Agyra squamivaria</i> (Walker, 1858)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Anoba crucilla</i> (Schaus, 1914)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Anorema melie</i> (Schaus, 1912)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma alcinoe</i> (Druce, 1890)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma binota</i> Felder & Rogenhofer, 1874	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma calais</i> (Schaus, 1914)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma fuscireticulata</i> (Kaye, 1901)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma imitans</i> (Walker, 1858)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma lothos</i> (Cramer, 1777)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma mundicola</i> (Walker, 1865)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma neptis</i> (Cramer, 1779)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma patifasciens</i> (Walker, 1858)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma perornata</i> (Schaus, 1911)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma sp.n°1116</i>	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma sterope</i> (Stoll, 1780)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Antiblemma steropioides</i> (Möschler, 1880)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Argidia discios</i> Hampson, 1926	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Argidia palmipes</i> Guenée, 1852	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Argidia sp.</i>	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Argidia tomyris</i> (Cramer, 1779)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Argidia wedelina</i> (Stoll, 1782)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Ascalapha odorata</i> (Linnaeus, 1758)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Athyrma adjutrix</i> (Cramer, 1780)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Athyrma tuberosa</i> Felder & Rogenhofer, 1874	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Baniana inaequalis</i> (Schaus, 1914)	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Baniana ostia</i> Druce, 1898	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Baniana pastoria</i> Schaus, 1911	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Baniana veluta</i> Schaus, 1901	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Baniana ypita</i> Schaus, 1901	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Boryza aeraria</i> Schaus, 1912	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Calyptis idonoides</i> Poole, 1989	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Celiptera thericles</i> Schaus, 1913	×			
Noctuidae	Erebinae	<i>Ceroctena amynta</i> (Stoll, 1782)	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Noctuidae	Erebinae	<i>Ceromacra putida</i> Dognin, 1912	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ceromacra tymbet</i> (Cramer, 1777)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Chamyna homichlodes</i> Hübner, [1821]	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Clapra ero</i> Möschler, 1880	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Coenipeta aniloba</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Coenipeta dimidiata</i> (Butler, 1879)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Coenipeta hemiplaga</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Coenipeta tanais</i> (Cramer, 1776)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Concana sp. n°721</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Cryptochrostis suppulchraria</i> Hübner, [1823]	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Cyclopis caecutiens</i> (Hübner, (1821))	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Deinopa delinquens</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Deinopa nigricollis</i> (Butler, 1879)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Deinopa sp.</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Diagrapta lignaria</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dialithis gemmifera</i> Hübner,[1821]	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Diopa corone</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Diopa creta</i> (Druce, 1901)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Diopa furcula</i> Walker, [1858] à confirmer	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dolichosomastis archadia</i> (Stoll, 1790)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dolichosomastis deois</i> (Schaus, 1914)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dolichosomastis ocesia</i> (Schaus, 1914)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Drepanoperas falcigera</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dyomyx cimolia</i> Guenée, 1852	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dyomyx egista</i> , (Bar, 1876)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dyomyx inferior</i> (Herrich-Schäffer, 1869)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dyomyx janus</i> Bar, 1876	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dyops subdifferens</i> Schaus, 1911	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Dysgonia expediens</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Empelathra amplificans</i> Walker, 1858	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Encruthion phalereus</i> Schaus, 1914	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Encruthion xanthotricha</i> Hampson, 1926	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ephyrodes cacata</i> Guenée	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epidromia lienaris</i> Hübner,	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epidromia pannosa</i> Guenée, 1852	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epidromia poaphiloides</i> (Guenée,1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epitausea coppyri</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epitausea flagrans</i> (Walker, 1869)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epitausea laetabilis</i> Walker, 1856	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epitausea perseverans</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epitausea prona</i> (Möschler, 1880)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epitausea rubripincta</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epitausea terranea</i> (Schaus, 1911)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Epitausea venefica</i> (Möschler, 1880)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Erebostrota amans</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Erebostrota stenelea</i> (Stoll, 1782)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis cayuga</i> Schaus, 1921	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis consurgens</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis facunda</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis gorge</i> (Schaus, 1912)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis insana</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis invidiosa</i> Schaus, 1911	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis isoa</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis lala</i> (Druce, 1890)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis manto</i> (Cramer, 1776)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis nescia</i> (Schaus, 1911)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis pr. proba</i> (Schaus, 1911)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis proba</i> (Schaus, 1911)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis recurva</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis sp. n°570</i>	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis sp. n°769</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Euclystis sublignaris (Schaus, 1911)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eudyops fuscoviridis (Dognin, 1909)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis alabastraria Hübner, 1823</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis bourgaulti (Bar, 1875)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis caeruleilinea (Walker, 1858)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis corrina (Cramer, 1775)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis dominicata (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis emilia (Bar, 1875)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis ilirias (Cramer, 1776)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis juncida (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis ouocco (Dyar, 1875)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis perlata (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis serpentifera (Brabant, 1909)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis stella (Bar, 1875)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Eulepidotis viridissima (Bar, 1876)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Gabara insulsa (Dognin, 1900)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Gigia obliqua Walker, 1865</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Gigia stenogaster (Felder & Rogenhofer, 1874)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Goniapteryx sergilia (Stoll, 1780)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Goniohelio phaeogonia Hampson, 1926</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Gonuris flaminia Möschler, 1880</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Gorgone augusta (Cramer, 1782)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Gorgone macarea (Cramer, 1777)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Helia sp.</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Helia vitriluna (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hemeroblemma dolosa (Hübner, 1823)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hemeroblemma dolosina Barbut & Lalanne-Cassou, 2005</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hemeroblemma helima (Stoll, 1782)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hemeroblemma lioneli Lalanne-cassou & Silvain, 1997</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hemeroblemma ochrolinea (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hemeroblemma opigena pandrosa (Cramer, 1776)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hemeroblemma staccata (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hemicephalis agenoria (Druce, 1890)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hemicephalis proserpina (Druce, 1906)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Herminodes atosignata (Walker, 1858)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Herminodes longistriata Schaus, 1914</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Herminodes regia Schaus, 1914</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Herminodes sp.</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Herminodes sp. n° 948</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Herminodes sp. n° 950</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Herminodes tessellata Hampson, 1926</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Herminodes xanthipterygia Kaye, 1901</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hypocala andremona (Stoll, 1781)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hypogrammodes balma (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hypogrammodes confusa (Butler, 1878)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Hypogrammodes micropis Hampson, 1913</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Isogona capitalis Schaus, 1912</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Itomia lignaris Hübner, 1823</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Itomia opistographa (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Lephana muffula (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Lepidodes limbulata Guenée, 1852</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Lesmone formularis (Geyer, 1837)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Lesmone inopia (Felder & Rogenhofer, 1874)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Letis albidentina (Hampson, 1926)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Letis buteo Guenée, 1852</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Letis doliaris (Guenée, 1852)</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Letis herilia (Stoll, 1780)</i>	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Noctuidae	Erebinae	<i>Letis iphianasse</i> (Cramer, 1777)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Letis magna</i> (Gmelin, 1790)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Letis melba</i> Felder & Rogenhofer, 1874	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Letis occidua</i> (Linnaeus, 1758)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Letis scops</i> Guenée, 1852	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Litoprosopus confligens</i> (Walker, 1857)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Macrodes columbalis</i> Guenée, 1854	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Macrodes cynara</i> (Cramer, 1775)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Massala abdara</i> (Herrich-Schäffer, 1869)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Massala hieroglyphica</i> (Walker, 1867)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Massala obvertens</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Mazacyla relata</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Mazacyla sp.</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Melipotis januaris</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metalectra carneomacula</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metalectra sp. n°958</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metaprosphera modesta</i> (Butler, 1879)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metaprosphera sublimpida</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria aperta</i> (Walker, [1858])	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria binea</i> (Druce, 1900)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria bruma</i> (Schaus, 1901)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria caminata</i> (Schaus, 1901)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria celia</i> (Stoll, 1782)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria compotrix</i> (Hübner, 1818)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria demera</i> (Schaus, 1901)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria leucoplaga</i> (Schaus, 1911)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria pacifica</i> (Walker, [1858])	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria sp. n°966</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Metria subrosea</i> (Walker, [1858])	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Mocis sp. n°907</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Obroatis cratinus</i> Schaus, 1912	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Obroatis distincta</i> (Butler, 1879)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ophisma aeolida</i> Druce, 1890	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ophisma diatonica</i> (Möschler, 1880)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ophisma minna</i> Guenée, 1852	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ophisma nobilis</i> Schaus, 1911	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ophisma sp. n° IRD 342</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ophisma tecta</i> Schaus, 1894	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ophisma toulgoeti</i> Barbut & Lalanne-Cassou, 2010	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ophisma tropicalis</i> Guenée, 1852	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ophisma variata</i> Schaus, 1901	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Orodesma biscritata</i> Kaye, 1901	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Orodesma cladonia</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Orodesma fearni</i> (Schaus, 1911)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Orodesma senecauxi</i> Lalanne-Cassou & Silvain, 1997	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Orsa erythrospila</i> Walker, 1865	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Oxidercia albocostata</i> (Butler, 1879)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Oxidercia toxea</i> (Stoll, 1782)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Parachabora umbrescens</i> Dyar, [1927]	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Parachaea macaria</i> (Cramer, 1777)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Pararcte schneideriana</i> (Stoll, 1782)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Perasia helvina</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Peteroma lacia</i> (Druce, 1890)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Peteroma conita</i> Schaus, 1901	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Peteroma laonome</i> (Druce, 1890)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Phaeoblemma albipuncta</i> Hampson, 1926	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Phaeoblemma amabilis</i> Möschler, 1880	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Plynteria sp. n°707</i>	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Polygoniodes laciniata</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Noctuidae	Erebinae	<i>Polygoniodes pallidipes</i> Schaus, 1911	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Polygoniodes</i> sp. n°100	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Prosoparia marginata</i> (Schaus, 1916)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Pseudbarydia crespula</i> (Möschler, 1880)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Pseudbarydia japeta</i> (Stoll, 1782)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Pseudophisma pritanis</i> (Cramer, 1779)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Pseudophisma</i> sp. n°019	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Pseudyrias olearos</i> (Schaus, 1913)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Pseudyrias</i> sp. n°213	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Pseudyrias</i> sp. n°996	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Ramphia albizona</i> (Latreille, 1817)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Renodes vulgaris</i> (Butler, 1879)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Rhododactyla semirosea</i> (Herrich-Schäffer [1858])	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Sanys bebryx</i> Schaus, 1904	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Sanys</i> sp.	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Scolecocampa incisura</i> (Kaye, 1901)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Selenisa suero</i> (Cramer, 1777)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Sosxetra grata</i> Walker, 1862	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Sosxetra</i> sp.	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Syllectra congemmalis</i> Hübner, 1823	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Syllectra erycata</i> (Cramer, 1780)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Tautobriga euspila</i> Walker, 1869	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Thyridospila</i> sp.	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Thyridospila ustipennis</i> Walker, 1865	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Thysania agrippina</i> (Cramer, 1776)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Thysania zenobia</i> (Cramer, 1777)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Triommatodes aberrans</i> Schaus, 1914	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Triommatodes angulata</i> Schaus, 1906	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Triommatodes belus</i> Schaus, 1914	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Triommatodes canidia</i> Schaus, 1914	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Triommatodes madrina</i> Schaus, 1901	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Triommatodes mapiriensis</i> Dognin, 1912	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Triommatodes</i> sp.	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Trogogonia abrupta</i> (Walker, 1862)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Tyrissa carola</i> Schaus, 1906	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Tyrissa mascara</i> (Schaus, 1906)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Tyrissa recurva</i> Walker, 1866	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Tyrissa siaha</i> (Schaus, 1911)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Tyrissa thara</i> (Schaus, 1906)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Xanthostha xantharia</i> (Walker, 1866)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Zale fictilis</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Zale phaeograpt</i> Hampson, 1913	×		
Noctuidae	Erebinae	<i>Zale viridans</i> (Guenée, 1852)	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Eutelia auratrix</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Eutelia guyanensis</i> Barbut, 2011	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Paectes areusa</i> (Walker, 1862)	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Paectes circularis</i> (Herrich-Schäffer, [1854])	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Paectes curvilinea</i> Schaus, 1911	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Paectes devincta</i> (Walker, 1858)	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Paectes fovifera</i> Hampson, 1912	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Paectes glauca</i> (Hampson, 1905)	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Paectes silvaini</i> Barbut & Lalanne-Cassou, 2005	×		
Noctuidae	Euteliinae	<i>Thyriodes flabellum</i> Guenée, 1858	×		
Noctuidae	Hadeninae	<i>Leucania albifasciata</i> (Hampson, 1905)	×		
Noctuidae	Hadeninae	<i>Leucania senescens</i> Möschler, 1890	×		
Noctuidae	Hadeninae	<i>Xanthopastis timais</i> (Cramer, 1780)	×		
Noctuidae	Herminiinae	<i>Dusponera fannia</i> Schaus, 1916	×		
Noctuidae	Herminiinae	<i>Lascoria</i> sp.1	×		
Noctuidae	Herminiinae	<i>Lascoria</i> sp.2	×		
Noctuidae	Herminiinae	<i>Lascoria dulcena</i> (Schaus, 1906)	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Noctuidae	Herminiinae	<i>Margizoides terranea</i> (Schaus, 1916)	×		
Noctuidae	Herminiinae	<i>Rejectaria funebris</i> (Schaus, 1912)	×		
Noctuidae	Herminiinae	<i>sp. n°784</i>	×		
Noctuidae	Herminiinae	<i>Tarista albiapicalis</i> Schaus, 1916	×		
Noctuidae	Herminiinae	<i>Tarista sp. n°572</i>	×		
Noctuidae	Noctuinae	<i>Feltia repleta</i> (Walker, 1857)	×		
Noctuidae	Plusiinae	<i>Argyrogramma verruca</i> (Fabricius, 1794)	×		
Noctuidae	Plusiinae	<i>Chrysodeixis (Pseudoplusia) includens</i> (Walker, [1858])	×		
Noctuidae	Stictopterinae	<i>Nagara clara</i> (Stoll, 1782)	×		
Noctuidae	Stictopterinae	<i>Nagara heterogramma</i> (Hampson, 1912)	×		
Nolidae 10 espèces		<i>Brabantia rhizoleuca</i> (Brabant, 1912)	×		
Nolidae		<i>Casandria purpurascens</i> (Schaus, 1910)	×		
Nolidae		<i>Drobeta thacia</i> (Schaus, 1914)	×		
Nolidae		<i>Eleaognatha melanosticta</i> Druce, 1910	×		
Nolidae		<i>Iscadia argentea</i> (Walker, 1869)	×		
Nolidae		<i>Iscadia candezei</i> Druce, 1898	×		
Nolidae		<i>Iscadia chlorographa</i> (Dognin, 1910)	×		
Nolidae		<i>Iscadia furcifera</i> (Walker, 1865)	×		
Nolidae		<i>Iscadia rectilinea</i> (Dognin, 1910)	×		
Nolidae		<i>Stictothripa albescens</i> Dognin, 1911	×		
Notodontidae 245 espèces	Dioptinae	<i>Scotura flavicapilla</i> (Hübner, 1820/26)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Amaricampa manana</i> (Schaus, 1939)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis aemula</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis aroensis</i> Schaus, 1901	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis bactrea</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis gravis</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis infanda</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis lama</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis ligneata</i> (Walker, 1865)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis livida</i> Schaus, 1911	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis media</i> Thiaucourt, 1995	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis notabilis</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis poulsoni</i> Schaus, 1906	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis sabaria</i> , Schaus, 1928	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Disphragis tharis</i> (Stoll, 1780)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Farigia amazonica</i> Thiaucourt, 1988	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Farigia australis</i> Thiaucourt, 1988	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Farigia magniplaga</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Goodgeria apella</i> (Schaus, 1901)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Goodgeria cinga</i> (Schaus, 1924)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Goodgeria fuscitincta</i> (Dognin, 1916)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Goodgeria margotae</i> (Thiaucourt, 1994)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Goodgeria notabilis</i> (Schaus, 1905)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Hemipteroseos albifera</i> Dognin, 1908	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Hemipteroseos arthemis</i> Schaus, 1920	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Hemipteroseos gastriva</i> (Schaus, 1905)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Hemipteroseos lunula</i> (Dognin, 1908)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Pamcoloma marita</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Rhuda focula</i> [Stoll, 1780]	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Rhudara flava</i> Thiaucourt, 1996	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Schausiplusia eugenia</i> Thiaucourt	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa albidula</i> (Dognin, 1911)	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa arimata reticulata</i> Thiaucourt, 1997	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa bourgognei</i> Thiaucourt, 2003	×		
Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa bromia</i> (Schaus, 1905)	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa felderi</i> Thiaucourt, 1997	×			
Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa guianensis</i> (Schaus, 1904)	×			
Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa hymen</i> Dyar, 1908	×			
Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa lemoulti</i> (Dognin, 1908)	×			
Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa meyeri</i> (Schaus, 1905)	×			
Notodontidae	Disphraginae	<i>Sericochroa torresi</i> (Dognin, 1889)	×			
Notodontidae	Disphraginae	<i>Toulgoëtigia pallida</i> (Schaus, 1894)	×			
Notodontidae	Disphraginae	<i>Trichomaplata andromede</i> Thiaucourt, 1995	×			
Notodontidae	Disphraginae	<i>Trichomaplata vittata</i> Wing, 1849	×			
Notodontidae	Dudusinae	<i>Crinodes bellatrix</i> (Stoll, 1780)	×			
Notodontidae	Dudusinae	<i>Crinodes besckei</i> (Hübner, 1824)	×			
Notodontidae	Dudusinae	<i>Crinodes</i> pr. <i>schausi</i> Rothschild, 1917	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia abscondens</i> (Walker, 1858)	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia annulata</i> Schaus, 1905	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia curvilinea</i> Schaus, 1904	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia gaudens</i> Schaus, 1905	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia hollandia</i> Schaus, 1928	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia notha</i> Möschler, 1883	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia obliqua</i> (Walker, 1865)	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia repandens</i> Schaus, 1905	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia ribbei</i> Druce, 1887	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia rufescens</i> Schaus, 1901	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia simplex</i> (Walker, 1865)	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia smerinthina</i> , Schaus, 1928	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigia smerinthoides</i> (Walker, 1865)	×			
Notodontidae	Hapigiinae	<i>Hapigiodes</i> pr. <i>frederica</i> Dyar, 1911	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Antaea juturna</i> (Cramer, 1777)	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Antaea licormas</i> (Cramer, 1775)	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Antaea omana</i> Schaus, 1905	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Apela cataphaea</i> Forbes, 1939	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Apela leechi</i> (Druce, 1904)	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Apela lilacina</i> Dognin, 1923	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Apela picturata</i> Dognin, 1916	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Canodia dardania</i> (Druce, 1895)	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras colorata</i> Dognin, 1923	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras commentica</i> Schaus, 1906	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras constelletoides</i> Thiaucourt, 1998	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras echo</i> Dyar, 1908	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras emerillonarum</i> Thiaucourt, 1987	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras eustalhia</i> Schaus, 1928	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras flava</i> (Schaus, 1905)	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras gortynoides</i> Schaus, 1905	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras indistans</i> Guenée, 1852	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras lepida</i> Schaus, 1911	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras lissana</i> Thiaucourt, 1994	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras lissanella</i> Thiaucourt, 1994	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras lissaura</i> Thiaucourt, 1994	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras lissarella</i> Thiaucourt, 1995	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras maronita</i> Schaus, 1905	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras meona</i> (Stoll, 1781)	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras metallescens</i> Schaus, 1905	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras obliquicola</i> , (Walker, 1862)	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras ochropila</i> Dyar, 1908	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras plana</i> Butler, 1879	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras plusiata</i> R.Felder, 1874	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras</i> pr. <i>conspirata</i> Schaus, 1905	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras refuga</i> Dognin, 1910	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras sabis</i> Guenée, 1852	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras sparsipennis</i> Walker, 1857	×			
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras teffea</i> Schaus, 1928	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras torva</i> Schaus,1911	×		
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras truncata</i> Schaus, 1904	×		
Notodontidae	Hemiceratinae	<i>Hemiceras vinicosta</i> Guenée, 1852	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Anita basipuncta</i> Schaus,1901	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Anita definita</i> Dognin, 1922	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Anita divisa</i> (Walker, 1855)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Anita galibensis</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Anita gigas</i> Rothschild, 1917	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Anita syrta</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Azaxia luteilinea</i> Druce, 1904	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Chliara cresus</i> (Cramer, 1777)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Chliaroides kurunensis</i> (Dognin, 1908)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Chliaroides mediostriga</i> (Rothschild, 1917)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Colax apulus</i> (Cramer, 1776)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Dicentria limosoides</i> Schaus, 1911	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Dicentria vallima</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Drugera arida</i> (Schaus, 1905)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Drugera innoxia</i> (Schaus, 1911)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Dunama ravistriata</i> Todd, 1976	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Dyasia viviana</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Eragisa antarorum</i> Thiaucourt, 1991	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Eunotela bipunctata</i> (Jones,1912)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Euxoga argenteopunctata</i> Möschler, 1878	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Euxoga balba</i> Dognin, 1908	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Gopha inquieta</i> Draudt, 1932	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Kalkoma psitticula</i> Dognin, 1917	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Kaseria pallida</i> Schaus, 1906	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Kurtia gallica</i> Thiaucourt, 1991	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Lirimiris elongata</i> (Schaus, 1905)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Lirimiris eurybia</i> (Druce, 1906)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Lirimiris gigantea</i> (Druce, 1906)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Lirimiris lignitecta</i> Walker, 1865	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Lirimiris meridionalis</i> Schaus, 1904	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Lirimiris mirabilis</i> Rothschild, 1917	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Lirimiris pennipennis</i> Thiaucourt, 1997	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Magava multilinea</i> Walker, 1865	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Malocampa bolivari</i> Schaus, 1894	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Malocampa maroniensis</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Malocampa punctata</i> [Stoll, 1780]	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Marthantia stelligera</i> Schaus, 1923	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Maschane caesia</i> Felder, 1874	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Maschane erratipennis</i> Walker, 1863	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Maschane fragilis</i> (Schaus, 1905)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Maschane frondea</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Maschane fucata</i> Thiaucourt, 1998	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Maschane ornata</i> Thiaucourt, 1998	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Maschane simplex</i> Walker, 1863	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Moresa betzi</i> Thiaucourt, 1976	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Moresa valkeri</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Navarcostes limnatis</i> Schaus, 190	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Phastia alcimede</i> (Druce, 1890)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Phastia cornuta</i> Thiaucourt, 2007	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Pontala calpe</i> (Felder, 1874)	×		
Notodontidae	Non assignée	" <i>Psilacron</i> " <i>divisa</i> Rothschild, 1917	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rhapihia accipiter</i> (Schaus, 1892)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rhapihia aymara</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema apollinairei</i> Dognin, 1916	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema betzi</i> Thiaucourt, 1979	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema ceciliae</i> Thiaucourt, 2000	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema demorsa</i> R.Felder, 1874	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema dorsalis</i> Walker, 1855	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema epigena</i> (Stoll, 1782)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema minor</i> Draudt, 1934	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema myops</i> R.Felder, 1874	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema thalassina</i> (Herrich-Schäffer, 1856)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Rosema vitula</i> Druce, 1903	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Salluca herbida</i> (Möschler, 1878)	×		
Notodontidae	Non assignée	<i>Talmeca pachydeixius</i> Forbes, 1939	×		
Notodontidae	Notodontinae	<i>Cerura gonema</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Notodontinae	<i>Peroara sylvestris</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Ankale maltha</i> (Schaus, 1905)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Ankale mixta</i> (Möschler, 1883)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Bardaxima lucilinea</i> Walker, 1858	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Bardaxima marcida</i> (Felder, 1874)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Calledema arema</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Calledema argenta</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Calledema contingata</i> (Möschler, 1883)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Calledema jocasta</i> Schaus, 1901	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Calledema plusioides</i> Felder, 1874	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Calledema rufescens</i> (Schaus, 1905)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Calledema sodalis</i> Butler, 1878	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Dasylophia guarana</i> Schaus, 1892	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Elasmia schausi</i> (Dyar, 1908)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Kryptokalos cilla</i> (Dognin, 1908)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Lepasta albolinea</i> (Schaus, 1905)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Lepasta bractea</i> (Felder, 1874)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Lepasta grammodes</i> Felder, 1874	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Lusura falsimonia</i> Dognin, 1909	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Lusura plorabilis</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Lyricinus xylophasoides</i> (Butler, 1878)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Marthula grisea</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Marthula grisescens</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Marthula pleione</i> Schaus, 1892	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Marthula quadrata</i> Walker, 1856	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Notoplusia clara</i> (Stoll, 1780)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Notoplusia flavodiscata</i> Dognin, 1911	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Notoplusia minuta</i> (Druce, 1900)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea aequipars</i> (Walker, 1858)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea albipicta</i> Schaus, 1923	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea arimathea</i> Schaus, 1923	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea ebalea</i> (Cramer, 1781)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea forfex</i> Dognin, 1908	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea idonea</i> Walker, 1858	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea inguicularis</i> Thiaucourt, 2003	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea joanna</i> (Schaus, 1905)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea kayei</i> (Schaus, 1904)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea marmorea</i> Schaus, 1901	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea multiplex</i> Dognin, 1909	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea olivescens</i> Dognin, 1916	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea plumipes</i> Schaus, 1901	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea porgana</i> Schaus, 1905	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea severina</i> (Schaus, 1928)	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea squamosa</i> Butler, 1879	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea striata</i> Schaus, 1910	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Nystalea superciliosa</i> Guenée, 1852	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Pentobesa ankistron</i> Weller, 1991	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Pentobesa apostatica</i> Dyar, 1915	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Pentobesa densissima</i> Dyar, 1915	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Pentobesa lignicolor</i> Möschler, 1877	×		
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Pentobesa sinistra</i> Weller, 1991	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Notodontidae	Nystaleinae	<i>Strophocerus albonotata</i> Druce, 1909	×			
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Strophocerus cossoides</i> Schaus, 1904	×			
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Strophocerus flocciferus</i> Möschler, 1883	×			
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Strophocerus lecourti</i> Thiaucourt, 2001	×			
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Strophocerus orbipunctata</i> Dognin, 1910	×			
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Strophocerus sericea</i> (Schaus, 1905)	×			
Notodontidae	Nystaleinae	<i>Strophocerus thermesia</i> (Felder, 1874)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Draudtargia merita</i> (Schaus, 1905)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Draudtargia picta</i> (Schaus, 1904)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargia impexa</i> Draudt, 1932	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargia xylinoides</i> Walker, 1862	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira albidivisa</i> Dognin, 1916	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira adusta</i> (Rothschild, 1917)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira albidivisa</i> Dognin, 1916	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira causia</i> (Schaus, 1892)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira demissa</i> (Schaus, 1905)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira discrepans</i> Schaus, 1905	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira distinguenda</i> (Walker, 1856)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira everiti</i> Schaus, 1928	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira felderi</i> (Schaus, 1901)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira imitata</i> (Druce, 1911)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira kawensis</i> Thiaucourt, 1987	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira lineata</i> (Druce, 1887)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira mistura</i> (Schaus, 1905)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira myconos</i> (Schaus, 1892)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira sator</i> (Dognin, 1908)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira</i> sp.	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira spontiva</i> Dognin, 1909	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira stellata</i> (Schaus, 1920)	×			
Notodontidae	Rifarginae	<i>Rifargira testacea</i> (Dognin, 1916)	×			
Saturniidae 103 espèces	Ceratocampinae	<i>Adeloneivaia boisduvalii</i> (Doumet, 1859)	×			
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adeloneivaia jason jason</i> (Boisduval, 1872)	×			
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adeloneivaia pelias</i> (Rothschild, 1907)	×			
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adeloneivaia subangulata subangulata</i> (Herrich-Schäffer, (1855))	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Ancistrota plagia</i> Hübner, [1819]	×			
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Arsenura albopicta</i> Jordan, 1922	×			
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Arsenura armida armida</i> (Cramer, 1779)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automerina auletes</i> (Herrich-Schäffer, 1854)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automerina caudatula</i> (R.Felder & Rogenhofer, 1874)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automerina cypria</i> (Gmelin, 1790)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris amoena amoena</i> (Boisduval, 1875)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris annulata</i> Schaus, 1906	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris arminia</i> (Stoll, 1781)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris cinctistriga</i>	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris curvilinea</i> Schaus, 1906	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris egeus</i> (Cramer, 1775)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris godartii</i> (Boisduval, 1875)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris innoxia</i> Schaus, 1906	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris janus</i> (Cramer, 1775)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris larra</i> (Walker, 1855)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris liberia</i> (Cramer, 1780)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris midea</i> (Maassen & Weyding, 1885)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris moresca</i> Schaus, 1906	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris orestes</i> (Boisduval, 1875)	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris themis</i> Dognin, 1919	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris watsoni</i> Lemaire, 1966	×			
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Cerodirphia speciosa</i> (Cramer, 1777)	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Citheronia aroa</i> Schaus, 1896	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Citheronia hamifera hamifera</i> W.Rothschild,1907	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Citioica anthonilis</i> (Herrich-Schäffer, 1854)	×		
Saturniidae	Saturniinae	<i>Copaxa decrescens</i> (Walker, 1855)	×		
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Copiopteryx jehovah</i> (Strecker, 1874)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Dirphia avia</i> (Stoll, 1780)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Dirphia fraterna seraphini</i> , Bouvier, 1929	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Dirphia lemoulti</i> Bouvier, 1930	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Dirphia panamensis panamensis</i> (Schaus, 1921)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Dirphia tarquinia</i> (Cramer, 1775)	×		
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Dysdaemonia boreas</i> (Cramer, 1775)	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Eacles barnesi</i> Schaus, 1905	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Eacles guianensis</i> Schaus, 1905	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Eacles imperialis cacicus</i> (Boisduval, 1868)	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Eacles ormondei peruviana</i> Bouvier, 1927	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Eacles penelope</i> (Cramer, 1775)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Gamelia abas</i> (Cramer, 1775)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Gamelia abasia</i> (Stoll, 1781)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Gamelia berliozii</i> Lemaire, 1967	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Gamelia rindgei</i> Lemaire, 1967	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia annulata</i> Schaus, 1911	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia canitia</i> (Cramer, 1780)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia gyrex</i> Dyar, 1913	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia haxairei</i> Lemaire, 1988	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia humilis</i>	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia indurata</i> Dyar, 1910	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia melanostigma</i> (Herrich-Schäffer, 1855)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia metabus</i>	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia moronensis</i> Lemaire, 1976	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia nanus</i> (Walker, 1855)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia praeda praeda</i> Dognin, 1901	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia rex</i> , Dyar,1913	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia rosacea thaumex</i> Draudt, 1929	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia tapareba</i> Dyar, 1913	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia teratex</i> Draudt,1929	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia umbrata</i> Schaus, 1911	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia vassali</i> Lemaire, 1988	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hyperchiria aniris</i> (Jordan, 1910)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hyperchiria nausica</i> (Cramer,1779)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Leucanella maasseni</i> (Möschler, 1872)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Lonomia achelous diabolus</i> (Cramer, 1777)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Lonomia camox</i> Lemaire, 1972	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Lonomia descimoni</i> Lemaire,1972	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Molippa simillima</i> Jones, 1907	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Othorene hodeva</i> (Druce, 1904)	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Othorene purpurascens</i> (Schaus, 1905)	×		
Saturniidae	Oxyteninae	<i>Oxytenis mirabilis</i> (Cramer, 1780)	×		
Saturniidae	Oxyteninae	<i>Oxytenis modestia</i> (Cramer, 1780)	×		
Saturniidae	Oxyteninae	<i>Oxytenis naemia aravaca</i> Jordan, 1924	×		
Saturniidae	Oxyteninae	<i>Oxytenis peregrina</i> (Cramer, 1780)	×		
Saturniidae	Oxyteninae	<i>Oxytenis zerbina</i> (Cramer, 1780)	×		
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Paradaemonia gravis</i> (Jordan, 1922)	×		
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Paradaemonia platydesmia</i> (W.Rothschild, 1907)	×		
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Paradaemonia samba</i> (Schaus, 1906)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Periga cynira</i> (Cramer, 1777)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Periphoba hircia</i> (Cramer,1775)	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Procitheronia fenestrata</i> (Rothschild, 1907)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Pseudautomeris salmonea</i> (Cramer, 1777)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Pseudodirphia agis agis</i> (Cramer, 1775)	×		
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Pseudodirphia eumedide</i> (Stoll, 1782)	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Saturniidae	Hemileucinae	<i>Pseudodirphia obliqua</i>	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Psilopygoides oda</i> (Schaus, 1905)	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Ptiloscola photophila</i> (W.Rothschild, 1907)	×		
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Rhescyntis hermes</i> (W.Rothschild, 1907)	×		
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Rhescyntis hippodamia hippodamia</i> (Cramer, 1777)	×		
Saturniidae	Saturniinae	<i>Rothschildia aurota aurota</i> (Cramer, 1775)	×		
Saturniidae	Saturniinae	<i>Rothschildia erycina erycina</i> (Shaw, 1796)	×		
Saturniidae	Saturniinae	<i>Rothschildia hesperus hesperus</i> (Linnaeus, 1758)	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Schausiella polybia</i> (Stoll, 1781)	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Schausiella subochreatea</i> (Schaus, 1904)	×		
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Syssphinx molina</i> (Cramer, 1780)	×		
Saturniidae	Oxyteninae	<i>Therinia buckleyi buckleyi</i> (Druce, 1890)	×		
Saturniidae	Oxyteninae	<i>Therinia diffissa fortis</i> (Jordan, 1924)	×		
Saturniidae	Oxyteninae	<i>Therinia lactucina</i> (Cramer, 1780)	×		
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Titaea lemoulti</i> (Schaus, 1905)	×		
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Titaea tamerlan amazonensis</i> Lemaire, 1980	×		
Sematuridae 2 espèces		<i>Syngria druidaria</i> Guenee, 1852	×		
Sematuridae		<i>Trotorhombia metachromata</i> (Walker, 1861)	×		
Sphingidae 78 espèces	Smerinthinae	<i>Adhemarius daphne daphne</i> (Boisduval, 1875)	×		
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Adhemarius gagarini</i> (Zikan, 1935)	×		
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Adhemarius gannascus</i> (Stoll, 1790)	×		
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Adhemarius palmeri</i> (Boisduval, 1875)	×		
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Adhemarius roessleri</i> Eitschberger, 2002	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Aellopos ceculus</i> (Cramer, 1777)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Aellopos fadus</i> (Cramer, 1776)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Agrius cingulatus</i> (Fabricius, 1775)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Aleuron iphis</i> (Walker, 1856)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Amphimoea walkeri</i> (Boisduval, [1875])	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Callionima nomius</i> (Walker, 1856)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Callionima pan pan</i> (Cramer, 1779)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Callionima parce</i> (Fabricius, 1775)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Cocytius antaeus medor</i>	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Cocytius beelzebuth</i> (Boisduval, 1875)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Cocytius duponchel</i> (Poey, 1832)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Cocytius lucifer</i> (Rothschild & Jordan, 1903)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Enyo gorgon</i> (Cramer, 1777)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Enyo lugubris lugubris</i> (Linnaeus, 1771)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Enyo ocypte</i> (Linnaeus, 1758)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Erinnyis alope alope</i> (Drury, 1770)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Erinnyis crameri</i> (Schaus, 1898)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Erinnyis ello ello</i> (Linnaeus, 1758)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Erinnyis lassauxii</i> (Boisduval, 1859)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Erinnyis obscura obscura</i> (Fabricius, 1775)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Erinnyis oenotrus</i> (Cramer, 1782)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha anchemolus</i> (Cramer, 1780)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha capronnieri</i> (Boisduval, 1875)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha fasciatus fasciatus</i> (Sulzer, 1776)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha labruscae labruscae</i> (Linnaeus, 1758)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha megaeacus</i> (Cramer, 1780)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha obliquus obliquus</i> (Rothschild & Jordan, 1903)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha phorbis</i> (Cramer, 1775)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha satellitia licaon</i> (Cramer, 1775)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eupyrrhoglossum sagra</i>	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Hemeroplanes triptolemus</i> (Cramer, 1779)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Isognathus excelsior</i> (Boisduval, 1875)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Isognathus occidentalis</i> Clark, 1929	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Isognathus scyron</i> (Cramer, 1780)	×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Sphingidae	Macroglossinae	<i>Isognathus swainsonii</i> (Felder & Felder, 1862)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Madoryx bubastus bubastus</i> (Cramer, 1777)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Madoryx plutonius plutonius</i> (Hübner, 1819)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca albiplaga</i> (Walker, 1856)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca diffissa tropicalis</i> (Rothschild & Jordan, 1903)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca duquefi</i> Haxaire & Vaglia, 2007	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca florestan</i> (Stoll, 1782)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca hannibal hannibal</i> (Cramer, 1779)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca huascara</i> (Schaus, 1941)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca lucetius</i> (Cramer, 1780)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca rustica rustica</i> (Fabricius, 1775)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca vestalis</i> (Jordan, 1917)	×		
Sphingidae	Sphinginae	<i>Neococytius cluentius</i> (Cramer, 1775)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Nyceryx maxwelli</i> (Rothschild, 1896)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Nyceryx stuarti</i>	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Oryba achemenides</i>	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Pachygonidia caliginosa</i> (Boisduval, 1870)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Pachylia darceta</i> Druce, 1881	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Pachylia ficus</i> (Linnaeus, 1758)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Pachylioides resumens</i> (Walker, 1856)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Phryxus caicus</i>	×		
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Protambulyx eurycles</i> (Herrich-Schäffer, 1854)	×		
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Protambulyx goeldii</i> Rothschild & Jordan, 1903	×		
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Protambulyx strigilis</i> (Linnaeus, 1771)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Pseudosphinx tetrio</i> (Linnaeus, 1771)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes amadis</i> (Stoll)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes anubus</i> (Cramer, 1877)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes ceratomioides</i> (Grote & Robinson, 1867)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes chiron nechus</i> (Cramer, 1777)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes epaphus</i> (Boisduval, 1875)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes fusimacula</i>	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes guianensis</i> (Rothschild, 1894)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes haxairei</i> Cadiou, 1985	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes loelia</i> (Druce, 1878)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes neoptolemus</i> (Druce, 1878)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes porcus continentalis</i> Rothschild & Jordan, 1903	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes tersa tersa</i> (Linnaeus, 1771)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes thyelia thyelia</i> (Linnaeus, 1758)	×		
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes titana</i> Druce, 1878	×		
Thyrididae 9 espèces	Siculodinae	<i>Draconia crassiorata</i> Gaede, 1936	×		
Thyrididae	Siculodinae	<i>Draconia denticulata</i> (Pagenstecher, 1892)	×		
Thyrididae	Siculodinae	<i>Rhodoneura</i> sp.	×		
Thyrididae	Siculodinae	<i>Zeuzerodes maculata</i> Warren, 1907	×		
Thyrididae	Striglininae	<i>Banisia myrsusalis cinereola</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)	×		
Thyrididae	Striglininae	<i>Dysodia nipsa</i> Druce, 1889	×		
Thyrididae	Striglininae	<i>Tanyodes rufitibia</i> (Felder & Rogenhofer, 1873)	×		
Thyrididae	Thyridinae	<i>Dysodia</i> sp.	×		
Thyrididae	Thyridinae	<i>Dysodia thyridina</i> Felder & Rogenhofer, 1874	×		
Uraniidae 4 espèces		<i>Erosia incendiata</i> (Guenée, 1857)	×		
Uraniidae		<i>Syngria druidaria</i> Guenée, 1852	×		
Uraniidae		<i>Trotorhombia metachromata</i> (Walker, 1861)	×		
Uraniidae		<i>Urania leilus</i> (Linnaeus, 1758)		×	

Liste des COLEOPTERA :**Anthribidae – Identificateur José MERMUDES**

12 espèces (minimum)

Famille	Espèce	PV
Anthribidae	<i>Corrhecerus</i> sp.1	×
Anthribidae	<i>Euparius</i> sp.1	×
Anthribidae	<i>Euparius</i> sp.2	×
Anthribidae	<i>Gymnognathus doris</i> Jordan, 1937 (identification J. RHEINHEIMER)	×
Anthribidae	<i>Gymnognathus</i> spp.	×
Anthribidae	<i>Nemothricus</i> sp.1	×
Anthribidae	<i>Phaenithon</i> spp.	×
Anthribidae	<i>Piezocorynus</i> sp.1	×
Anthribidae	<i>Ptychoderes nebulosus</i>	×
Anthribidae	<i>Ptychoderes viridanus</i>	×

Brentidae – Identificateur Antoine MANTILLERI

26 espèces

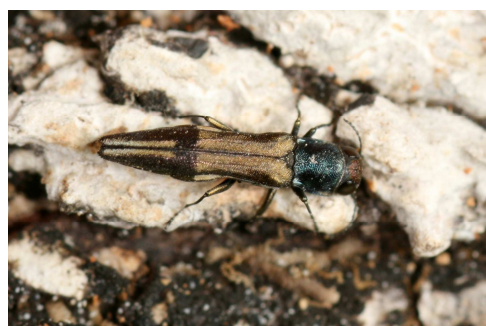
Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	Nombre de spécimens
Brentidae	Brentinae	Arrhenodini	<i>Estenorhinus confrater</i>	20
Brentidae	Brentinae	Arrhenodini	<i>Estenorhinus</i> sp.4	2
Brentidae	Brentinae	Arrhenodini	<i>Estenorhinus</i> sp.37	32
Brentidae	Brentinae	Arrhenodini	sp.1	2
Brentidae	Brentinae	Arrhenodini	sp.2	4
Brentidae	Brentinae	Arrhenodini	sp.40	61
Brentidae	Brentinae	Brentini	<i>Brentus calcar</i>	48
Brentidae	Brentinae	Brentini	<i>Brentus consentaneus</i>	129
Brentidae	Cyphagoginae	Stereodermini	<i>Hyperephanus hirtellus</i>	2
Brentidae	Cyphagoginae	Stereodermini	<i>Stereodermus imparicostatus</i>	8
Brentidae	Cyphagoginae	Stereodermini	<i>Stereodermus latirostris</i>	3
Brentidae	Cyphagoginae	Stereodermini	<i>Stereodermus nathaliae</i>	3
Brentidae	Cyphagoginae	Stereodermini	<i>Stereodermus pygmaeus</i>	1
Brentidae	Taphroderinae		sp.26	1
Brentidae	Taphroderinae		sp.46	1
Brentidae	Taphroderinae		<i>Taphroderopsis curvidens</i>	1
Brentidae	Taphroderinae		<i>Taphroderopsis sexmaculata</i>	27
Brentidae	Trachelizinae	Acratini	sp.10	1
Brentidae	Trachelizinae	Acratini	sp.14	4
Brentidae	Trachelizinae	Acratini	sp.16	2
Brentidae	Trachelizinae	Acratini	sp.19	10
Brentidae	Trachelizinae	Tychaeini	<i>Nemorhinus myrmecophaga</i> Schoenherr, 1823	2
Brentidae	Trachelizinae	Trachelizini	<i>Paratrachelizus</i> sp.27	1
Brentidae	Trachelizinae	Trachelizini	<i>Paratrachelizus</i> sp.30	27
Brentidae	Trachelizinae		<i>Teramocerus pulchellus</i>	3
Brentidae	Ulocerinae		<i>Ulocerus longicornis</i>	1

Buprestidae – Identificateurs Stéphane BRÛLÉ et Gianfranco CURLETTI (*Agrilus*)

39 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PC	VU	PV	EL	PA
Buprestidae	Agrilinae	Actenodini	<i>Actenodes heros</i> (Obenberger, 1942)		1			

Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus cibarius</i> Fisher, 1944			1		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus</i> n.sp.1			1		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus furcatipennis</i> Gory & Laporte, 1837			1		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus cibarius</i> Curletti, 2005			1		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus</i> n.sp.2			71		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus mucronatus</i> Gory & Laporte, 1837			1		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus nobilitatus</i> Kerremans, 1899			2		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus</i> n.sp.3			130		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus oberthueri</i> Kerremans, 1897			9		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus</i> n.sp.4			4		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus productus</i> Gory, 1841			1		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus sexnotatus</i> Gory & Laporte, 1837			5		
Buprestidae	Agrilinae	Agrilini	<i>Agrilus</i> n.sp.5			3		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Brachys</i> sp.1			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Brachys</i> sp.2			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Brachys</i> sp.3			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Brachys</i> sp.4			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Brachys</i> sp.5			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Brachys</i> sp.6			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Brachys</i> sp.7			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Brachys</i> sp.8			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Hylaeogena</i> sp.			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Leiopleura</i> sp.1			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Leiopleura</i> sp.2			3		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Neotrachys</i> sp.			1		
Buprestidae	Agrilinae	Trachyini	<i>Pachyschelus</i> sp.			1		
Buprestidae	Buprestinae	Chrysobothrini	<i>Chrysobothris sexpunctata</i> (Fabricius, 1801)	1				
Buprestidae	Buprestinae	Chrysobothrini	<i>Chrysobothris cordicollis</i> Gory & L., 1837	1				
Buprestidae	Buprestinae	Chrysobothrini	<i>Chrysobothris consimilis</i> (Gory, 1841)			1		
Buprestidae	Buprestinae	Chrysobothrini	<i>Chrysobothris viridifasciata</i> G. & L., 1837			1		
Buprestidae	Buprestinae	Chrysobothrini	<i>Chrysobothris trochilus</i> Waterh. 1887			2		
Buprestidae	Buprestinae	Chrysobothrini	<i>Chrysobothris</i> sp.1				1	
Buprestidae	Buprestinae	Chrysobothrini	<i>Chrysobothris</i> sp.2				2	
Buprestidae	Buprestinae	Chrysobothrini	<i>Chrysobothris</i> sp.3			1		
Buprestidae	Buprestinae	Pterobothrini	<i>Spectralia sulcifera</i> Gory & L., 1837					
Buprestidae	Chrysochroinae	Dicercini	<i>Psiloptera</i> sp.	1				
Buprestidae	Chrysochroinae	Paraleptodemini	<i>Halecia trisulcata</i> (Laporte & Gory, 1837)					1
Buprestidae	Chrysochroinae	Paraleptodemini	<i>Halecia</i> near <i>octopunctata</i>			2		

*Agrilus* n.sp.

Cantharidae – Identificateur Robert CONSTANTIN

32 espèces

Famille	Espèce	PL	PV	VU	PM
Cantharidae	<i>Caccodes</i> 3 ssp.		2		3
Cantharidae	<i>Chauliognathus flavolineatus</i> Pic, 1947		2		1
Cantharidae	<i>Chauliognathus forestierensis</i>	5		2	
Cantharidae	<i>Chauliognathus</i> 2 ssp.	1	5		
Cantharidae	<i>Chauliognathus sulphureus</i> Waterhouse, 1878	1	7		
Cantharidae	<i>Chauliognathus surinamensis</i> Pic, 1937	5	1		
Cantharidae	<i>Daiphron</i> 2 ssp.		13		
Cantharidae	<i>Discodon maroninum</i> Pic, 1930		3		
Cantharidae	<i>Discodon rufohumerale</i>		1		
Cantharidae	<i>Discodon</i> 4 ssp.	3	42	12	1
Cantharidae	<i>Discodon surinamense</i> Pic, 1906		1		
Cantharidae	<i>Hapalochrosilis</i> sp.		4		
Cantharidae	<i>Macromalthinus maximiceps</i> Pic, 1919		2		1
Cantharidae	<i>Malthesis forestierei</i> Pic, 1934		5		
Cantharidae	<i>Maronius brevipennis</i> Fabricius, 1801		3		
Cantharidae	<i>Peltariosilis amapaensis</i> Wittmer, 1966		4		
Cantharidae	<i>Peltariosilis guyanensis</i> Pic, 1906		4		
Cantharidae	<i>Polemius</i> sp.	1			
Cantharidae	<i>Pygodiscodon apicicorne</i> Pic, 1910	22			1
Cantharidae	<i>Pygodiscodon touroulti</i> Constantin, 2010	5	19	2	
Cantharidae	<i>Silis barticana</i> Pic, 1908		70		2
Cantharidae	<i>Silis humeralis</i> Pic, 1909	2	15		
Cantharidae	<i>Silis peruviana</i> Pic, 1906	1	10		
Cantharidae	<i>Silis</i> 2 ssp.	3	7		1

*Macromalthinus maximiceps* [f]**Carabidae** – Identificateur Terry ERWIN

146 espèces

Famille	Tribu	Espèce	PL	PA	PV
Carabidae	Bembidiini	<i>Erwiniana hilaris</i>			13
Carabidae	Bembidiini	<i>Erwiniana para</i>			1
Carabidae	Bembidiini	<i>Erwiniana</i> sp.A			1
Carabidae	Bembidiini	<i>Geballusa</i> sp.A			2
Carabidae	Calophaenini	<i>Calophaena acuminata</i> Olivier			6
Carabidae	Calophaenini	<i>Calophaena ligata</i>			2
Carabidae	Calophaenini	<i>Calophaena</i> sp.A			2
Carabidae	Cyclosomini	<i>Anaulacus piceolus</i> Chaudoir			2

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Carabidae	Galeritini	<i>Ancystroglossus dimidiaticornis</i> Chaudoir			1
Carabidae	Galeritini	<i>Ancystroglossus</i> sp.A			1
Carabidae	Galeritini	<i>Ancystroglossus</i> sp.B			1
Carabidae	Galeritini	<i>Ancystroglossus</i> sp.C			2
Carabidae	Harpalini	<i>Notiobia</i> sp.A			2
Carabidae	Harpalini	<i>Notiobia</i> sp.B			2
Carabidae	Harpalini	<i>Notiobia</i> sp.C			11
Carabidae	Harpalini	<i>Notiobia</i> sp.D			3
Carabidae	Harpalini	<i>Notiobia</i> sp.E	1		
Carabidae	Harpalini	<i>Notiobia</i> sp.F	3		
Carabidae	Harpalini	<i>Selenophorus</i> sp.A			7
Carabidae	Harpalini	<i>Selenophorus</i> sp.B	1		1
Carabidae	Helluonini	<i>Helluobrochus</i> sp.A			15
Carabidae	Helluonini	<i>Helluobrochus</i> sp.B			2
Carabidae	Helluonini	<i>Helluobrochus</i> sp.C			25
Carabidae	Helluonini	<i>Helluomorpha macroptera</i> Chaudoir			12
Carabidae	Helluonini	<i>Helluomorpha</i> sp.A			1
Carabidae	Helluonini	<i>Helluomorpha</i> sp.B			1
Carabidae	Helluonini	<i>Helluomorphoides</i> sp.A			11
Carabidae	Helluonini	<i>Helluomorphoides</i> sp.B			2
Carabidae	Helluonini	<i>Helluomorphoides</i> sp.C			2
Carabidae	Helluonini	<i>Helluomorphoides</i> sp.D			2
Carabidae	Helluonini	New genus sp.A			5
Carabidae	Helluonini	New genus sp.B			1
Carabidae	Helluonini	New genus sp.C			2
Carabidae	Lachnophorini	<i>Eucaerus</i> sp.A			3
Carabidae	Lachnophorini	<i>Eucaerus</i> sp.B			2
Carabidae	Lachnophorini	<i>Eucaerus</i> sp.C			2
Carabidae	Lachnophorini	<i>Euphorticus</i> sp.A			1
Carabidae	Lachnophorini	<i>Euphorticus</i> sp.B			1
Carabidae	Lachnophorini	<i>Pseudophorticus</i> sp.A			6
Carabidae	Lebiini	<i>Agra</i> sp.A			1
Carabidae	Lebiini	<i>Agra</i> sp.B	1	1	
Carabidae	Lebiini	<i>Agra</i> sp.C	1		
Carabidae	Lebiini	<i>Apenes</i> sp.A			7
Carabidae	Lebiini	<i>Apenes</i> sp.B			1
Carabidae	Lebiini	<i>Apenes</i> sp.C			5
Carabidae	Lebiini	<i>Apenes</i> sp.D			1
Carabidae	Lebiini	<i>Apenes</i> sp.E			10
Carabidae	Lebiini	<i>Apenes</i> sp.F			8
Carabidae	Lebiini	<i>Aspasiola</i> sp.A			1
Carabidae	Lebiini	<i>Calleida</i> sp.A			2
Carabidae	Lebiini	<i>Chelonodema</i> sp.A			1
Carabidae	Lebiini	<i>Chelonodema</i> sp.B			2
Carabidae	Lebiini	<i>Coptodera aeneorufa</i> Bates			8
Carabidae	Lebiini	<i>Coptodera cupreotincta</i> Bates			36
Carabidae	Lebiini	<i>Coptodera festiva</i> Dejean	12	6	18
Carabidae	Lebiini	<i>Coptodera lineata</i> Bates			14
Carabidae	Lebiini	<i>Coptodera rufescens</i> Buquet			19
Carabidae	Lebiini	<i>Cryptobatis</i> sp.A			4
Carabidae	Lebiini	<i>Eucheila</i> sp.A			1

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Carabidae	Lebiini	<i>Eucheila</i> sp.B		1	
Carabidae	Lebiini	<i>Eurycoleus</i> sp.A			1
Carabidae	Lebiini	<i>Grammica</i> sp.A			1
Carabidae	Lebiini	<i>Hyboptera</i> sp.A			1
Carabidae	Lebiini	<i>Lebia</i> sp.A			4
Carabidae	Lebiini	<i>Lebia</i> sp.B			1
Carabidae	Lebiini	<i>Lebia</i> sp.C			1
Carabidae	Lebiini	<i>Lebia</i> sp.D			1
Carabidae	Lebiini	<i>Lebia</i> sp.E			2
Carabidae	Lebiini	<i>Lebia</i> sp.F			3
Carabidae	Lebiini	<i>Lebia</i> sp.G			4
Carabidae	Lebiini	<i>Lebia</i> sp.H			1
Carabidae	Lebiini	<i>Lebia</i> sp.I			11
Carabidae	Lebiini	<i>Nemoglossa</i> sp.A			1
Carabidae	Lebiini	<i>Onota</i> sp.A			6
Carabidae	Lebiini	<i>Plochionus</i> sp.A			4
Carabidae	Lebiini	<i>Stenognathus</i> sp.A			12
Carabidae	Lebiini	<i>Stenognathus</i> sp.B			4
Carabidae	Lebiini	<i>Stenognathus</i> sp.C			1
Carabidae	Morionini	<i>Morion cordatus</i> Chaudoir	1		
Carabidae	Morionini	<i>Morion simplex</i> Dejean			1
Carabidae	Odacanthini	<i>Colliuris</i> sp.A			1
Carabidae	Oodini	<i>Anatrichis</i> sp.A			2
Carabidae	Ozaenini	<i>Goniotropis</i> sp.A			1
Carabidae	Ozaenini	<i>Goniotropis</i> sp.B			1
Carabidae	Ozaenini	<i>Pachyteles</i> sp.A			1
Carabidae	Ozaenini	<i>Pachyteles</i> sp.B			3
Carabidae	Ozaenini	<i>Pachyteles</i> sp.C			1
Carabidae	Ozaenini	<i>Pachyteles</i> sp.D			3
Carabidae	Ozaenini	<i>Pachyteles</i> sp.E			3
Carabidae	Ozaenini	<i>Pachyteles</i> sp.F			1
Carabidae	Ozaenini	<i>Pachyteles</i> sp.G			40
Carabidae	Ozaenini	<i>Pachyteles</i> sp.H			8
Carabidae	Ozaenini	<i>Pachyteles</i> sp.I			1
Carabidae	Pentagonicini	<i>Pentagonia</i> sp.A			9
Carabidae	Pentagonicini	<i>Pentagonia</i> sp.B			1
Carabidae	Pentagonicini	<i>Pentagonia</i> sp.C			3
Carabidae	Pentagonicini	<i>Pentagonia</i> sp.D			1
Carabidae	Pentagonicini	<i>Pentagonia</i> sp.E			6
Carabidae	Pentagonicini	<i>Pentagonia</i> sp.F			1
Carabidae	Pentagonicini	<i>Pentagonia</i> sp.G			1
Carabidae	Pentagonicini	<i>Pentagonia</i> sp.H		1 au Pitfall	
Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.A			1
Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.B			1
Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.C			5
Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.D			1
Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.E			4
Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.F			4
Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.G			3
Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.H			1
Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.I			2

Carabidae	Perigonini	<i>Diploharpus</i> sp.L			1
Carabidae	Perigonini	<i>Mizotrechus</i> sp.A			1
Carabidae	Perigonini	<i>Mizotrechus</i> sp.B			1
Carabidae	Perigonini	<i>Mizotrechus</i> sp.C			2
Carabidae	Perigonini	<i>Mizotrechus</i> sp.D			1
Carabidae	Perigonini	<i>Mizotrechus</i> sp.E			5
Carabidae	Perigonini	<i>Mizotrechus</i> sp.F			1
Carabidae	Perigonini	New genus sp.A			1
Carabidae	Perigonini	New genus sp.B			1
Carabidae	Perigonini	<i>Perigona</i> sp.A			2
Carabidae	Perigonini	<i>Perigona</i> sp.B			2
Carabidae	Perigonini	<i>Perigona</i> sp.C			2
Carabidae	Perigonini	<i>Perigona</i> sp.D			1
Carabidae	Platynini	<i>Glyptolenus</i> sp.A			4
Carabidae	Platynini	<i>Glyptolenus</i> sp.B			1
Carabidae	Platynini	<i>Platynus</i> sp.A			1
Carabidae	Platynini	<i>Platynus</i> sp.B			3
Carabidae	Platynini	<i>Platynus</i> sp.C			3
Carabidae	Platynini	<i>Platynus</i> sp.D			2
Carabidae	Platynini	<i>Platynus</i> sp.E			3
Carabidae	Platynini	<i>Platynus</i> sp.F			4
Carabidae	Platynini	<i>Platynus</i> sp.G			2
Carabidae	Platynini	<i>Platynus</i> sp.H			5
Carabidae	Pseudomorphini	<i>Pseudomorpha</i> sp. (identification J.H. YVINEC)			1
Carabidae	Pterostichini	? <i>Haplobothynus</i> sp.A			3
Carabidae	Pterostichini	<i>Cratocerus</i> sp.A			6
Carabidae	Pterostichini	<i>Loxandrus</i> sp.A			17
Carabidae	Pterostichini	<i>Loxandrus</i> sp.B			2
Carabidae	Pterostichini	<i>Loxandrus</i> sp.C			1
Carabidae	Pterostichini	<i>Loxandrus</i> sp.D			12
Carabidae	Pterostichini	<i>Loxandrus</i> sp.E			1
Carabidae	Pterostichini	<i>Loxandrus</i> sp.F			1
Carabidae	Pterostichini	<i>Loxandrus</i> sp.G			1
Carabidae	Scaritini	<i>Whiteheadiana</i> sp.A			1
Carabidae	Scaritini	<i>Whiteheadiana</i> sp.B			2
Carabidae	Zuphiini	<i>Pseudaptinus</i> sp.A			1



Pseudomorpha sp. - Photo J.H. YVINEC

Cerambycidae - Identificateurs Pierre-Henri DALENS & Julien TOUROULT

311 espèces

Sous-famille	Tribu	Espèces	VU	PV PC	P M	PL	PA	BT	LV
Cerambycinae	Bothriospilini	<i>Chlorida curta</i> Thomson, 1857	0	24	4	0	0	0	1
Cerambycinae	Bothriospilini	<i>Chlorida denticulata</i> Buquet, 1860	3	33	0	0	0	0	2
Cerambycinae	Bothriospilini	<i>Chlorida festiva</i> (Linnaeus, 1758)	0	0	1	1	1	0	0
Cerambycinae	Bothriospilini	<i>Coccoderus longespincornis</i> Fuchs, 1964	0	0	0	11	0	0	0
Cerambycinae	Bothriospilini	<i>Delemodacrys mourei</i> Martins & Napp, 1979	0	0	0	0	4	0	0
Cerambycinae	Callichromatini	<i>Callichroma auricomum</i> (Linnaeus, 1767)	0	108	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Callichromatini	<i>Callichroma gounellei</i> Achard, 1910	0	8	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Callichromatini	<i>Callichroma velutinum</i> (Fabricius, 1775)	0	6	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Callichromatini	<i>Mionochroma aureotinctum</i> (Bates, 1870)	0	135	9	0	0	0	0
Cerambycinae	Callichromatini	<i>Mionochroma ocreatum</i> (Bates, 1870)	5	363	10	0	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Atiaia</i> sp	0	0	0	1	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Coleoxestia</i> sp 1	0	0	0	1	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Coleoxestia</i> sp 2	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Coleoxestia</i> sp 3	0	3	0	0	1	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Criodion tuberculatum</i> Gahan, 1892	0	3	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Hirtobrasilianus seabrai</i> Fragoso & Tavakilian, 1985	0	0	0	1	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Hirtobrasilianus villiersi</i> Fragoso & Tavakilian, 1985	0	0	0	1	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Juiaparus lasiocerus</i> (Gahan, 1892)	0	0	0	1	1	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Jupoata rufipennis</i> (Gory in Guérin-Méneville, 1831)	0	15	1	1	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Plocaederus bipartitus</i> (Buquet, 1860)	0	28	5	0	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Plocaederus rugosus</i> (Olivier, 1795)	0	58	3	0	0	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Sphallotrichus bidens</i> (Fabricius, 1801)	0	0	0	0	1	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Sphallotrichus puncticolle puncticolle</i> (Bates, 1870)	0	3	2	0	1	0	0
Cerambycinae	Cerambycini	<i>Sphallotrichus puncticolle robustus</i> (Bates, 1872)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Clytini	<i>Mecometopus</i> sp	0	0	0	0	1	0	0
Cerambycinae	Clytini	<i>Mecometopus triangularis</i> (Laporte & Gory, 1835)	3	15	0	0	0	0	1
Cerambycinae	Clytini	<i>Megacyllene angulata</i> (Fabricius, 1775)	0	85	1	0	2	0	3
Cerambycinae	Clytini	<i>Neoclytus ictericus</i> (Gounelle, 1911)	0	0	0	0	0	0	1
Cerambycinae	Compsocerini	<i>Aglaoschema albicorne</i> (Fabricius, 1801)	0	0	0	0	73	0	0
Cerambycinae	Compsocerini	<i>Aglaoschema camusi</i> Dalens, Tavakilian & Touroult, 2010	0	0	0	0	2	0	0

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Cerambycinae	Comspocerini	<i>Orthostoma chryseis</i> (Bates, 1870)	0	0	0	0	2	0	0
Cerambycinae	Eburiini	<i>Eburodacrys amabilis</i> Galileo & Martins, 2009	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Eburiini	<i>Eburodacrys sexmaculata</i> (Olivier, 1790)	0	0	0	1	2	0	0
Cerambycinae	Eburiini	<i>Eburodacrys</i> sp 1	0	2	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Eburiini	<i>Eburodacrys</i> sp 2	0	10	2	0	0	0	0
Cerambycinae	Eburiini	<i>Opades costipennis</i> (Buquet in Guérin-Méneville, 1844)	0	21	2	0	0	0	0
Cerambycinae	Eburiini	<i>Styliceptus striatus</i> (Voet, 1778)	0	0	0	0	10	0	0
Cerambycinae	Elaphidionini	<i>Anelaphus robi</i> Hrabovsky, 1987	0	0	1	0	0	0	0
Cerambycinae	Elaphidionini	<i>Elaphidionini</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Elaphidionini	<i>Mallocera amazonica</i> Bates, 1870	0	0	1	0	0	0	0
Cerambycinae	Elaphidionini	<i>Nephalius cassus</i> Newman, 1841	0	29	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Elaphidionini	<i>Nyssicus rosalesi</i> Joly & Martinez, 1981	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Elaphidionini	<i>Periboenum pubescens</i> (Olivier, 1790)	0	0	0	2	0	0	0
Cerambycinae	Hesperophanini	<i>Eusapia guyanensis</i> Huedepohl, 1988	0	2	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Hesperophanini	<i>Hesperoburina balouporum</i> Tavakilian & Monné, 1991	0	0	0	0	2	0	0
Cerambycinae	Hesperophanini	<i>Hesperoburina blancheti</i> Dalens & Tavakilian, 2009	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Hesperophanini	<i>Liostola nitida</i> Zajciw, 1962	0	0	0	2	0	0	0
Cerambycinae	Hesperophanini	<i>Phrynocris notabilis</i> Bates, 1867	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Heteropsini	<i>Chrysopraxis beraba?</i> Napp & Martins, 1997	0	0	0	0	0	0	2
Cerambycinae	Hexoplonini	<i>Glyptoscapus</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Hexoplonini	<i>Gnomidolon biarcuatum</i> (White, 1855)	0	57	2	0	0	1	0
Cerambycinae	Hexoplonini	<i>Gnomidolon conjugatum</i> (White, 1855)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Hexoplonini	<i>Gnomidolon musivum</i> (Erichson, 1847)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Aneuthetochorus conjunctus</i> Napp & Martins, 1984	0	3	2	0	0	0	0
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Compsibidion basale</i> (White, 1855)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Compsibidion charile</i> (Bates, 1870)	0	0	1	0	0	0	0
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Compsibidion maronicum</i> (Thomson, 1867)	0	1	1	0	0	0	3
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Compsibidion multizonatum</i> Martins, 1969	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Compsibidion</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Compsibidion thetys</i> (Thomson, 1867)	0	20	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Cycnidolon approximatum</i> (White, 1855)	0	0	0	0	0	0	3
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Cycnidolon batesianum</i> (White, 1855)	0	0	0	0	0	0	1
Cerambycinae	Ibidionini	<i>Gnomibidion digrammum</i> (Bates, 1870)	0	0	0	1	0	0	0

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Cerambycinae	Lissonotini	<i>Lissonotus bisignatus</i> Dupont, 1836	0	0	0	0	1	0	0
Cerambycinae	Lissonotini	<i>Lissonotus equestris</i> (Fabricius, 1787)	1	3	0	0	303	0	0
Cerambycinae	Lissonotini	<i>Lissonotus</i> sp	0	0	0	0	2	0	0
Cerambycinae	Piezocerini	<i>Haruspex lineolatus</i> Bates, 1870	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Piezocerini	<i>Hemilissa sulcicollis</i> Bates, 1870	0	0	1	0	0	0	0
Cerambycinae	Piezocerini	<i>Piezasteria sternalis</i> Martins, 1976	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Pteroplatini	<i>Deltosoma lacordairei</i> Thomson, 1864	0	0	0	0	29	0	0
Cerambycinae	Pteroplatini	<i>Deltosoma</i> sp	0	0	0	0	3	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Acyphoderes odyneroides</i> White, 1855	0	0	0	1	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Agaone notabilis</i> White, 1855	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Eclipta malacodermoides</i> (Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2003)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Eclipta pilosipes</i> (Tavakilian & Peñaherrera – Leiva 2004)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Eclipta rouperti</i> (Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2005)	0	2	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Eclipta</i> sp	0	0	1	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Epimelitta bleuzeni</i> Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2003	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Epimelitta durantoni</i> Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2003	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Ischasioides</i> sp	0	1	1	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Isthmiade ichneumoniformis</i> (Bates, 1870)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera annulicornis</i> Magno, 2001	0	5	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera barnouini</i> Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2003	0	3	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera chrysostetha</i> Bates, 1870	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera colon</i> (Bates, 1870)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera furcifera</i> Bates, 1870	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera molorchoides</i> (White, 1855)	0	7	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera punctata</i> (Klug, 1825)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera quinaphila</i> Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera simplex</i> White, 1855	0	5	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera subtilis</i> Monné & Magno, 1988	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera triliturata</i> Bates, 1870	0	4	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Odontocera trisignata</i> Gounelle, 1911	0	2	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Optomerus roppai</i> (Magno, 1995)	0	2	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Phespia cercerina</i> (Bates, 1870)	0	3	0	0	0	0	0

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Phygopoides pradosiae</i> Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2003	0	1	1	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Pseudacorethra zischkai</i> (Tippmann, 1960)	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Tomopterus clavicornis</i> Magno, 1995	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Tomopterus consobrinus</i> Gounelle, 1911	0	16	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhinotragini	<i>Tomopterus obliquus</i> Bates, 1870	0	82	1	0	0	0	0
Cerambycinae	Rhopalophorini	<i>Ischionodonta versicolor</i> (Chevrolat, 1859)	0	0	0	1	0	0	0
Cerambycinae	Torneutini	<i>Diploschema maculata</i> Martins & Monné, 1980	0	0	0	1	0	0	0
Cerambycinae	Torneutini	<i>Gigantotrichoderes flabellicornis</i> (Zajciw, 1965)	0	0	0	2	0	0	0
Cerambycinae	Torneutini	<i>Praxithea travassossi</i> Lane, 1939	0	0	0	1	0	0	0
Cerambycinae	Torneutini	<i>Xenambyx lansbergi</i> (Thomson, 1865)	0	0	0	2	0	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Andraegoidus lacordairei</i> (Dupont, 1838)	0	0	0	0	3	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Ceragenia bicornis</i> (Fabricius, 1801)	0	14	2	0	33	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Ceragenia leprieuri</i> (Buquet in Guérin-Méneville, 1844)	0	3	2	0	6	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Ctenodes guianensis</i> Dalens, Touroult & Tavakilian, 2009	0	0	0	0	1	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Eriphus dimidiatus</i> White, 1855	0	2	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Eriphus</i> sp.	0	1	0	0	0	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Monneellus rhodopus</i> (Bates, 1870)	0	0	0	0	9	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Phaedinus tricolor</i> Dupont in Audinet-Seville, 1834	0	0	0	0	1	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Sternacanthus undatus</i> (Olivier, 1795)	0	2	0	0	1	0	0
Cerambycinae	Trachyderini	<i>Trachyderes</i> sp.	0	0	0	0	1	0	0
Disteniinae	Disteniini	<i>America berkovi</i> Santos-Silva & Tavakilian, 2009	0	4	0	0	0	0	0
Disteniinae	Disteniini	<i>America thouvenoti</i> Santos-Silva & Tavakilian, 2009	0	1	0	0	0	0	0
Disteniinae	Disteniini	<i>Distenia marcelae</i> Santos-Silva & Hovore, 2007	0	4	0	0	0	0	0
Disteniinae	Disteniini	<i>Distenia suturalis</i> Bates, 1870	0	84	15	1	0	0	0
Disteniinae	Disteniini	<i>Novantinoe guyanensis</i> (Villiers, 1959)	0	4	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	Acanthocinini sp 1	0	0	0	0	0	0	1
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Alcidion partitum</i> (White, 1855)	0	2	0	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Anisopodus batesi</i> Gilmour, 1965	0	12	0	0	0	2	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Anisopodus phalangodes</i> (Erichson, 1847)	0	7	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Anisopodus strigosus</i> (Erichson, 1847)	0	1	0	0	0	2	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Atrypanius conspersus</i> (Germar, 1824)	0	0	0	1	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Atrypanius implexus</i> (Erichson, 1847)	0	0	1	0	0	0	0

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Lamiinae	Acanthocinini	<i>Atrypanius remissus</i> (Erichson, 1847)	0	0	2	0	0	3	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Carphina ligneola</i> (Bates, 1865)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Cosmotoma adjuncta</i> (Thomson, 1860)	0	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Granastyocheus elegantissimus</i> (Tippmann, 1953)	0	32	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Hylettus coenobita</i> (Erichson, 1847)	0	0	0	0	1	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Lagocheirus araneiformis fulvescens</i> Dillon, 1957	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Leptostylus plautus</i> Monné & Hoffmann, 1983	0	0	0	0	0	4	1
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Lepturgantes</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Lepturges dorsalis</i> (White, 1855)	0	0	0	0	1	0	2
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Lepturges serenus</i> Monné, 1977	0	2	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Lepturges</i> sp	0	0	0	0	0	0	1
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Lophopoeum carinatum</i> Bates, 1863	0	0	0	1	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Lophopoeum circumflexum</i> Bates, 1863	0	0	0	2	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nealcidion deletum</i> (Bates, 1880)	0	0	0	1	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nealcidion emeritum</i> (Erichson, 1847)	0	47	1	0	0	3	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nealcidion</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nealcidion triangulare</i> (Bates, 1863)	0	11	3	0	0	4	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Neoeutrypanus incertus</i> (Bates, 1864)	1	0	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Neoeutrypanus mutilatus</i> (Germar, 1824)	0	0	0	0	0	0	1
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrycina binocolata</i> (Bates, 1864)	0	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrycina pulchella</i> (Bates, 1863)	0	0	0	0	0	3	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrycina</i> sp	0	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrycina spreta</i> (Bates, 1864)	2	0	0	0	0	2	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrycina venusta</i> (Bates, 1863)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrysternum caudatum</i> (Bates, 1864)	0	2	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrysternum efflicum</i> (Bates, 1864)	0	8	0	0	0	0	2
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrysternum propinquum</i> (Bates, 1864)	0	2	0	0	0	8	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrysternum ptericoptum</i> (Bates, 1864)	0	0	0	0	0	2	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrysternum rodens</i> (Bates, 1864)	0	1	0	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrysternum serpentinum</i> (Erichson, 1847)	1	20	2	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrysternum signiferum</i> (Bates, 1864)	0	8	0	0	0	0	1
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrysternum</i> sp 1	0	2	0	0	1	4	5
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Nyssodrysternum</i> sp 2	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Oedopeza apicale</i> (Gilmour, 1962)	0	38	0	0	0	1	0

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Lamiinae	Acanthocinini	<i>Oedozepe flavosparsa</i> Monné, 1990	0	2	0	0	0	0	1
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Oedozepe leucostigma</i> Bates, 1864	0	12	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Oedozepe ocellator</i> (Fabricius, 1801)	0	7	0	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Oedozepe</i> sp 1	0	14	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Ozineus strigosus</i> Bates, 1863	1	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Palame anceps</i> (Bates, 1864)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Palame crassimana</i> Bates, 1864	0	0	0	0	0	1	2
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Palame mimetica</i> Monné, 1985	1	2	0	0	0	2	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Palame</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Pattalinus vittulatus</i> (Gilmour, 1961)	0	0	0	0	2	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Pseudosparna flaviceps</i> (Bates, 1863)	0	3	0	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Sporetus variolosus</i> Monné, 1998	0	2	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Stenolis</i> sp 1	0	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Stenolis</i> sp 2	0	0	0	0	0	0	15
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Sympagus bimaculatus</i> (Gilmour, 1958)	0	1	2	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Tonoraesus perforator</i> Bates, 1864	0	23	1	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Tonoraesus virens</i> Bates, 1864	0	14	1	0	0	0	4
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Trypanidius andicola</i> Blanchard, 1843	1	119	2	1	0	8	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Trypanidius notatus</i> (Fabricius, 1787)	0	184	1	0	1	9	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Urgleptes</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Xylergates elaineae</i> Gilmour, 1962	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthocinini	<i>Xylergates pulcher</i> Lane, 1957	0	2	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Acanthoderes affinis</i> (Thomson, 1865)	0	46	0	0	1	1	7
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Acanthoderes daviesii</i> (Swederus, 1787)	1	37	0	0	0	0	15
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Acanthoderes laportei</i> Aurivillius, 1923	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Acanthoderes septemmaculata</i> Buquet, 1859	0	12	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Acanthoderes thoracica</i> White, 1855	0	23	0	0	0	0	1
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Ateralphus senilis</i> (Bates, 1862)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Dryoctenes scrupulosus</i> (Germar, 1824)	0	0	0	3	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Exalphus foveatus</i> (Marinoni & Martins, 1978)	0	2	0	0	0	0	2
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Exalphus malleri</i> (Lane, 1955)	0	3	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Exalphus spilonotus</i> Restello, 2001	0	3	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Macropophora trochlearis</i> (Linnaeus, 1758)	2	31	0	0	0	2	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Mundeu maculicollis</i> (Bates, 1861)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera albata</i> Villiers, 1971	0	0	0	0	0	0	3

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera basipenicillata</i> Tippmann, 1960	0	87	1	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera basiradiata</i> Tippmann, 1960	0	6	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera bituberculata</i> Bates, 1861	7	38	2	0	0	1	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera crinita</i> Monné & Fragoso, 1988	1	58	1	0	0	2	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera curvata</i> Martins & Monné, 1993	0	3	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera griseozonata</i> Bates, 1861	0	3	0	0	0	1	3
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera jacquieri</i> Thomson, 1865	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera melzeri</i> Monné & Fragoso, 1988	1	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera neglecta</i> Melzer, 1932	0	2	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera simplex</i> Bates, 1861	0	9	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera</i> sp1	0	0	0	1	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Oreodera undulata</i> Bates, 1861	0	1	1	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Ozotroctes vassali</i> Tavakilian & Néouze, 2007	0	0	0	1	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Penaherreraus pradosiae</i> (Tavakilian & Peñaherrera-Leiva, 2003)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Plistonax albolinitus</i> (Bates, 1861)	0	3	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Psapharochrus chrysopus</i> (Bates, 1861)	0	8	0	0	0	0	1
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Psapharochrus fuscicollis</i> (Bates, 1861)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Psapharochrus hebes</i> (Bates, 1861)	0	0	0	0	0	0	1
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Psapharochrus lateralis</i> (Bates, 1861)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Psapharochrus phasianus</i> (Bates, 1861)	0	0	0	0	0	0	6
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Psapharochrus pigmentatus</i> (Bates, 1861)	0	21	0	1	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Psapharochrus vetustus</i> (Bates, 1880)	0	1	0	0	0	0	1
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Pseudaethomerus lacordairei</i> (Bates, 1862)	3	24	0	0	0	0	7
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Spinozotroctes</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Steirastoma breve</i> (Sulzer, 1776)	3	3	0	0	1	1	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Steirastoma genisspina</i> Schwartzler, 1923	0	0	0	5	0	0	0
Lamiinae	Acanthoderini	<i>Steirastoma melanogenys</i> White, 1855	0	9	1	0	0	0	0
Lamiinae	Acrocini	<i>Acrocinus longimanus</i> (Linnaeus, 1758)	1	0	0	1	0	0	0
Lamiinae	Aerenicini	<i>Aerenica canescens</i> (Klug, 1825)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Aerenicini	Aerenicini sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Anisocerini	<i>Chalastinus pantherinus</i> Lacordaire, 1872	1	0	0	0	0	0	0
Lamiinae	Anisocerini	<i>Chalastinus recticornis</i> Bates, 1875	0	5	0	0	0	0	0
Lamiinae	Anisocerini	<i>Onychocerus aculeicornis</i> (Kirby, 1818)	0	2	0	1	0	0	2
Lamiinae	Anisocerini	<i>Onychocerus crassus</i> (Voet, 1778)	0	0	0	5	0	0	0
Lamiinae	Apomecynini	<i>Adetus</i> sp	0	0	0	0	1	0	0

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Lamiinae	Apomecynini	<i>Amphicnaeia</i> sp 1	0	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Apomecynini	<i>Amphicnaeia</i> sp 2	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Apomecynini	<i>Amphicnaeia</i> sp 3	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Apomecynini	<i>Bisaltes buquetii</i> Thomson, 1868	0	16	0	0	0	0	0
Lamiinae	Apomecynini	<i>Rosalba inscripta</i> (Bates, 1866)	0	3	0	0	0	0	0
Lamiinae	Apomecynini	<i>Rosalba</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Calliini	<i>Callia lineatula</i> Lane, 1973	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Calliini	<i>Callia</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Calliini	<i>Hemicladus dejeanii</i> Buquet, 1857	0	9	0	0	0	0	0
Lamiinae	Calliini	<i>Igualda posticalis</i> Thomson, 1868	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea bilineata</i> Bates, 1865	1	1	0	0	0	1	0
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea bisignata</i> Bates, 1865	0	1	0	0	0	0	1
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea carneola</i> Bates, 1865	0	1	0	0	0	0	21
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea decemmaculata</i> Bates, 1865	0	12	0	0	0	0	0
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea elongata</i> Gahan, 1889	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea grallatrix</i> Bates, 1865	0	1	0	0	1	2	0
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea hirtipes</i> (Degeer, 1775)	7	35	0	0	1	4	0
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea juncea</i> Bates, 1865	0	0	0	0	0	0	3
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea macularis</i> (Olivier, 1792)	6	21	0	0	0	2	0
Lamiinae	Colobotheni	<i>Colobothea pimplaea</i> Bates, 1865	0	2	0	0	0	0	0
Lamiinae	Colobotheni	<i>Hilobothea latevittata</i> (Bates, 1865)	1	0	1	0	0	1	6
Lamiinae	Colobotheni	<i>Sangaris inornata</i> Monné, 1993	0	0	0	0	0	0	1
Lamiinae	Desmiphorini	<i>Blabia similis</i> (Breuning, 1940)	0	0	0	1	0	0	0
Lamiinae	Desmiphorini	<i>Blabia</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Desmiphorini	<i>Desmiphora cirrosa</i> Erichson, 1847	0	5	1	0	0	0	0
Lamiinae	Desmiphorini	<i>Desmiphora elegantula</i> White, 1855	0	1	0	0	0	1	0
Lamiinae	Desmiphorini	<i>Estola albovaria</i> Breuning, 1940	0	4	0	0	0	0	0
Lamiinae	Desmiphorini	<i>Estola</i> sp 1	0	0	0	0	0	2	0
Lamiinae	Desmiphorini	<i>Estola</i> sp 2	0	0	1	0	0	0	0
Lamiinae	Desmiphorini	<i>Euestola</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Hemilophini	<i>Adesmus</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Hemilophini	<i>Cuicirama cayennensis</i> (Bates, 1881)	0	2	0	0	0	0	0
Lamiinae	Hemilophini	Hemilophini sp 1	1	0	0	0	0	0	0
Lamiinae	Hemilophini	Hemilophini sp 2	1	0	0	0	0	0	0
Lamiinae	Hemilophini	<i>Lycidola flavofasciata</i> Waterhouse, 1880	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Hemilophini	<i>Malacoscyclus</i> sp	0	1	0	0	0	0	0

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Lamiinae	Hemilophini	<i>Olivensa</i> sp	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Lamiini	<i>Taeniotes cayennensis</i> Thomson, 1859	0	5	0	0	0	0	0
Lamiinae	Lamiini	<i>Taeniotes farinosus</i> (Linnaeus, 1758)	0	3	0	11	0	0	0
Lamiinae	Lamiini	<i>Taeniotes subocellatus</i> (Olivier, 1792)	0	2	0	0	0	1	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Cylicasta liturata</i> (Fabricius, 1801)	0	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Cylicasta terminata</i> (Buquet, 1859)	0	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Hesychotypa jaspidea</i> (Bates, 1865)	0	26	0	0	0	1	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Hesychotypa liturata</i> (Bates, 1865)	0	10	0	0	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Hypsioma constellata</i> Thomson, 1868	0	15	2	0	0	1	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Jamesia globifera</i> (Fabricius, 1801)	4	182	3	0	0	1	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Lochmaeochles callidryas</i> (Bates, 1865)	1	0	0	3	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Lochmaeochles pulcher</i> Dillon & Dillon, 1946	1	5	0	0	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Lydipta senicula</i> (Bates, 1865)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Marensis simplex</i> (Bates, 1865)	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Oncideres albomarginata albomarginata</i> Thomson, 1868	0	0	0	1	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Oncideres digna</i> Bates, 1865	1	0	0	0	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Oncideres fulvoguttata</i> Dillon & Dillon, 1946	0	0	0	2	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Oncideres gemmata</i> Dillon & Dillon, 1946	0	0	0	2	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Oncideres gutturator</i> (Fabricius, 1775)	1	0	0	10	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Oncideres tuberculata</i> Thomson, 1868	0	0	0	1	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Trachysomus santarensis</i> Bates, 1865	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Trestonia bilineata</i> Martins, Galileo & Tavakilian, 2008	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Trestonia forticornis</i> Buquet, 1859	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Tulcus subfasciatus</i> (Thomson, 1860)	0	7	0	0	0	1	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Tulcus tigrinatus</i> (Thomson, 1868)	0	6	0	0	2	0	0
Lamiinae	Onciderini	<i>Tybalma pupillata</i> (Pascoe, 1859)	0	31	0	0	0	1	0
Lamiinae	Polyrhaphidini	<i>Polyrhaphis angustata</i> Buquet, 1853	0	30	0	0	0	0	0
Lamiinae	Polyrhaphidini	<i>Polyrhaphis gracilis</i> Bates, 1862	0	1	0	0	0	0	0
Lamiinae	Polyrhaphidini	<i>Polyrhaphis papulosa</i> (Olivier, 1795)	0	6	0	0	0	0	0
Lamiinae	Polyrhaphidini	<i>Polyrhaphis spinosa</i> (Drury, 1773)	2	89	0	0	0	0	6
Lamiinae	Pteropliini	<i>Ataxia obscura</i> (Fabricius, 1801)	0	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Pteropliini	<i>Epectasis juncea</i> (Newman, 1840)	0	0	0	0	0	3	0
Lamiinae	Pteropliini	<i>Esthogenia albolineata</i> (Breuning, 1940)	0	0	0	0	0	1	0
Lamiinae	Xenofreini	<i>Xenofrea magdalenae</i> Néouze & Tavakilian,	0	1	0	0	0	0	0

		2005							
Parandrinae	Parandrini	<i>Hesperandra glabra</i> (Degeer, 1774)	0	13	0	2	0	0	0
Parandrinae	Parandrini	<i>Hesperandra lalanecassouorum</i> Tavakilian, 2000	0	0	0	1	0	0	0
Prioninae	Callipogonini	<i>Callipogon armillatum</i> (Linnaeus, 1767)	1	0	0	0	0	0	0
Prioninae	Callipogonini	<i>Callipogon cinnamomeum</i> (Linnaeus, 1758)	0	5	0	0	0	0	0
Prioninae	Callipogonini	<i>Callipogon cinnamomeus</i> (Linnaeus, 1758)	0	1	0	8	1	0	0
Prioninae	Macrotomini	<i>Mallodon</i> sp	0	0	0	1	0	0	0
Prioninae	Macrotomini	<i>Mallodon spinibarbis</i> (Linnaeus, 1758)	0	9	0	13	0	0	0
Prioninae	Macrotomini	<i>Physopleurus crassidens</i> (Bates, 1869)	0	0	0	1	0	0	0
Prioninae	Mallaspini	<i>Esmeralda coerulea</i> (Schoenherr, 1817)	0	42	1	0	0	0	0
Prioninae	Mallaspini	<i>Hileolaspis auratus</i> (Linnaeus, 1758)	1	0	0	0	0	0	0

*Chalastinus pantherinus*

Chrysomelidae Cassidinae – Identificateur Pierre-Henri DALENS

Chrysomelidae Bruchinae – Identificateurs Daiara MANFIO & Cibele STRAMARE RIBEIRO-COSTA

Chrysomelidae Autres familles – Identificateur Robert CONSTANTIN

26 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	PC	PA	PV	PM
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Hypolampsis</i> sp. (identification R. CONSTANTIN)			2	
Chrysomelidae	Alticinae	ssp. (identification R. CONSTANTIN)	3	6	60	
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Walterianella</i> ? sp. (identification R. CONSTANTIN)			4	
Chrysomelidae	Bruchinae	<i>Mimosestes</i> sp. (identification D. MANFIO & C. STRAMARE RIBEIRO-COSTA)			×	
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Cyclosoma palliata</i> (identification P.H. DALENS)	1			
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Ischnocodia annulus</i> (identification P.H. DALENS)			3	
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microctenochira reticularis</i> (identification P.H. DALENS)				1
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microctenochira</i> sp.1 (identification P.H. DALENS)			1	
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microctenochira</i> sp.2 (identification P.H. DALENS)			1	
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microctenochira</i> sp.3 (identification P.H. DALENS)			1	
Chrysomelidae	Cassidinae	sp. (identification P.H. DALENS)			1	
Chrysomelidae	Cryptocephalinae	<i>Chlamys</i> sp. (identification R. CONSTANTIN)			1	
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Colaspis</i> sp. (identification R. CONSTANTIN)			3	
Chrysomelidae	Eumolpinae	ssp. (identification R. CONSTANTIN)		2	56	
Chrysomelidae	Galerucerinae	<i>Diabrotica</i> sp. (identification R. CONSTANTIN)		1		
Chrysomelidae	Galerucerinae	<i>Dircema</i> sp. (identification R. CONSTANTIN)				1

Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Dircema ruficrus</i> (identification R. CONSTANTIN)			1	1
Chrysomelidae	Galerucinae	4 ssp. (identification R. CONSTANTIN)		1	50	10
Chrysomelidae	Hispiinae	<i>Cephaloleia</i> sp. (identification R. CONSTANTIN)			1	
Chrysomelidae	Hispiinae	ssp. (identification R. CONSTANTIN)			6	

*Ischnocodia annulus**Diabrotica* sp.*Colaspis* sp.

Hispiinae sp.

Cicindelidae – Identificateur Fabio CASSOLA

11 espèces

Famille	Espèce	PM	PA	PV	Pit-fall
Cicindelidae	<i>Brasiella argentata</i> (Fabricius, 1801)			1	
Cicindelidae	<i>Brasiella venustula</i> (Gory, 1833)			2	
Cicindelidae	<i>Cenothyla cognata</i> (Chaudoir, 1843)			71	
Cicindelidae	<i>Ctenostoma (Ctenostoma) succinctum</i> (Laporte de Castelnau, 1834)			1	
Cicindelidae	<i>Ctenostoma (Naviauxiana) metallicum</i> (Laporte de Castelnau, 1834)			1	
Cicindelidae	<i>Odontocheila cayennensis cayennensis</i> (Fabricius, 1787)			127	
Cicindelidae	<i>Odontocheila luridipes</i> (Dejean, 1825)			29	
Cicindelidae	<i>Odontocheila margineguttata</i> (Dejean, 1825)	1	1	2	
Cicindelidae	<i>Odontocheila scapularis</i> W. Horn, 1896			12	1
Cicindelidae	<i>Odontocheila spinipennis</i> Chaudoir, 1843			9	
Cicindelidae	<i>Pentacomia (Poecilochila) lacordairei</i> (Gory, 1833)	1		6	

Cleridae – Identificateur Robert CONSTANTIN

19 espèces

Famille	Espèce	PA	PV	VU	PM
Cleridae	<i>Enoclerus artifex</i> Spinola, 1844	1			
Cleridae	<i>Enoclerus</i> 4 ssp.		33	2	1
Cleridae	<i>Epiphloeus 12maculatus</i> Klug, 1842		5		
Cleridae	<i>Epiphloeus</i> 2 ssp.		34		
Cleridae	<i>Ichnea marginella</i> Klug, 1842		4	1	3
Cleridae	<i>Ichnea</i> sp.		1		
Cleridae	<i>Isolemidia</i> sp.				1
Cleridae	<i>Madionella</i> sp.		2		
Cleridae	<i>Pelonium cf. luridum</i>		1		
Cleridae	<i>Pelonium</i> sp.		1		1
Cleridae	<i>Phyllobaenus</i> sp.		1		
Cleridae	<i>Plocamocera</i> 2 ssp.		3		6
Cleridae	<i>Priocera</i> sp.		3		
Cleridae	<i>Pyticara</i> sp.		1		

Coccinellidae – Identificateurs L.M. ALMEIDA, G. H. CORRÊA & P. B. SANTOS

21 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PV	PM
Coccinellidae	Chilocorinae	Chilocorini	<i>Curinus</i> sp.1	1	
Coccinellidae	Epilachninae	Madaini	<i>Mada</i> sp.	1	
Coccinellidae	Exoplectrinae	Exoplectrini	<i>Exoplectra</i> sp.1	2	

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Coccinellidae	Exoplectrinae	Exoplectrini	<i>Exoplectra</i> sp.2	12	
Coccinellidae	Exoplectrinae	Exoplectrini	<i>Exoplectra</i> sp.9	1	
Coccinellidae	Exoplectrinae	Exoplectrini	<i>Exoplectra</i> sp.10	4	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Brachiacantha</i> sp.1	1	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda humerata</i> (Mulsant, 1850)	1	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda modesta</i> Weise, 1910	2	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda</i> sp.1	2	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda</i> sp.2	5	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda</i> sp.6	5	2
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda</i> sp.8	6	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda</i> sp.10		1
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda</i> sp.11	1	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda</i> sp.14	1	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Brachiacantini	<i>Hinda</i> sp.15	1	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Hyperaspidini	<i>Hyperaspis chocoi</i>	4	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Hyperaspidini	<i>Hyperaspis</i> sp.3	1	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Hyperaspidini	<i>Thalassa</i> sp.	1	
Coccinellidae	Hyperaspidae	Hyperaspidini	<i>Zenoria</i> sp.	1	



Coccinellidae Hyperaspidae sp.

*Exoplectra* sp.**Curculionidae – Identificateur Joachim RHEINHEIMER**

244 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	PL	PV	PA	BT
Curculionidae	Anthonominae	<i>Anthonomus</i> sp.1		×		
Curculionidae	Baridinae	<i>Conoproctus quadripustulatus</i> (Fabricius, 1801)		×		
Curculionidae	Baridinae	<i>Cylindrocercus</i> sp. 1	Non communiqué			
Curculionidae	Baridinae	<i>Geraeus cemas albovariegatus</i> Hustache, 1950		×		
Curculionidae	Baridinae	<i>Geraeus</i> sp. 2	Non communiqué			
Curculionidae	Baridinae	<i>Lobodere citriventris</i> (Boheman, 1836)		×		
Curculionidae	Baridinae	<i>Madarus impressirostris</i> (Casey, 1922)		×		
Curculionidae	Baridinae	<i>Madarus</i> sp.1	Non communiqué			
Curculionidae	Baridinae	<i>Nicentrus</i> sp. 1	Non communiqué			
Curculionidae	Baridinae	Gen. et sp. indet. (5 espèces)	Non communiqué			
Curculionidae	Ceratopodinae	<i>Ceratopus</i> sp.1	Non communiqué			
Curculionidae	Conoderinae	<i>Copturus geayi</i> Hustache, 1931		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Eulechriops</i> ssp. (11 espèces)	Non communiqué			
Curculionidae	Conoderinae	<i>Hedycera megamera</i> Pascoe, 1870		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Lechriops</i> ssp. (12 espèces)	Non communiqué			
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus albotorquatus</i> (Heller, 1895)		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus conjunctus</i> Pascoe,		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus lepidus</i> Heller, 1895	Non communiqué			
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus leucomelas</i> Heller, 1895	Non communiqué			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus pictus</i> Heller, 1895		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus</i> ssp. (4 espèces)		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus bogotensis</i> Hustache, 1936		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus incommodus</i> Boheman, 1838		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus maculipes</i> Gyllenhal, 1838	×			×
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus melanostictus</i> Boheman, 1838		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus phlesus</i> Fabricius, 1801		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus pleuronectes</i> (Fabricius, 1801)				×
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus pseudoalternans</i> Hustache, 1936				×
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus taciturnus</i> Boheman, 1845		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus</i> ssp. (2 espèces)				Non communiqué
Curculionidae	Conoderinae	<i>Pseudopinarus</i> ssp. (3 espèces)				Non communiqué
Curculionidae	Conoderinae	<i>Zygops histrio</i> Boheman, 1891		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Zygops jaspideus</i> (Germar, 1824)		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Zygops ligatus</i> Boheman, 1838		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Zygops strix</i> Olivier, 1790		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Zygops wiedii</i> (Germar, 1824)		×		
Curculionidae	Conoderinae	<i>Zygops</i> ssp. (4 espèces)				Non communiqué
Curculionidae	Conoderinae	Gen. et sp. indet (20 espèces)				Non communiqué
Curculionidae	Cossoninae	<i>Cossonus foveatus</i> Boheman, 1838		×		
Curculionidae	Cossoninae	<i>Cossonus</i> ssp. (5 espèces)		×		
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Cryptorhynchus</i> ssp. (8 espèces)	×			
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Cylindrocorynus dentipes</i> Boheman, 1837	×			
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Eubulus coecus</i> Fabricius, 1801	×			
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Eubulus</i> ssp. (14 espèces)		×		
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Macromerus amazonus</i> Chevrolat, 1877		×		
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Metriophilus</i> ssp. (4 espèces)				Non communiqué
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Siron</i> ssp. (2 espèces)				Non communiqué
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Staseas</i> ssp. (2 espèces)				Non communiqué
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Pappista aspis</i> (Fabricius, 1801)		×		
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Pappista</i> ssp. (12 espèces)		×		
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Tylodes</i> sp. 1		×		
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Zascelis</i> ssp. (4 espèces)		×		
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Hemiliopsis</i> sp.1		×		
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Sternocoelus aspis</i> Fabricius, 1801	×			
Curculionidae	Cryptorhynchinae	Gen. et sp. indet, 25 sp. env.				Non communiqué
Curculionidae	Entiminae	<i>Phaenoporus candidus</i> Fabricius 1775				Non communiqué
Curculionidae	Molytinae	<i>Acoreps</i> sp.1		×		
Curculionidae	Molytinae	<i>Cholus laticollis</i> Olivier, 1807		×		
Curculionidae	Molytinae	<i>Cholus</i> sp.1				
Curculionidae	Molytinae	<i>Conotrachelus</i> ssp. (20 espèces)	×			
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus bellicosus</i> (Herbst, 1797)	×			
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus limus</i> (Kirsch, 1869)		×		
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus ocellatus</i> Olivier, 1790		×		
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus</i> ssp. (2 espèces)				Non communiqué
Curculionidae	Molytinae	<i>Hilipinus</i> ssp. (2 espèces)				Non communiqué
Curculionidae	Molytinae	<i>Marshallius contaminatus</i> Boheman, 1843		×		
Curculionidae	Molytinae	<i>Rhineilipus bifurcatus</i> (Hustache, 1938)		×		
Curculionidae	Molytinae	<i>Rhineilipus</i> sp.				Non communiqué
Curculionidae	Molytinae	<i>Oncorhinus nodulosus</i> Fahraeus 1843				Non communiqué
Curculionidae	Molytinae	<i>Placeilipus westringii</i> Boheman, 1843	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Curculionidae	Molytinae	<i>Pseudanchonus</i> sp. 1		×		
Curculionidae	Molytinae	<i>Rhyssomatus</i> sp.2	×			
Curculionidae	Polydrosinae	<i>Compsus lepidus</i> Boheman, 1840		×		
Curculionidae	Polydrosinae	<i>Naupactus velox</i> Fabricius, 1787		×		
Curculionidae	Polydrosinae	<i>Platyomus marmoratus</i> Marshall, 1922	×	×		×
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Mesocordylus cerinus</i> Vaurie 1970	Non communiqué			
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Mesocordylus eurytrema</i> Vaurie, 1970		×		
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Mesocordylus scutellaris</i> Erichson, 1847		×		
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Metamasius dimidiatipennis</i> (Jekel, 1858)		×		
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Metamasius distortus</i> (Gemminger & Harold, 1871)		×		
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Metamasius scutellatus</i> Hustache, 1936		×		
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Metamasius tuberculipectus</i> Hustache, 1936		×		
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Metamasius</i> ssp. (6 espèces)	Non communiqué			
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Orthognathus lividus</i> Gyllenhal, 1838	×			
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Orthognathus</i> sp.2	Non communiqué			
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Rhinostomus barbirostris</i> Fabricius, 1775			×	
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Rhynchodynamis politus</i> Gyllenhal, 1838		×		
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Rhynchophorus palmarum</i> Linnaeus, 1758			×	

Ditiscidae – Identificateur Daniel LOHEZ

4 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PV	PL
Ditiscidae	Copelatinae	Copelatini	<i>Copeletus</i> sp.	1	
Ditiscidae	Dytiscinae	Hydaticini	<i>Hydaticus subfasciatus</i> Laporte	2	
Ditiscidae	Hydroporinae	Methlini	<i>Celina</i> sp.		1
Ditiscidae	Larainae		<i>Hexanchorus</i> sp.		1

Elateridae – Identificateur Jacques CHASSAIN

119 espèces

Famille	Espèce	PV	PC	PA	VU	PM	PL
Elateridae	<i>Aeolus leprieuri</i> Candèze	2					
Elateridae	<i>Aeolus</i> sp.	5					
Elateridae	<i>Aeolus</i> sp. aff. <i>saulyi</i> (Germar)	7			1		
Elateridae	<i>Anchastomorphus</i> sp.	1					
Elateridae	<i>Anoplischius</i> sp.	6		1		2	
Elateridae	<i>Anoplischius</i> sp. aff. <i>laticollis</i> (Eschscholtz)	13					
Elateridae	<i>Atractosomus</i> n.sp.?	1					
Elateridae	<i>Atractosomus plebejus</i> (Illiger)	2					
Elateridae	<i>Atractosomus</i> sp.	3				1	
Elateridae	<i>Balgus albofasciatus</i> (Bonvouloir)	7					
Elateridae	<i>Balgus obconicus</i> (Bonvouloir)	4					
Elateridae	<i>Balgus robustus</i> (Blanchard)	5	1				
Elateridae	<i>Cardiorhinus bilineatus</i> (F.)	5					
Elateridae	<i>Cardiorhinus trivittatus</i> Candèze	4				1	
Elateridae	<i>Chalcolepidius porcatus</i> (L.)	3		5			
Elateridae	<i>Coctilelater rosae</i> Chassain	3					
Elateridae	<i>Coctilelater sanguinicollis</i> (Candèze)	2					
Elateridae	<i>Conoderus lenis</i> Candèze	1					
Elateridae	<i>Conoderus</i> sp.aff. <i>sericeus</i> Candèze	10				1	
Elateridae	<i>Conoderus</i> sp.a			1			
Elateridae	<i>Conoderus</i> sp.b				1		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Elateridae	<i>Conoderus</i> sp.d	1					
Elateridae	<i>Conoderus</i> sp.g	1					
Elateridae	<i>Conoderus</i> sp.h						1
Elateridae	<i>Conoderus</i> sp. Sect. I Candèze	3					
Elateridae	<i>Conoderus</i> sp. Sect. II Candèze	11					
Elateridae	<i>Conoderus</i> sp. Sect. III Candèze	12				1	
Elateridae	<i>Crepidius emarginatus</i> Candèze	3		1	2		1
Elateridae	<i>Crepidius</i> sp.	1					
Elateridae	<i>Crepidius</i> sp.a			1	1		
Elateridae	<i>Dicrepidius ramicornis</i> Palisot de Beauvois	3		1			1
Elateridae	<i>Dicrepidius</i> sp.				1		
Elateridae	<i>Dilobitarsus bidens</i> (F.)	17		1		1	
Elateridae	<i>Dilobitarsus gracilis</i> Candèze	2		1			
Elateridae	<i>Dilobitarsus</i> sp. aff. <i>abbreviatus</i> Candèze	1				1	
Elateridae	<i>Dipropus</i> 8 spp.	15				1	
Elateridae	<i>Dipropus latus</i> (Candèze)	3				1	
Elateridae	<i>Dipropus nigrita</i> (Candèze)	10				2	1
Elateridae	<i>Dipropus nigrita</i> var.a Candèze	2					
Elateridae	<i>Dipropus puncticollis</i> (F.)	11	1				4
Elateridae	<i>Dipropus</i> sp. aff. <i>puncticollis</i> (F.)	2					
Elateridae	<i>Dipropus</i> sp. aff. <i>sericeus</i> Candèze	1					
Elateridae	<i>Dipropus</i> sp.aff. <i>subsericeus</i> (Candèze)	3					
Elateridae	<i>Drapetes plagiatus</i> Boheman	3					
Elateridae	<i>Drapetes sanguineus</i> (Caatelnau)	3					
Elateridae	<i>Drapetes</i> spp.	11		1			
Elateridae	<i>Elater crassus</i> (Candèze)			1			
Elateridae	<i>Elater</i> sp.a	1					
Elateridae	<i>Elater</i> sp.c	7					
Elateridae	<i>Elater</i> sp.g	2					
Elateridae	<i>Elater</i> sp.	9	1	2			
Elateridae	<i>Esthesopus praecox</i> Erichson	1					
Elateridae	<i>Esthesopus</i> sp.	1					
Elateridae	<i>Heteroderes laurentii</i> Guérin	1					
Elateridae	<i>Horistonotus</i> sp.	8					
Elateridae	<i>Lacais glauca</i> (Castelnau)	1		2			
Elateridae	<i>Lacon laticollis</i> (Candèze)	2					
Elateridae	<i>Lacon linearis</i> (Candèze)	2					
Elateridae	<i>Lacon</i> sp.aff. <i>laticollis</i> (Candèze)	1					
Elateridae	<i>Lacon</i> sp.aff. <i>mamillatus</i> (Candèze)	1					
Elateridae	<i>Lissomus</i> 2 spp.	9	1			1	
Elateridae	<i>Lissomus bifloccosus</i> Castelnau	1			1		
Elateridae	<i>Lygelater ignitus</i> (F.)			1			
Elateridae	<i>Lygelater</i> sp.	1					
Elateridae	<i>Lygelater torridus</i> Costa	3				1	
Elateridae	<i>Megapenthes</i> sp.	2					
Elateridae	<i>Megapenthes</i> sp. aff. <i>psittaculus</i> Candèze	2					
Elateridae	<i>Monelasmus guyanensis</i> Candèze	1					
Elateridae	<i>Nematodes</i> sp.					1	
Elateridae	<i>Neomathion anxius</i> (Bonvouloir)					1	
Elateridae	New genus n.sp.	1					
Elateridae	<i>Oplanischius biramicornis</i> Chassain	1					

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Elateridae	<i>Opseleter lucens</i> (Illiger)	1		1			
Elateridae	<i>Orthostethus infuscatus</i> (Germar)	1		1			
Elateridae	<i>Pherhimius fascicularis</i> (F.)	8		4			
Elateridae	<i>Physorhinus erythrocephalus</i> (F.)	17	1		3	4	
Elateridae	<i>Physorhinus marginatus</i> (Candèze)	3					
Elateridae	<i>Physorhinus sexmaculatus</i> Steinheil	8				1	
Elateridae	<i>Platycrepidius albipes</i> Candèze	1					
Elateridae	<i>Platycrepidius costatus</i> Candèze	2					
Elateridae	<i>Platycrepidius dewynteri</i> n. sp. Chassain, 2010				1		
Elateridae	<i>Platycrepidius eques</i> (Candèze)	1					
Elateridae	<i>Platycrepidius interruptus</i> (Olivier)	2					
Elateridae	<i>Pomachilius</i> ? sp.	1					
Elateridae	<i>Probothrium amplicolle</i> Candèze	3					
Elateridae	<i>Probothrium</i> sp.	7					
Elateridae	<i>Probothrium</i> sp.a	1					
Elateridae	<i>Pterotarsus bimaculatus</i> Saunders	2					
Elateridae	<i>Pterotarsus histrio</i> Guérin	3					
Elateridae	<i>Pyrearinus fulgurans</i> (Candèze)	3					
Elateridae	<i>Pyrearinus nictitans</i> (Illiger)	1					
Elateridae	<i>Pyrearinus retrofasciens</i> (Illiger)	1					
Elateridae	<i>Pyrearinus retrospiciens</i> (Illiger)	3					
Elateridae	<i>Pyrearinus</i> sp.	1					
Elateridae	<i>Pyrearinus vesculus</i> Costa	9				1	
Elateridae	<i>Pyrophorus noctilucus</i> (L.)	5		5			
Elateridae	<i>Saltamartinus scriptus</i> (Candèze)			1			
Elateridae	<i>Semiotus angulatus</i> Drury	2		1			
Elateridae	<i>Semiotus approximatus</i> Candèze	10		2			
Elateridae	<i>Semiotus convexicollis</i> Blanchard	3					
Elateridae	<i>Semiotus furcatus</i> (F.)	5	1	6	1		
Elateridae	<i>Semiotus illustris</i> Candèze			1			
Elateridae	<i>Semiotus ligneus</i> (L.)	3			1	1	1
Elateridae	<i>Smilicerus</i> sp.	1					
Elateridae	<i>Spilus nitidus</i> Candèze	1					
Elateridae	<i>Spilus</i> sp.	1		1			
Elateridae	<i>Spilus</i> sp.3	1					
Elateridae	<i>Spilus</i> sp.aff. <i>atractomorphus</i> Candèze	9				1	
Elateridae	<i>Stenocrepidius</i> sp.	3					
Elateridae	<i>Thylacosternus loetus</i> Bonvouloir	1					
Elateridae	<i>Tomicephalus sanguinicollis</i> Latreille	1					

N.B : Les valeurs indiquées sont indicatrices du nombre de dates de présence par piège et non du nombre de spécimens identifiés

Eucnemidae – Identificateur Jacques CHASSAIN

52 espèces

Famille	Espèce	PV	PC	PA	PM	VU
Eucnemidae	<i>Adelothyreus</i> sp.	3				
Eucnemidae	<i>Calyptocerus</i> sp.	1				
Eucnemidae	<i>Cladius maxillaris</i> Bonvouloir	1				
Eucnemidae	<i>Dendrocharis</i> sp.aff. <i>bombycina</i> Guérin	1				
Eucnemidae	<i>Dromaeolus</i> 2 spp.	8				
Eucnemidae	<i>Dromaeolus ambiguus</i> Bonvouloir	7				
Eucnemidae	<i>Dromaeolus</i> sp.aff. <i>variegatus</i> Bonvouloir	7				

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Eucnemidae	<i>Dromaeolus dilutipes</i> Bonvouloir	6				
Eucnemidae	<i>Dromaeolus elongatus</i> Bonvouloir	3				
Eucnemidae	<i>Dromaeolus fuliginosus</i> Bonvouloir	4				
Eucnemidae	<i>Dromaeolus</i> sp.aff. <i>batesi</i> Bonvouloir	3				
Eucnemidae	<i>Entomophthalmus americanus</i> Bonvouloir	1				
Eucnemidae	<i>Entomophthalmus minutus</i> Bonvouloir	2				
Eucnemidae	<i>Entomophthalmus</i> sp.	4			1	
Eucnemidae	<i>Euryaulacus carbonarius</i> Bonvouloir	2				
Eucnemidae	<i>Farsus obscurus</i> Bonvouloir	1				
Eucnemidae	<i>Fornax</i> 4 spp.	23		1	2	1
Eucnemidae	<i>Fornax sanguineosignatus</i> Guérin	1				
Eucnemidae	<i>Fornax sinuatus</i> Bonvouloir	1				
Eucnemidae	<i>Gastraulacus</i> n.sp. ?	1	1			
Eucnemidae	<i>Gastraulacus cavifrons</i> Horn	3	1			
Eucnemidae	<i>Gastraulacus nevermanni</i> Barber	7	1			
Eucnemidae	<i>Gastraulacus</i> sp.	1	2			
Eucnemidae	<i>Idiotarsus bicarinatus</i> Bonvouloir	2				
Eucnemidae	<i>Idiotarsus</i> sp.	5				
Eucnemidae	<i>Idiotarsus tricarinatus</i> Bonvouloir	12			1	
Eucnemidae	<i>Isorhipis</i> sp.aff. <i>picteti</i> Bonvouloir	1				
Eucnemidae	<i>Macraulacus excavatus</i> Bonvouloir	1				
Eucnemidae	<i>Macraulacus</i> sp.	3				
Eucnemidae	<i>Macraulacus</i> sp. aff. <i>excavatus</i> Bonvouloir	1				
Eucnemidae	<i>Microrhagus</i> 2 spp.	16				
Eucnemidae	<i>Nematodes</i> 2 spp.	2				
Eucnemidae	<i>Nematodes cuneatus</i> (Guérin)	18	2	1	2	
Eucnemidae	<i>Nematodes cylindricus</i> (Castelnau)	5				
Eucnemidae	<i>Nematodes infuscatus</i> Bonvouloir	1				
Eucnemidae	<i>Nematodes</i> sp. aff. <i>infuscatus</i> Bonvouloir	2				
Eucnemidae	<i>Nematodes</i> 2 spp.	4				
Eucnemidae	<i>Neomathion anxius</i> (Bonvouloir)	3				
Eucnemidae	<i>Neomathion leprieuri</i> (Castelnau)	3				
Eucnemidae	<i>Phlegon buqueti</i> Castelnau	1				
Eucnemidae	<i>Phlegon</i> sp.aff. <i>degallieri</i> Muona	2			1	
Eucnemidae	<i>Plesiofornax</i> sp.a	1				1
Eucnemidae	<i>Plesiofornax</i> sp.b	1				
Eucnemidae	<i>Plesiofornax</i> sp.	10				
Eucnemidae	<i>Vitellius spinosissimus</i> Cobos	2				
Eucnemidae	<i>Xylophilus guyanensis</i> Fleutiaux	1				

N.B : Les valeurs indiquées sont indicatrices du nombre de dates de présence par piège et non du nombre de spécimens identifiés

Erotylidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC

52 espèces

Famille	Espèce	PV
Erotylidae	<i>Aegithus</i> sp.	1
Erotylidae	<i>Apolybas axillaris</i> Lacordaire, 1842	1
Erotylidae	<i>Apolybas corallinus</i> Lacordaire, 1842	4
Erotylidae	<i>Apolybas thoracicus</i> Lacordaire, 1842	1
Erotylidae	<i>Ellipticus pallidus</i> Olivier, 1792	2
Erotylidae	<i>Erotylus isequiboensis</i> Voet, 1778	3
Erotylidae	<i>Iphiclus (Brachymerus) bellulus</i>	1

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Erotylidae	<i>Iphiclus (Brachymerus) nitidulus</i> Olivier, 1807	5
Erotylidae	<i>Iphiclus (Habrodactylus) punctiger</i> Lacordaire, 1842	3
Erotylidae	<i>Iphiclus (Iphiclus) maculatus</i> Voet, 1778	1
Erotylidae	<i>Iphiclus (Megaprotus) circulus</i> Lacordaire, 1842	2
Erotylidae	<i>Iphiclus oblongonotatus</i>	1
Erotylidae	<i>Iphiclus ramosus</i>	1
Erotylidae	<i>Iphiclus sedecimpunctatus</i> Lacordaire, 1842	1
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp.1	1
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp.2	1
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp.3	1
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp.4	4
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp.5	3
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp.6	1
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp.7	5
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp.8	1
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp.9	2
Erotylidae	<i>Ischyryus cordiformis</i> Skelley,	4
Erotylidae	<i>Mycotretus decoratus</i> Duponchel, 1825	1
Erotylidae	<i>Mycotretus dorsonotatus</i> Lacordaire, 1842	5
Erotylidae	<i>Mycotretus floriger</i> Lacordaire, 1842	1
Erotylidae	<i>Mycotretus lepidus</i> Lacordaire, 1842	12
Erotylidae	<i>Mycotretus leprosus</i> Lacordaire, 1842	5
Erotylidae	<i>Mycotretus maculatus</i> Olivier, 1792	1
Erotylidae	<i>Mycotretus nugator</i> ?	14
Erotylidae	<i>Mycotretus palmiphilus</i> Lacordaire, 1842	2
Erotylidae	<i>Mycotretus scitulus</i>	2
Erotylidae	<i>Mycotretus</i> sp.1	9
Erotylidae	<i>Mycotretus</i> sp.2	3
Erotylidae	<i>Mycotretus</i> sp.3 <i>sticticollis</i> ?	1
Erotylidae	<i>Mycotretus</i> sp.4	1
Erotylidae	<i>Mycotretus</i> sp.5	1
Erotylidae	<i>Mycotretus</i> sp.6	5
Erotylidae	<i>Mycotretus</i> sp.7	2
Erotylidae	<i>Mycotretus</i> sp.8	1
Erotylidae	<i>Mycotretus tricolor</i>	1
Erotylidae	<i>Neopriotelus irroratus</i> Lacordaire, 1842	4
Erotylidae	sp.1	1
Erotylidae	sp.2	2
Erotylidae	sp.3	1
Erotylidae	<i>Phricobacis navicularis</i> Lacordaire, 1842	1
Erotylidae	<i>Prepopharus americanus</i> Voet, 1778	7
Erotylidae	<i>Prepopharus eduardoi praestus</i>	24
Erotylidae	<i>Prepopharus eduardoi undatus</i>	2
Erotylidae	<i>Pselaphacus giganteus</i> Germar, 1824	3
Erotylidae	<i>Tritoma</i> sp.	1

Geotrupidae Bolboceratinae – Identificateur Olivier BOILLY

5 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PV
Geotrupidae	Bolboceratinae	Bolboceratini	<i>Athyreus alvarengai</i> Howden, 1978	7
Geotrupidae	Bolboceratinae	Bolboceratini	<i>Athyreus parvus</i> Howden, 1978	15

Geotrupidae	Bolboceratinae	Bolboceratini	<i>Athyreus</i> n.sp.	9
Geotrupidae	Bolboceratinae	Bolboceratini	<i>Neothyreus illotus</i> Howden, 1985	39
Geotrupidae	Bolboceratinae	Bolboceratini	<i>Neothyreus lanuginosus</i> Klug, 1843	1

Histeridae – Identificateur Nicolas DEGALLIER et Daniel PESSOA DE MOURA*(Omalodes)*

85 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PV	PC	PA
Histeridae	Dendrophilinae		<i>Degallierister</i> sp.	1		
Histeridae	Dendrophilinae		<i>Teretriosoma</i> sp.	17		
Histeridae	Dendrophilinae		<i>Carcinops</i> sp.	14		
Histeridae	Dendrophilinae		<i>Isolomalus</i> sp.	81		
Histeridae		Exosternini	<i>Kaszabister</i> sp.	1		
Histeridae		Exosternini	ssp.	993		2
Histeridae	Haeteriinae		<i>Alloiodites</i> sp.	4		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Aristomorphus</i> sp.	3		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Cyclechinus</i> sp.	1		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Guianahister ashei</i> Tishechkin, 2007	8		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Helavadites</i> sp.	1		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Hemicolonides</i> sp.	1		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Mesynodites</i> sp.	27		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Neoterapus bicarinatus</i> (Lewis, 1898)	6		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Ponerolister</i> sp.	1		
Histeridae	Haeteriinae		sp.	3		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Synoditulus</i> sp.	1		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Terapus</i> GF sp.1	8		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Terapus marseulii</i> Westwood, 1874	7		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Terapus</i> sp.	1		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Trichoreninus</i> sp.	3		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Troglosternus</i> n.sp.1	8		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Troglosternus dasypus</i> Bickhardt, 1917	6		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Troglosternus</i> sp.2	15		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Tylois trilunatus</i> Marseul, 1864	2		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Voratister</i> sp.	8		
Histeridae	Haeteriinae		<i>Xenister schwarzmaieri</i> Borgmeier, 1929	1		
Histeridae	Histerinae		<i>Baconia</i> sp.	2		
Histeridae	Histerinae		<i>Conchita propygidiale</i> Mazur, 1994	71		
Histeridae	Histerinae		<i>Ebonius politus</i> Lewis, 1885	25	1	
Histeridae	Histerinae		<i>Hister</i> sp.	77		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta (Leionota) cerdo</i> Marseul, 1853	2		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta (Leionota) devia</i> Marseul, 1853	87		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta (Leionota) minuta</i> Erichson, 1834	15		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta (Leionota) punctulata</i> Marseul, 1853	2		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta (Leionota) quadridentata</i> Olivier, 1789	1		6
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta (Leionota) reichii</i> Marseul, 1853	12		270
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta (Leionota) silvestre</i> Desbordes, 1924	1		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta aradiformis</i> Erichson, 1834	15		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta bidentata</i> Marseul, 1853	1		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta cayennensis</i> Marseul, 1853	12		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta curta</i> Marseul, 1853	33		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta humilis</i> Paykull, 1811	92	1	
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta lamina</i> Paykull, 1811	3		
Histeridae	Histerinae		<i>Hololepta wenzeli</i> Mazur, 1984	4		
Histeridae	Histerinae		<i>Hypobletus</i> sp.	8		
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Cornillus) binodulus</i> Lewis, 1910			4
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Cornillus) praeivius</i> Marseul, 1861		1	
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Cornillus)</i> sp.	2		21
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Cornillus) tuberculatus</i> Lewis, 1905	33		6
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Omalodes) anthracinus</i> Marseul, 1852	4		
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Omalodes) bifoveolatus</i> Marseul, 1853	129		2
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Omalodes) faustus</i> Erichson, 1834	2		5
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Omalodes) foveola</i> Erichson, 1834	1		
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Omalodes) gagatinus</i> Erichson, 1834	6		2
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Omalodes) lucidus</i> Erichson, 1834	146		
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Omalodes) pulvinatus</i> Erichson, 1834	35	1	49
Histeridae	Histerinae		<i>Omalodes (Omalodes) sobrinus</i> Erichson, 1834	1		
Histeridae	Histerinae		<i>Operclipygus</i> sp.	1		
Histeridae	Histerinae		<i>Petalosoma hirtipes</i> (Lewis, 1897)	3		
Histeridae	Histerinae		<i>Platyeutidium bahiense</i> Marseul, 1860	5		
Histeridae	Histerinae		<i>Platyeutidium exutum</i> (Lewis, 1889)	1		
Histeridae	Histerinae		<i>Platyeutidium monodon</i> Marseul, 1870	25		
Histeridae	Histerinae		<i>Platyeutidium multispinosum</i> Wensel, 1944	35		
Histeridae	Histerinae		<i>Platyeutidium unistriatum</i> Dillon, 1935	3		
Histeridae	Histerinae		<i>Platyeutidium williamsi</i> Dillon, 1935	76	1	
Histeridae	Histerinae		<i>Scapomegas auritus</i> Marseul, 1855	94	6	
Histeridae	Histerinae		<i>Sphyracus anjubaulti</i> (Marseul, 1864)	10		
Histeridae	Histerinae		<i>Yarmister barberi</i> Wenzel, 1939	1		
Histeridae	Histerinae		<i>Yarmister</i> sp.	1		
Histeridae	Saprininae		<i>Euspilotus (Hesperosaprinus)</i> n. sp.1	94		
Histeridae	Saprininae		<i>Euspilotus (Hesp.) auctus</i> (Schmidt, 1890)	9		
Histeridae	Saprininae		<i>Euspilotus (Hesp.) azureus</i> (Sahlberg, 1823)	12		
Histeridae	Saprininae		<i>Euspilotus (Hesp.) canalisticus</i> (Marseul, 1855)	7		
Histeridae	Saprininae		<i>Euspilotus (Hesp.)</i> n. sp.2	255		
Histeridae	Saprininae		<i>Euspilotus (Hesp.) flaviclava</i> (Marseul, 1870)	21		
Histeridae	Saprininae		<i>Euspilotus (Hesp.) innubus</i> (Erichson, 1834)	16		
Histeridae	Saprininae		<i>Euspilotus (Hesp.) modestus</i> (Erichson, 1834)	3		
Histeridae	Saprininae		<i>Phoxonotus tuberculatus</i> Marseul, 1862	1		
Histeridae	Tribalinae		<i>Epierus</i> sp.	184		
Histeridae	Tribalinae		<i>Idolia</i> sp.	9		
Histeridae	Trypanaeinae		<i>Coptotrophis</i> sp.		1	
Histeridae	Trypanaeinae		sp.	335		
Histeridae	Trypanaeinae		<i>Trypolister capucinus</i> Bickhardt, 1916	10		

Hybosoridae – Identificateurs Antonio BALLERIO

37 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	PV
Hybosoridae	Anaidinae	<i>Chaetodus</i> sp.	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus setosus</i> (Boucomont, 1936)	105
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus</i> sp.1	12
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus</i> sp.2	36

Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus</i> sp.3	14
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus</i> sp.4	6
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus</i> sp.5	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus</i> sp.6	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthoides undatus</i> (Petrovitz, 1973)	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus amazonicus</i>	16
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.1	8
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.2	2
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.3	2
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.4	76
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.5	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.6	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.7	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.8	2
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.9	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.10	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.11	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthus</i> sp.12	2
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Germarostes</i>) cfr. <i>plicatus</i>	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Germarostes</i>) sp.1	5
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Germarostes</i>) sp.2	4
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Germarostes</i>) sp.3	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Germarostes</i>) cfr. <i>globosus</i>	21
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Germarostes</i>) cfr. <i>plicatus</i>	5
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Germarostes</i>) <i>degallieri</i> Paulian, 1982	28
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Germarostes</i>) <i>oberthueri</i> Paulian, 1982	8
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Germarostes</i>) <i>senegalensis</i> (Castelnaud, 1840)	3
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Haroldostes</i>) sp.1	1
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Haroldostes</i>) sp.2	19
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Haroldostes</i>) sp.3	2
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Haroldostes</i>) sp.4	218
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> (<i>Haroldostes</i>) sp.5	1
Hybosoridae	Hybosorinae	<i>Coilodes</i> sp.	13

Hydrophilidae – Identificateur Pierre QUENEY

4 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PV
Hydrophilidae	Sphaeridiinae	Coelostomatini	<i>Cyclotypus</i> n.sp.	2
Hydrophilidae	Sphaeridiinae	Coelostomatini	<i>Dactylosternum</i> sp.	7
Hydrophilidae	Sphaeridiinae	Coelostomatini	<i>Phaenonotum</i> sp.	1
Hydrophilidae	Sphaeridiinae	Megasternini	<i>Moraphilus sulcatus</i> Orchymont (d'), 1925	3

Lampyridae – Identificateur Robert CONSTANTIN

34 espèces

Famille	Espèce	PL	PA	PV	VU	PM
Lampyridae	<i>Aspisoma</i> cf. <i>maculatum</i>	1				
Lampyridae	<i>Aspisoma</i> sp.	8		1	5	
Lampyridae	<i>Calyptocephalus comatus</i> Olivier, 1895			9		
Lampyridae	<i>Calyptocephalus melanopterus</i> Olivier, 1909			1		
Lampyridae	<i>Dryptelytra cayennensis</i> Laporte, 1833			55		
Lampyridae	<i>Lucidota albocornuta</i> Pic, 1940			6		

Lampyridae	<i>Lucidota mellicula</i> Olivier, 1907			1		
Lampyridae	<i>Lucidota pennata</i> Dejean, 1837			51		1
Lampyridae	<i>Lucidota</i> 5 ssp.	3		121	7	1
Lampyridae	<i>Lucio blattinum</i> Perty, 1830			1		
Lampyridae	<i>Lychnacris flabellata</i> Fabricius, 1801			9		
Lampyridae	<i>Magnoculus</i> 3 ssp.			61		3
Lampyridae	<i>Phaenolis</i> cf. <i>defecta</i> Olivier, 1907			116		
Lampyridae	<i>Phaenolis impura</i> Olivier, 1911			4		
Lampyridae	<i>Photinus basalis</i> Pic, 1930			15		2
Lampyridae	<i>Photinus</i> 5 ssp.	3		146	5	3
Lampyridae	<i>Photuris</i> sp.		1	2		
Lampyridae	<i>Platylampis explanata</i> Pic, 1943			9		2
Lampyridae	<i>Psilocladus melas</i> Olivier, 1885			29		
Lampyridae	<i>Psilocladus miltoderus</i> Blanchard, 1846			6		
Lampyridae	<i>Psilocladus sigillatus</i> Olivier, 1907			3		
Lampyridae	<i>Psilocladus</i> 2 ssp.	1		298		
Lampyridae	<i>Pyrogaster</i> sp.				1	



Aspisoma sp.

Lucanidae – Identificateur Pierre-Henri DALENS

1 espèce

Famille	Ss famille/Tribu	Espèce	PL	VU	PV	PA
Lucanidae		<i>Brasilucanus alvarengai</i> Vulcano & Pereira, 1961			×	

Lycidae – Identificateur Robert CONSTANTIN

29 espèces

Famille	Espèce	PL	PC	PV	VU	PM
Lycidae	<i>Calocladon</i> sp.	1		7	1	
Lycidae	<i>Calopteron serratum</i> Linnaeus, 1758			5	1	2
Lycidae	<i>Calopteron</i> 2 ssp.	1		2		1
Lycidae	<i>Calopteron tropicum</i> Linnaeus, 1764	1		3	5	
Lycidae	<i>Ceratopriomorphus</i> sp.			7		
Lycidae	<i>Cyrtopteron atripenne</i> Pic, 1922			234		3
Lycidae	<i>Cyrtopteron muhlenbecki</i> Bourgeois, 1879		1	5		1
Lycidae	<i>Cyrtopteron piceum</i> Pic, 1922			48		
Lycidae	<i>Emplectus</i> sp.			3		
Lycidae	<i>Haplobothris minuta</i> Pic, 1911			6		
Lycidae	<i>Haplobothris</i> 2 ssp.			19		
Lycidae	<i>Idiopteron</i> sp.	1		1	1	
Lycidae	<i>Leptoceteles</i> sp.				1	
Lycidae	<i>Linoptes</i> sp.	2		1		

Lycidae	<i>Lycomorphon</i> cf. <i>amazonicum</i> Nascimento, 2008			17		
Lycidae	<i>Lycoplateros</i> sp.			1		
Lycidae	<i>Mesopteron</i> 3 ssp.			33		2
Lycidae	<i>Metapteron</i> sp.			16		
Lycidae	<i>Neolyrium</i> n.sp.			1		
Lycidae	<i>Plateros</i> 4 ssp.			49	4	5
Lycidae	<i>Pseudacroleptus sinuatus</i> Pic, 1911			17		
Lycidae	<i>Teroplas</i> sp.			1		

*Emplectus* sp.**Malachiidae – Identificateur Robert CONSTANTIN**

3 espèces

Famille	Espèce	PV
Malachiidae	<i>Attalogonia</i> sp.	2
Malachiidae	<i>Attalogonia</i> n.sp.	4
Malachiidae	<i>Lemphus</i> cf. <i>nitidicollis</i> Gorham	1

Mordellidae – Identificateur Pascal LEBLANC

89 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PV	PM	PA	PC
Mordellidae	Mordellinae	Conaliini	<i>Glipodes unistrogosa</i> (Pic, 1941)	4			
Mordellidae	Mordellinae	Conaliini	<i>Isotrilophus erraticus</i> (Smith, 1883)	25			
Mordellidae	Mordellinae	Conaliini	<i>Paraconalia</i> sp.1	28			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Botia albertae</i> Franciscolo, 1985	20			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Cothurus</i> sp.1	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Cothurus</i> sp.3	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Cothurus</i> sp.4	7			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Cothurus</i> sp.5	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Cothurus</i> sp.8	2			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Glipa nigrosignata</i> Chevrolat, 1882				1
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Hoshihananomia quadrisignata</i> (Chevrolat, 1834)			1	1
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella acuticauda</i> Champion, 1891	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella badiipennis</i> Champion, 1891	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> cf. <i>brevistylis</i> Liljeblad, 1922	2			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella chevrolati</i> Champion, 1891	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella clavicornis</i> Kirby, 1818	6			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella flavofasciata</i> Champion, 1891	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella leucogramma</i> Champion, 1891	9			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella lineatipyga</i> Champion, 1891	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella nigroapicalis</i> Pic, 1936	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.3	23			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.3B	6			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.5B	5			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.6	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.7	2			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.8	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.9	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.10	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.15	14			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.18	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.20	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.23	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.29	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.30	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.32	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.33	2			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.34	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.35	2			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.36	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.37	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.38	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.39	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.46	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.47	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella</i> sp.48	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella subobliquefasciata</i> Pic, 1936	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Mordella univittata</i> Champion, 1891	293			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Tomoxia contracta</i> Champion, 1891	5			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Tomoxia spinifer</i> Champion, 1891	6			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Variimorda pustulosa</i> (Champion, 1891)	19		1	1
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Variimorda</i> sp.1	5			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Yakuhananomia interrupta</i> (Champion, 1891)	7			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini	<i>Yakuhananomia</i> sp.1	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Calyce</i> sp.1	4			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Calyce</i> sp.2	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Calycemorda lemoulti</i> (Pic, 1929)	8			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Calycina</i> sp.1				3
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Falsomordellistenoda basimaculata</i> (Champion, 1891)		1		
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Falsomordellistenoda sexmaculata</i> (Champion, 1891)	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Falsomordellistenoda</i> sp.1	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Falsomordellistenoda</i> sp.8	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Falsomordellistenoda</i> sp.9	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Falsomordellistenoda</i> sp.11	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Falsomordellistenoda</i> sp.12	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Falsomordellistenoda</i> sp.13	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Falsomordellistenoda</i> sp.14	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Neomordellistena</i> sp.1	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida aequinoctialis</i> (Champion, 1891)	2			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida castaneicolor</i> (Champion, 1891)			1	
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida ephippiata</i> (Champion, 1891)	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida lineatocollis</i> (Champion, 1891)	6			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.	6	1		

Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.1	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.1B	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.2	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.3	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.3B	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.4	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.5B	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.6	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.8	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.10	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.12	3			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.15	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.16	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.18	1			
Mordellidae	Mordellinae	Mordellistenini	<i>Pseudotolida</i> sp.19	1			

Nitidulidae – Identificateur Andrew CLINE

56 espèces

Famille	Ss famille/Tribu	Espèce
Nitidulidae		<i>Colopterus</i> ssp. (16 espèces)
Nitidulidae		<i>Lobiopa</i> ssp. (4 espèces)
Nitidulidae		<i>Stelidota</i> ssp. (5 espèces)
Nitidulidae		<i>Cryptarcha</i> ssp. (10 espèces)
Nitidulidae		<i>Brachypeplus</i> ssp. (5 espèces)
Nitidulidae		<i>Camptodes</i> sp.
Nitidulidae		<i>Amphicrossus</i> ssp. (2 espèces)
Nitidulidae		<i>Grammorus</i> sp.
Nitidulidae		<i>Oxycnemus</i> ssp. (2 espèces)
Nitidulidae		<i>Lasiodactylus brunneus</i>
Nitidulidae		<i>Psilotus</i> ssp. (2 espèces)
Nitidulidae		<i>Prometopia</i> sp.
Nitidulidae		<i>Pocadius</i> sp.
Nitidulidae	Nitidulinae	New Genus 1/New Species 1 (<i>Soronia</i> Complex)
Nitidulidae	Nitidulinae	New Genus 1/New Species 2 (<i>Soronia</i> Complex)
Nitidulidae	Nitidulinae	New Genus 2/New Species 1 (<i>Soronia</i> Complex)
Nitidulidae	Nitidulinae	New Genus 2/New Species 2 (<i>Soronia</i> Complex)
Nitidulidae	Axyrinae	New Genus 3/New Species 1 (<i>Prometopia</i> Complex)

Passalidae – Identificateur Stéphane BOUCHER

22 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	Eval	PV	PC	VU	PL
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus amazonicus</i> (Kuwert)	TC	19	11		1
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus armatus</i> Perty	C				1
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus gladiator</i> (Kuwert)	PC	4	4		
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus interruptus</i> (Linnaeus)	TC	12	7		11
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus interstitialis</i> Eschscholtz	TC	46	19		6
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus michaeli</i> Boucher	C		3		
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus peruvianus</i> (Kuwert)	PC	7	1		2
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus punctiger</i> Lepeletier & Serville	C	2	1		3
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus rhodocanthopoides</i> (Kuwert)	C		1		2
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Passalus striolatus</i> Eschscholtz	TC	9	2		13

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Paxillus camerani</i> (Rosmini)	C	15	7		
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Paxillus depressus</i> (Drapiez)	AC	15	2		
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Paxillus leachi</i> MacLeay	C				1
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Paxillus minor</i> Kuwert	C	7	7		
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Pertinax convexus</i> (Dalman)	TC	2	3		2
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Pertinax dechambrei</i> Boucher	R	4			1
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Pertinax latifrons</i> (Percheron)	TC	17	21		11
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Pertinax</i> n.sp.	AC	11			
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Pertinax spinifer</i> (Percheron)	R				1
Passalidae	Passalinae	Passalini	<i>Spasalus crenatus</i> MacLeay	PC	11	1		2
Passalidae	Passalinae	Proculini	<i>Popilius tetraphyllus</i> (Eschscholtz)	PC			1	
Passalidae	Passalinae	Proculini	<i>Verres furcibrabis</i> (Eschscholtz)	C				1

Eval. S. BOUCHER TC : très commune ; C : commune ; AC : assez commune ; PC : peu commune ; R : rare

Phengodidae & Telegeusidae – Identificateur Robert CONSTANTIN

11 espèces

Famille	Espèce	PV	VU	PM
Phengodidae	<i>Eurymastinocerus</i> cf. <i>reductipennis</i> Wittmer, 1976	5		
Phengodidae	<i>Howdenia</i> cf. <i>robusta</i> Wittmer, 1988	15		
Phengodidae	<i>Oxymastinocerus</i> cf. <i>nigripennis</i> Wittmer, 1988	24		
Phengodidae	<i>Phrixothrix gibbosus</i> Wittmer, 1976	1		1
Phengodidae	<i>Pseudophengodes</i> cf. <i>penai</i> Wittmer, 1976	4		
Phengodidae	<i>Pseudophengodes</i> sp.	8	1	
Phengodidae	<i>Stenophrixothrix fuscus</i> Gorham, 1881	6		
Phengodidae	<i>Stenophrixothrix pallens</i> Berg, 1885	2		
Phengodidae	<i>Taximastinocerus</i> cf. <i>lanei</i>	1		
Phengodidae	<i>Taximastinocerus</i> cf. <i>parallelus</i>	1		
Telegeusidae	<i>Pseudotelegeusis howdeni</i> Wittmer, 1976	2		

Scarabeidae Cetoniinae & Rutelinae – Identificateurs Pierre-Henri DALENS & Julien TOUROULT**Scarabeidae Dynastinae – Identificateur Yannig PONCHEL****Scarabeidae Aphodiinae – Identificateur Patrick BORDAT****Scarabeidae Scarabeinae – Identificateurs Pierre-Henri DALENS, Julien TOUROULT & Conrad GILLET**

151 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	PL	VU	PV	PC	PA
Scarabeidae	Aphodiinae 2 espèces	<i>Batesiana tuberculata</i> (Bates, 1887)			×		
Scarabeidae	Aphodiinae	<i>Ataenius morator</i> Harold, 1869			×		
Scarabeidae	Cetoniinae 16 espèces	<i>Allorrhina</i> sp.			×		
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Desicasta lobata</i> (Olivier, 1789) ?				×	×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Golinca bifrons</i> Olivier, 1789					×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis bajula</i> (Olivier, 1789)			×		×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis cerdai</i> Antoine, 2001	×				
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis holosericea</i> Voet, 1779			×		×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis marginoguttata</i> (Gory & Percheron, 1833)			×		×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis pardalis</i> (Gory & Percheron, 1833)			×		×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis</i> sp.			×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Hoplopyga cerdani</i> Antoine, 1998	×				×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Hoplopyga liturata</i> (Olivier, 1789) ?			×		
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Hoplopyga marginesignata</i> (Gory & Percheron, 1833)			×		×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Hoplopyga ocellata</i> Gory & Percheron, 1833					×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Hoplopyga</i> sp.					×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Inca clathrata</i> (Olivier, 1792)					×
Scarabeidae	Cetoniinae	<i>Marmarina maculosa</i> Olivier, 1789			×	×	×
Scarabeidae	Dynastinae 50 espèces	<i>Amblyoproctus piliger</i> (Perty, 1830)				×	
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Amblyoproctus rugosus</i> (Erichson, 1847)			×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Aspidolea bleuzeni</i> Dechambre, 1992					
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Aspidolea gaudairethorei</i> Endrödi, 1980	×		×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Aspidolea quadrata</i> Endrödi, 1966	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Bothynus herteli</i> Endrödi, 1968 (identification C. GILLETT)	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Coelosis biloba</i> (Linnaeus, 1767)	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala bicolor</i> Laporte de Castelnau, 1840	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala boucheri</i> (identification P.H. DALENS)					×
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala colasi</i> Endrödi, 1964	×		×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala dilatata</i> (Prell, 1934)	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala diluta</i> Erichson, 1847	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala durantonorum</i> Dechambre, 1999	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala emarginata</i> Endrödi, 1966	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala freyi integra</i> Dechambre, 1999			×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala guianae</i> Endrödi, 1969	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala kuntzeniana</i> Höhne, 1923	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala marginalis</i> Kirsch, 1870	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala picipes</i> (Olivier, 1789)	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala sexpunctata</i> Laporte de Castel. 1840	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala similis</i> Dechambre, 1980	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala simulatrix</i> Höhne, 1923	×			×	
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala subsignata</i> Burmeister, 1847	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala tarsalis</i> Dechambre, 1979	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala testacea</i> Burmeister, 1847	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala toulgoeti</i> Dechambre, 1992	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Erioscelis proba</i> (Sharp, 1877)			×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Enema pan</i> (Fabricius, 1775)			×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Erioscelis proba</i> (Sharp, 1877)			×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Harposcelis paradoxus</i> Burmeister, 1847	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Hemiphileurus depressus</i> (Fabricius, 1801)			×	×	
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Heterogomphus coriaceus</i> Prell, 1912	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Homophileurus quadrituberculatus</i> (Beauv. 1805)	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Ligyris ebenus</i> (De Geer, 1774)	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Megaceras jason</i> (identification P.H. DALENS)			×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Megaceras philoctetes</i> (Olivier, 1789)		×			
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Megaceras remus</i> Reiche, 1859	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Megaceropsis quadridentatus</i> Dechambre, 1976			×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Megasoma acteon</i> (Linnaeus, 1758)	×	×			

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Scarabeidae	Dynastinae	<i>Mimeoma maculata</i> (Burmeister, 1847)	×		×		×
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Mimeoma signatoides</i> (Höhne, 1923)	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Oxyligyrus zoilus</i> (Olivier, 1789)	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Palaeophileurus fallax</i> Dechambre, 1997			×	×	
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Phileurus carinatus</i> Prell, 1914	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Phileurus toulgoeti</i> Dechambre, 1996	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Phileurus verus</i> Endrödi, 1978	×		×	×	
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Stenocrates clipeatus</i> Endrödi, 1966			×		×
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Stenocrates popei</i> Endrödi, 1971	×		×		
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Strategus aloeus</i> (Linnaeus, 1758)	×				
Scarabeidae	Dynastinae	<i>Strategus surinamensis</i> (identification P.H. DALENS)			×		
Scarabeidae	Rutelinae 33 espèces	<i>Anomala</i> sp.1				×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Anomala</i> sp.2				×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Anomala</i> sp.3			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Anomala</i> sp.4	×				
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Anomala</i> sp.5	×		×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Anticherina capucina</i>			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Bolax</i> ? sp.			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Chlorota terminata</i> (Serville, 1825)			×		×
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Cnemida lacerata</i> (Germar, 1824)			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Cnemida leprieuri</i> Arrow, 1899			×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Cnemida retusa</i> (Fabricius, 1801)			×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Dorysthetus lineatopennis</i> Ohaus, 1912			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Dorysthetus virens virens</i> (Drury, 1773)			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Epichalcoplethis aciculata</i> Bates, 1904	×				
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Epichalcoplethis chameleon</i>	×				
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Exantichira rigouti</i> Soula, 1998			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Geniatosoma nigrum</i> Ohaus, 1917			×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Lagochile brunnea castanea</i> Benderitter, 1923			×	×	×
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Lagochile trigona soleri</i> Soula, 2005					×
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Leucothyreus</i> sp.	×				
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Macraspis lateralis</i> (Olivier, 1789)			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Macraspis olivieri</i> (Waterhouse, 1881)	×		×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Macraspis pseudochrysis</i> Landin, 1956			×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Macraspis</i> sp.			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Macraspis xanthosticta</i> Burmeister, 1844			×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Pelidnota laevissima cayennensis</i> Bates, 1904	×		×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Pelidnota quadripunctata</i>			×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Pelidnota touroulti</i> Soula, 2008	×		×		
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Pseudomacraspis affinis</i> (Laporte, 1840)	×		×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Rutela histrio</i> Sahlberg, 1823			×	×	×
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Strigidia granulata</i> (Gory, 1834)	×				
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Strigidia quadripunctata</i> Bates, 1904	×		×	×	
Scarabeidae	Rutelinae	<i>Theuremaripa cayennensis</i> (Ohaus)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae 51 espèces	<i>Anomopius</i> sp.1 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Anomopius</i> sp.2 (identification Max BARCLAY)					

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Ateuchus simplex</i> (Lepeletier & Serville, 1828) (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Ateuchus</i> sp.1 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Ateuchus</i> sp.2 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Ateuchus</i> sp.3 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Canthidium</i> sp.1 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Canthidium</i> sp.2 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Canthidium</i> sp.3 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Canthon bicolor</i> Castelnau, 1840			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Canthon triangularis</i> (Drury, 1770) (identification Conrad GILLETT)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Coprophanæus christophorowi</i> Olsoufieff, 1924			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Coprophanæus dardanus</i> (MacLeay, 1819)			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Coprophanæus jasius</i> (Olivier 1789)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Coprophanæus lancifer</i> (Linné, 1767)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Coprophanæus parvulus</i> (Olsoufieff, 1924)			4		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Deltochilum carinatum</i> (Westwood, 1837)			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Deltochilum guyanense</i> Paulian, 1933 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Deltochilum icarus</i> (Olivier, 1789)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Deltochilum orbiculare</i> Lansberg, 1874			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Deltochilum septemstriatum</i> Paulian, 1938 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Deltochilum</i> sp.1 (identification Conrad GILLETT)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Deltochilum</i> sp.2 aff. <i>batesi</i> (identification Conrad GILLETT)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Deltochilum</i> sp.3 aff. <i>valgum</i> (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Deltochilum valgum</i>			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Dichotomius boreus</i> (Olivier, 1789)			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Dichotomius horridus</i> Felsche, 1911			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Dichotomius mamillatus</i> (identification Conrad GILLETT)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Dichotomius</i> sp.1 (identification Conrad GILLETT)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Dichotomius</i> sp.2 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Dichotomius</i> sp.3 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Dichotomius</i> sp. aff. <i>apicalis</i> (identification Conrad GILLETT)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Dichotomius</i> sp. aff. <i>robustus</i> (identification Conrad GILLETT)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Eurysternus cambeforti</i> Génier, 2009					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Eurysternus caribaeus</i> (Herbst, 1789)			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Eurysternus foedus</i> Guérin-Ménéville, 1844			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Eurysternus hamaticollis</i> (identification Conrad GILLETT)			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Eurysternus hypocrita</i> Balthasar, 1939			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Eurysternus vastiorum</i> Martinez, 1988 (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Glaphyrocanton marmoratus</i> (Pereira & Martinez, 1956) (identification Max BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Hansreia affinis</i> Fabricius, 1801			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Oxysternon durantoni</i> Arnaud, 1994			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Oxysternon festivum</i> (Laporte, 1840)			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Oxysternon silenus</i> (Linnaeus, 1767)			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Oxysternon spiniferum</i> (Laporte, 1840)			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Phanaeus bispinus</i> Bates, 1868			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Phanaeus chalcomelas</i> (Perty, 1830)			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Sylvicanthon candezi</i> Harold			×	×	
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Tetrameiera convexa</i>			×		
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Trichocanthon sordidus</i> (Harold, 1868) (identification Max					

		BARCLAY)					
Scarabeidae	Scarabeinae	<i>Uroxys</i> sp.1 (identification Max BARCLAY)					

*Eurystemus* sp.

Scolytidae & Platypodidae – Identificateur Carlos FLECHTMANN

11 espèces

Famille	Ss famille/Tribu	Espèce	PV
Platypodidae		<i>Platypus parallelus</i> (Fabricius)	×
Scolytidae		<i>Xyleborus affinis</i> Eichhoff, 1868	×
Scolytidae		<i>Xyleborus ferrugineus</i> (Fabricius)	×
Scolytidae		<i>Scolytus</i> sp.	×
Scolytidae		<i>Corthylus</i> sp.	×
Scolytidae		<i>Xyleborus</i> spp.	×
Scolytidae		<i>Xyleborinus</i> spp.	×
Scolytidae		<i>Sampsonius</i> spp.	×

Staphylinidae Pselaphinae – Identificateur Volker BRACHAT

7 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce
Staphylinidae	Pselaphinae	Batrisini	<i>Arthmius</i> sp.A
Staphylinidae	Pselaphinae	Batrisini	<i>Batoctenus</i> sp.A
Staphylinidae	Pselaphinae	Clavigerini	<i>Fustiger</i> sp.B
Staphylinidae	Pselaphinae	Metopiasini	<i>Metopias</i> sp.A
Staphylinidae	Pselaphinae	Metopiasini	<i>Metopias</i> sp.B
Staphylinidae	Pselaphinae	Trogastrini	<i>Eurhexius</i> sp.A
Staphylinidae	Pselaphinae	Trogastrini	<i>Eurhexius</i> sp.B

Staphylinidae (autres sous-familles) – Identificateur Angelico ASENJO

30 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce
Staphylinidae	Osoriinae	Osoriini	<i>Osorius</i> sp.
Staphylinidae	Osoriinae	Leptochirini	<i>Leptochirus maxillosus</i> (Fabricius, 1801)
Staphylinidae	Osoriinae	Leptochirini	<i>Leptochirus brunneoniger</i> Perty, 1830
Staphylinidae	Paederinae	Paederini	<i>Neolindus</i> spp.
Staphylinidae	Paederinae	Paederini	<i>Pycnocrypta</i> sp.
Staphylinidae	Piestinae		<i>Piestus</i> spp.
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Acylophorus</i> spp.
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Elmas guianas</i> Ashe & Chatzimanolis, 2003
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Glenus vestitus</i> Sharp, 1876
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Nordus facialis</i> (Erichson, 1839)
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Nordus</i> sp.
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Oligotergus</i> spp.

Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Paederomimus</i> sp.
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Philothalpus</i> sp.
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Platydracus ochropygus</i> (Nordmann, 1837)
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Plociopterus traili</i> Sharp, 1876
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Smilax cyanea</i> Wasmann, 1902
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Xanthopygus</i> spp.
Staphylinidae	Staphylininae	Staphylinini	<i>Xenopygus bicolor</i> (Laporte, 1835)
Staphylinidae	Staphylininae	Xantholinini	<i>Agrodes conicollis</i> Sharp, 1876
Staphylinidae	Staphylininae	Xantholinini	<i>Eulissus rutilus</i> (Perty, 1830)
Staphylinidae	Staphylininae	Xantholinini	<i>Plochionocerus fulgens</i> (Fabricius, 1793)
Staphylinidae	Staphylininae	Xantholinini	<i>Scytalinus</i> spp.
Staphylinidae	Staphylininae	Xantholinini	<i>Tesba</i> sp.
Staphylinidae	Steninae		<i>Stenus</i> sp.



Staphylinidae sp.

Trogossitidae – Identificateur Franz WACHTEL

12 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	PL	PV	PA
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila colossus</i> Westwood	1		
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila salvini</i> ?		19	
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila</i> sp.2		2	
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila</i> sp.4		55	
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila</i> sp.9		2	
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila</i> sp.10			1
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila</i> sp.11		8	
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila</i> sp.12		1	
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila</i> sp.16		1	
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila</i> sp.17		8	
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Temnochila tristis</i>		4	
Trogossitidae	Trogossitinae	<i>Tenebroides anceps</i>		3	

*Temnochila colossus*

Autres familles de Coleoptera –

14 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce
Melolonthidae	Melolonthinae	<i>Isonychus</i> sp. (identification P. GROSSI)
Callirhipidae		<i>Callirhipis</i> sp. (identification R. CONSTANTIN) [4 spécimens]
Cerophytidae		<i>Phytocerus cayennense</i> (<i>Bonvouloir</i>) (identification J.H. YVINEC/J. CHASSAIN) [2 spécimens]
Elmidae	Larinae	<i>Hexanchorus</i> sp. (identification D. LOHEZ) [1 spécimen]
Meloidae		<i>sp.</i> (identification R. CONSTANTIN) [2 spécimens]
	Epicautini	<i>sp.</i> (identification R. CONSTANTIN) [3 spécimens]
Melandryidae		<i>Orchesia</i> sp. (identification J.H. YVINEC) [1 spécimen]
Throscidae		<i>Aulonothroscus</i> sp. (identification J. CHASSAIN)
Oedemeridae		5 <i>ssp.</i> (identification R. CONSTANTIN) [197 spécimens]
Paussidae	Paussinae	<i>Homopterus subcordatus</i> (identification R. CONSTANTIN) [1 spécimen]

*Orchesia* sp.*Phytocerus cayennense*

Photos J.H. YVINEC

Liste des HEMIPTERA :**Aetalionidae** – Identificateur Albino SAKAKIBARA

2 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PL
Aetalionidae	Biturritiinae	Biturritiini	<i>Lophyraspis muscaria</i> (Fabricius, 1803)	1
Aetalionidae	Biturritiinae	Biturritiini	<i>Lophyraspis scutellata</i> (Fabricius, 1803)	1

Aradidae – Identificateur Ernst HEISS

26 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	PV
Aradidae	Aneurinae	<i>Iralunelus</i> sp.	3
Aradidae	Carventinae	<i>Neoproxius</i> sp.1	1
Aradidae	Carventinae	<i>Neoproxius</i> sp.2	1
Aradidae	Carventinae	<i>Neoproxius</i> sp.3	1
Aradidae	Mezirinae	<i>Aphleboderrhis comata</i> Champion	28
Aradidae	Mezirinae	<i>Aphleboderrhis pubescens</i> (Walker)	17
Aradidae	Mezirinae	<i>Cinyphus</i> sp.	1
Aradidae	Mezirinae	<i>Cinyphus</i> sp. aff. <i>armillatus</i> Bergroth	1
Aradidae	Mezirinae	<i>Dysodius magnus</i> Heiss	35
Aradidae	Mezirinae	<i>Helenus hesiformis</i> White	8
Aradidae	Mezirinae	<i>Hesus acuminatus</i> (Fabricius)	6
Aradidae	Mezirinae	<i>Hesus cordatus</i> (Fabricius)	30
Aradidae	Mezirinae	<i>Hesus flaviventris</i> (Burmeister)	6
Aradidae	Mezirinae	<i>Mezira handlirschi</i> (Bergroth)	1
Aradidae	Mezirinae	<i>Mezira laeviventris</i> (Champion)	53
Aradidae	Mezirinae	<i>Mezira</i> sp.	5
Aradidae	Mezirinae	<i>Miorrhynchus</i> sp.	1
Aradidae	Mezirinae	<i>Nannium</i> sp.1	5
Aradidae	Mezirinae	<i>Neuroctenus</i> cf. <i>longulus</i> Bergroth	77
Aradidae	Mezirinae	<i>Neuroctenus longulus</i> Bergroth	1
Aradidae	Mezirinae	<i>Neuroctenus</i> sp.1	1
Aradidae	Mezirinae	<i>Notapictinus</i> sp.1	8
Aradidae	Mezirinae	<i>Notapictinus</i> sp.2	1
Aradidae	Mezirinae	<i>Ormenocoris</i> ? sp.	1
Aradidae	Mezirinae	<i>Phyllotingis lanceolata</i> (Fabricius)	2
Aradidae	Mezirinae	<i>Placogeny cockerelli</i> Us.& Mats.	8

Cercopidae – Identificateur Adeline SOULIER-PERKINS

8 espèces

Famille	Espèce
Cercopidae	<i>Laccogrypota valida</i> (Distant, 1909),
Cercopidae	<i>Schistogonia cercopoides</i> (Walker, 1858)
Cercopidae	<i>Maxantonia</i> n. sp. ?
Cercopidae	<i>Ischnorhina ephippium</i> (Fabricius, 1803)
Cercopidae	sp.1
Cercopidae	sp.2
Cercopidae	sp.3
Cercopidae	sp.4

Cicadellidae – Identificateur Marc THOUVENOT

8 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	Nombre de spécimens
Cicadellidae	Cicadellinae	Proconiini	<i>Acrogonia nigriceps</i> (Signoret, 1862)	1
Cicadellidae	Cicadellinae	Proconiini	<i>Dichrophleps aurea</i> (Fabricius 1803)	1
Cicadellidae	Cicadellinae	Proconiini	<i>Diestostemma chinai</i> Young, 1968	1
Cicadellidae	Cicadellinae	Proconiini	<i>Peltocheirus rubidus</i> Thouvenot, 2011	1
Cicadellidae	Cicadellinae	Cicadellini	<i>Dilobopterus</i> sp.	1 au PV
Cicadellidae	Cicadellinae	Cicadellini	<i>Macugonalia moesta</i> (Fabricius, 1803)	plusieurs
Cicadellidae	Cicadellinae	Cicadellini	<i>Soosiulus fabricii</i> (Metcalf, 1965)	Plusieurs
Cicadellidae	Cicadellinae	Cicadellini	<i>Strictogonia unifasciata</i> (Fabricius, 1803)	plusieurs

*Soosiulus fabricii**Macugonalia moesta***Cicadidae – Identificateur Marc THOUVENOT**

7 espèces

Famille	Tribu	Espèce	Nombre de spécimens
Cicadidae	Fidicinini	<i>Ariasa marginata</i> (Olivier, 1790)	30
Cicadidae	Fidicinini	<i>Dorisiana brasilianorum</i> Kirkaldy, 1909	3
Cicadidae	Fidicinini	<i>Dorisiana crassa</i> Boulard, 1998	2
Cicadidae	Fidicinini	<i>Dorisiana semilata</i> Walker, 1788	5
Cicadidae	Fidicinini	<i>Fidicinoïdes pseudethelae</i> Boulard & Martinelli, 1996	7
Cicadidae	Fidicinini	<i>Proarna insignis</i> Distant, 1881	6
Cicadidae	Hyantini	<i>Quesada gigas</i> (Olivier, 1790)	4

*Quesada gigas*

Fulgoridae – Identificateur Pierre-Henri DALENS

29 espèces

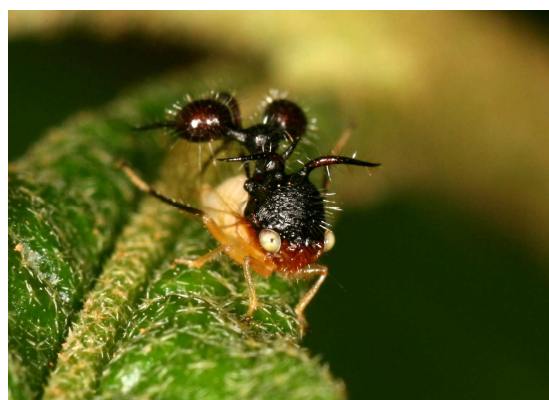
Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PL	VU	PV	PA
Fulgoridae	Aphaeninae	Diloburini	<i>Aracynthus sanguineus</i> (Olivier, 1791)	16			
Fulgoridae	Aphaeninae	Diloburini	<i>Echetra</i> sp.				1
Fulgoridae	Aphaeninae	Diloburini	<i>Episcus guianensis</i> Nast, 1950			1	
Fulgoridae	Aphaeninae	Diloburini	<i>Flatolystra basalis</i> Nast, 1950	2			
Fulgoridae	Aphaeninae	Diloburini	<i>Flatolystra distincta</i> Nast, 1950	2			
Fulgoridae	Aphaeninae	Diloburini	<i>Flatolystra verrucosa</i> Stål, 1859	1			
Fulgoridae	Aphaeninae	Diloburini	<i>Flatolystra ypsilon</i> Nast, 1950	1			
Fulgoridae	Aphaeninae	Enchophorini	<i>Enchophora</i> sp.				1
Fulgoridae	Fulgorinae	Fulgorini	<i>Diareusa annularis</i> (Olivier, 1791)	6			
Fulgoridae	Fulgorinae	Fulgorini	<i>Enhydria longicornuta</i> Lallemand, 1960		1	2	
Fulgoridae	Fulgorinae	Fulgorini	<i>Enhydria tessellata</i> (Walker, 1851)	24			
Fulgoridae	Fulgorinae	Fulgorini	<i>Fulgora laternaria</i> (Linné, 1758)	3			
Fulgoridae	Fulgorinae	Fulgorini	<i>Odontoptera carrenoi</i> Signoret, 1849	7			
Fulgoridae	Fulgorinae	Fulgorini	<i>Odontoptera toulgoeti</i> Bourgoïn & O'Brien, 1994	1			
Fulgoridae	Fulgorinae	Fulgorini	<i>Phrictus regalis</i> Caldwell, 1945		1		
Fulgoridae	Lystrinae	Paralystrini	<i>Aburia olivacea</i> (Blanchard, 1845)	164			
Fulgoridae	Lystrinae	Paralystrini	<i>Japetus tostus</i> (Stål, 1859)	1			
Fulgoridae	Lystrinae	Paralystrini	<i>Paralystra emma</i> White, 1846	1			
Fulgoridae	Lystrinae	Poiocerini	<i>Calyptoproctus aridus</i> Stål, 1869	1			
Fulgoridae	Lystrinae	Poiocerini	<i>Calyptoproctus</i> sp.1	1			
Fulgoridae	Lystrinae	Poiocerini	<i>Calyptoproctus</i> sp.2	13			
Fulgoridae	Lystrinae	Poiocerini	<i>Scaralis picta</i> (Germar, 1830)	19			
Fulgoridae	Lystrinae	Poiocerini	<i>Scaralis</i> sp.1			1	
Fulgoridae	Lystrinae	Poiocerini	<i>Scaralis</i> sp.2	1			
Fulgoridae	Lystrinae	Poiocerini	<i>Scaralis</i> sp.3	1			
Fulgoridae	Lystrinae	Poiocerini	<i>Scaralis</i> sp.4			1	
Fulgoridae	Lystrinae	Poiocerini	<i>Scaralis spectabilis</i> Walker, 1858			1	
Fulgoridae	Phenacinae	Phenacini	<i>Phenax variegata</i> (Olivier, 1791)	3	1		
Fulgoridae	Phenacinae	Phenacini	<i>Pterodictya reticularis</i> (Olivier, 1791)	8			

Membracidae – Identificateur Albino SAKAKIBARA

35 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PL	PV	PA	PM
Membracidae	Darninae	Cymbomorphini	<i>Cymbomorpha amazona</i>		2		
Membracidae	Darninae	Cymbomorphini	<i>Cymbomorpha bipuncta</i>		1		
Membracidae	Darninae	Cymbomorphini	<i>Cymbomorpha vaginata</i>		1		1
Membracidae	Darninae	Darnini	<i>Darnis lateralis</i>	2	2		
Membracidae	Darninae	Darnini	<i>Stictopelta indeterminata</i>		1		
Membracidae	Darninae	Darnini	<i>Sundarion flavum</i>	5			
Membracidae	Darninae	Procyrtini	<i>Procyrta pectoralis</i>	7			
Membracidae	Heteronotinae	Heteronotini	<i>Heteronotus delineatus</i>	3			
Membracidae	Heteronotinae	Heteronotini	<i>Heteronotus excisus</i>	1			
Membracidae	Heteronotinae	Heteronotini	<i>Heteronotus jauffreti</i>	1			
Membracidae	Membracinae	Aconophorini	<i>Aconophora</i> sp.	1			
Membracidae	Membracinae	Aconophorini	<i>Calloconophora</i> sp.	6			
Membracidae	Membracinae	Hypsoprurini	<i>Hypsoprura</i> sp.		2		
Membracidae	Membracinae	Hypsoprurini	<i>Notocera cruciata</i>		1		
Membracidae	Membracinae	Membracini	<i>Enchenopa concolor</i>	4			
Membracidae	Membracinae	Membracini	<i>Enchophyllum quinquemaculatum</i>	5			
Membracidae	Membracinae	Membracini	<i>Membracis compressa</i>		1		
Membracidae	Membracinae	Membracini	<i>Membracis foliatofasciata</i>	1			

Membracidae	Membracinae	Membracini	<i>Phyllotropis fasciata</i>		1		
Membracidae	Nicomiinae	Nicomiini	<i>Tolania sp.</i>	3			
Membracidae	Smiliinae	Amastrini	<i>Amastris elevata</i>	2			
Membracidae	Smiliinae	Amastrini	<i>Amastris exaltata</i>	1			
Membracidae	Smiliinae	Amastrini	<i>Amastris guttata</i>	1			
Membracidae	Smiliinae	Amastrini	<i>Amastris pseudoelevata</i>	4			
Membracidae	Smiliinae	Amastrini	<i>Amastris triviale</i>	2			
Membracidae	Smiliinae	Amastrini	<i>Amastris vitalina</i>	1			
Membracidae	Smiliinae	Ceresini	<i>Ceresa amazonica</i>		2		
Membracidae	Smiliinae	Ceresini	<i>Cyphonia clavata</i>	1	1		
Membracidae	Smiliinae	Micrutralini	<i>Micrutralis nigromarginata</i>	4			
Membracidae	Smiliinae	Polyglyptini	<i>Notogonioides sp.1</i>	1			
Membracidae	Smiliinae	Polyglyptini	<i>Phormophora maura</i>	1			
Membracidae	Stegaspidae	Stegaspidi	<i>Bocydiium globulare</i>	9			
Membracidae	Stegaspidae	Stegaspidi	<i>Lycoderes fabricii</i>		2		
Membracidae	Stegaspidae	Stegaspidi	<i>Umbelligerus peruviansis</i>	2			
Membracidae	Tragopinae		<i>Chelyoidea sp.</i> (identification Roland LUPOLI)			1	



Cyphonia clavata

Pentatomoidea – Identificateur Roland LUPOLI

88 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PL	PV	PA	BT
Canopidae			<i>Canopus sp.</i>	3	72		
Coreidae			sp.1				×
Coreidae			sp.2	×			
Coreidae			sp.3		×		
Cydnidae	Cydninae	Geotomini	<i>Cyrtomenus emarginatus</i> Stal	7			
Cydnidae	Cydninae	Geotomini	<i>Dallasiellus longulus</i> (Dallas)		1		
Cydnidae	Cydninae	Geotomini	<i>Dallasiellus sp.1</i>		1		
Cydnidae	Cydninae	Geotomini	<i>Dallasiellus sp.2</i>		17		
Cydnidae	Cydninae	Geotomini	<i>Dallasiellus sp.3</i>		79		
Cydnidae	Cydninae	Geotomini	<i>Pangaeus aethiops</i> (Fabricius)		324		
Cydnidae	Cydninae	Geotomini	<i>Pangaeus piceatus</i> Stal		1060		
Gelastocoridae			sp.	×			
Lygaeidae			sp.1				×
Lygaeidae			sp.2		×		
Lygaeidae	Geocorinae		sp.		×		
Miridae			sp.1		×		
Miridae			sp.2		×		
Miridae			sp.3		×		

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Miridae			sp.4		×		
Miridae			sp.5		×		
Nabidae			sp.1		×		
Nabidae			sp.2		×		
Pentatomidae	Asopinae		<i>Alcaeorrhynchus grandis</i> (Dallas, 1851)	2			
Pentatomidae	Asopinae		<i>Heteroscelis servillei</i> Laporte	1	1		
Pentatomidae	Asopinae		<i>Podisus sp.1</i>	1			
Pentatomidae	Asopinae		<i>Podisus sp.2</i>		1		
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Agaltilus fallenii</i> Stal	1	2		
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Antiteuchus sp.</i>		1		
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Antiteuchus subgibbus</i>	1			
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Dinocoris gibbus</i> (Dallas)	2			
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Dinocoris maculatus</i> (Laporte)	1			
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Discocephala sp.1</i>	1			
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Discocephala sp.2</i>		2		
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Eurystethus sp.</i>	1			
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Mecistorhinus sp.</i>		3		
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalini	<i>Phoecia sp.</i>	3	3	1	
Pentatomidae	Discocephalinae	Ochlerini	<i>Lincus anulatus</i> Rolston		12		
Pentatomidae	Discocephalinae	Ochlerini	<i>Lincus breddini</i> Rolston		11		
Pentatomidae	Discocephalinae	Ochlerini	<i>Lincus croupius</i> Rolston		18		
Pentatomidae	Discocephalinae	Ochlerini	<i>Lincus incisus</i> Rolston		1		
Pentatomidae	Discocephalinae	Ochlerini	<i>Macropygium reticulare</i> (Fabricius)	1	43		
Pentatomidae	Discocephalinae	Ochlerini	<i>Moncus obscurus</i> (Dallas)		90		
Pentatomidae	Discocephalinae	Ochlerini	<i>Ochlerus cinctus</i> Spinola	2	141		
Pentatomidae	Discocephalinae	Ochlerini	<i>Ochlerus sp.</i>	1			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa abdominalis</i> Erichson		1		
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa affinis</i> Dallas	3	3		
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa antilope</i>		1	1	
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa bifida</i> (Say)				1
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa bubala</i> Lepeletier & Serville	1			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa cerva</i> (Fabricius)	2			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa dolichocera</i> (Lichtenstein)	1			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa flavinervis</i> Stal	1			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa inferlata</i>	2			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa jugalis</i>		3		
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa laticornis</i> Stal	4			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa melacantha</i> Dallas	2			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa metata</i>	1	2		
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa praezellens</i>	2			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa rufipes</i> Fallou	1			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa sp.9</i>	1			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa sp.11</i>			1	
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa sp.14</i>		3		
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa sp.24</i>	5			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa sp.35</i>	1			
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa sp.36</i>		1		
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa stolidus</i> (Linnaeus)	7	2		1
Pentatomidae	Edessinae		<i>Edessa trabecula</i> Breddin		2		
Pentatomidae	Pentatominae	Carpocorini	<i>Euschistus sp.</i>				2

Pentatomidae	Pentatominae	Carpocorini	<i>Mormidea pictiventris</i> Stal		2		
Pentatomidae	Pentatominae	Carpocorini	<i>Mormidea</i> sp.		1		
Pentatomidae	Pentatominae	Carpocorini	<i>Mormidea speciosa</i> Haglund		3		
Pentatomidae	Pentatominae	Carpocorini	<i>Mormidea ypsilon</i> (Linnaeus)	1	3		
Pentatomidae	Pentatominae	Carpocorini	<i>Sibaria armata</i> (Dallas)		3		
Pentatomidae	Pentatominae	Carpocorini	<i>Sibaria</i> sp.	1			
Pentatomidae	Pentatominae	Catacanthini	<i>Arocera apta</i> (Walker)	4			
Pentatomidae	Pentatominae	Chlorocorini	<i>Arvelius albopunctatus</i> (DeGeer)	7			
Pentatomidae	Pentatominae	Chlorocorini	<i>Loxa virescens</i> Amyot & Serville	6	1		
Pentatomidae	Pentatominae	Chlorocorini	<i>Loxa viridis</i> (Palisot de Beauvois)	11			
Pentatomidae	Pentatominae	Chlorocorini	<i>Rhyncholepta grandicallosa</i> Bergroth	3			
Pentatomidae	Pentatominae	Nezarini	<i>Chinavia runaspis</i> (Dallas)	7			
Pentatomidae	Pentatominae	Pentatomini	<i>Banasa centralis</i> Sailer	2			
Pentatomidae	Pentatominae	Pentatomini	<i>Banasa excavata</i> Thomas & Yonke, 1988	1			
Pentatomidae	Pentatominae	Pentatomini	<i>Banasa panamensis</i> Sailer	5			
Pentatomidae	Pentatominae	Pentatomini	<i>Phalaecus pustulatus</i> (DeGeer)	3			
Pentatomidae	Pentatominae	Pentatomini	<i>Tibilis</i> sp.		6		
Pentatomidae	Pentatominae	Procliticini	<i>Odmalea concolor</i> (Walker)	1			
Pentatomidae	Pachycorinae		<i>Tetyra pinguis</i>		2		
Pentatomidae	Scutellarinae	Scutellarini	<i>Augocoris gomesii</i> Burmeister	26			

Reduviidae – Identificateur Jean-Michel BERENGER

82 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PL	VU	PV
Reduviidae	Cetherinae		<i>Eupheno pallens</i> (Laporte, 1833)		1	10
Reduviidae	Cetherinae		<i>Eupheno</i> sp.			2
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Brontostoma basalis</i> (Stal, 1859)			19
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Brontostoma colossus</i> Distant, 1902			6
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Daraxa doesburgi</i> Bérenger & Gil-Santana, 2005			57
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Daraxa</i> sp.1			10
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Daraxa</i> sp.2			71
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Daraxa</i> sp.3			19
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Ectrichodiella</i> n.sp.1			35
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Ectrichodiella</i> sp.2			2
Reduviidae	Ectrichodiinae		N. gen n.sp			19
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Parapothea jaguaris</i> Carpintero, 1980			125
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Pothea amoena</i> (Miller)			1
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Pothea frontalis</i> (Lepeletier & Serville, 1825)			108
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Pothea lugens</i> (Fabricius, 1803)			1
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Pseudozirta schaeferi</i> Bérenger & Gil-Santana, 2005			41
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Racelda aberlenci</i> Bérenger & Gil-Santana, 2005			33
Reduviidae	Ectrichodiinae		<i>Rhiginia immarginata</i> Stal			29
Reduviidae	Emesinae		<i>Phasmatorcoris</i> n.sp.			1
Reduviidae	Harpactorinae	Apiomerini	<i>Agriocoris flavipes</i> (Fabricius, 1803)			5
Reduviidae	Harpactorinae	Apiomerini	<i>Apiomerus geniculatus</i> Erichson			4
Reduviidae	Harpactorinae	Apiomerini	<i>Apiomerus lituratus</i> Stal			1
Reduviidae	Harpactorinae	Apiomerini	<i>Apiomerus pessoai</i> Costa Lima et al, 1951			3
Reduviidae	Harpactorinae	Apiomerini	<i>Apiomerus</i> sp.			1
Reduviidae	Harpactorinae	Apiomerini	<i>Calliclopius nigripes</i> Linné			1
Reduviidae	Harpactorinae	Apiomerini	<i>Manicocoris rufipes</i> (Fabricius, 1787)			75
Reduviidae	Harpactorinae	Apiomerini	<i>Micrauchenus lineola</i> (Fabricius, 1787)			7
Reduviidae	Harpactorinae	Apiomerini	<i>Ponerobia bipustulata</i> (Fabricius, 1781)			8
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Atrachelus saileri</i> Elkins, 1954			13
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Heza sphinx</i> Stal, 1863			2
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Isocondylus elongatus</i> (Lepeletier & Serville, 1825)			1
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Montina distincta</i> (Stal, 1859)			3

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Neotropiconyttus heminigra</i> Maldonado & Lozada, 1992		6
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Neotropiconyttus</i> n.sp.1		4
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Neotropiconyttus</i> sp.2		1
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Notocyrtus foveatus</i> Stal, 1872		1
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Ploeogaster socius</i> (Stal, 1859)		1
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Ploeogaster</i> sp.	1	
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Repipta antica</i> (Stal, 1860)		3
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Repipta</i> sp.		2
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Ricolla carayoni</i> Bérenger, 2007		13
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Ricolla quadrispinosa</i> (Linnaeus)	1	
Reduviidae	Harpactorinae	Harpactorini	<i>Zelus</i> sp.		1
Reduviidae	Pachynomidae		<i>Aphelonotus</i> sp.		1
Reduviidae	Peiratinae		<i>Eidmannia guyanensis</i> Coscaron	1	1
Reduviidae	Peiratinae		<i>Melanolestes morio</i> (Erichson, 1848)	1	3
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus brasiliensis</i> Coscaron, 1983		1
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus castaneus</i> Coscaron, 1983		4
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus scutellaris</i> (Fabricius, 1787)		68
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus sulcicollis</i> (Serville, 1831)		2
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus guttatipennis</i> (Stal)		15
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus hamatus</i> (Fabricius)	1	
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus</i> n.sp.1		4
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus peruensis</i> Coscaron		1
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus</i> sp.2		3
Reduviidae	Peiratinae		<i>Rasahus surinamensis</i>	1	
Reduviidae	Peiratinae		<i>Sirthena plagiata</i> Horvath, 1909		17
Reduviidae	Peiratinae		<i>Tydides quatuor</i> Lent & Jurberg	1	
Reduviidae	Peiratinae		<i>Tydides rufus</i> (Serville, 1831)		16
Reduviidae	Reduviinae		<i>Leogorus immaculatus</i> Champion		1
Reduviidae	Reduviinae		<i>Leogorus litura</i> (Fabricius)	1	9
Reduviidae	Reduviinae		<i>Leogorus</i> n.sp.		1
Reduviidae	Reduviinae		<i>Microlestria fuscicollis</i> (Stal, 1860)		101
Reduviidae	Reduviinae		<i>Microlestia</i> sp.		1
Reduviidae	Reduviinae		<i>Nalata fuscipennis</i> Stal, 1860		78
Reduviidae	Reduviinae		<i>Nalata</i> n.sp.		8
Reduviidae	Reduviinae		<i>Nalata rudis</i> Stal		2
Reduviidae	Reduviinae		<i>Nalata spinicollis</i> Champion, 1899		58
Reduviidae	Reduviinae		<i>Zelurus lineatus</i> (Lepeletier & Serville 1825)		2
Reduviidae	Reduviinae		<i>Zelurus</i> sp.		1
Reduviidae	Reduviinae		<i>Zelurus spinidorsis</i> (Gray)	1	4
Reduviidae	Saicinae		<i>Buninotus niger</i> Maldonado, 1981		3
Reduviidae	Saicinae		<i>Saica recurvata</i> (Fabricius, 1803)		12
Reduviidae	Stenopodainae		<i>Apronius</i> n.sp.		4
Reduviidae	Stenopodainae		<i>Apronius octonotatus</i> Champion, 1898	1	5
Reduviidae	Stenopodainae		<i>Apronius rapax</i> Stal		2
Reduviidae	Stenopodainae		<i>Ctenotrachelus</i> sp.		1
Reduviidae	Stenopodainae		<i>Oncerotrachelus</i> sp.		1
Reduviidae	Stenopodainae		<i>Pygolampis</i> sp.		31
Reduviidae	Triatominae		<i>Panstrongylus geniculatus</i> Latreille, 1811	3	2
Reduviidae	Triatominae		<i>Rhodnius pictipes</i> Stal	1	
Reduviidae	Vesciinae		<i>Mirambulus morio</i> Breddin, 1903		26

Tibicinidae – Identificateur Marc THOUVENOT

3 espèces

Famille	Tribu	Espèce	Nombre de spécimens
Tibicinidae	Carinetini	<i>Carineta illustris</i> Distant, 1905	12
Tibicinidae	Carinetini	<i>Carineta rufescens</i> Fabricius, 1803	4
Tibicinidae	Taphurini	<i>Taphura sauliensis</i> Boulard, 1998	3



Reduviidae *Eupheno pallens*

Liste des HYMENOPTERA :**Apoidea Apidae Apinae** – Identificateur Gérard LE GOFF**Apoidea Apidae Meliponinae** – Identificateurs Alain PAULY & Silvia R.M. PEDRO**Apoidea Halictidae** – Identificateurs Alain PAULY & Michael ENGEL

47 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PV
Apidae	Apinae	Apini	<i>Apis mellifera africanized (liguifera X scutellata)</i>	à vue
Apidae	Apinae	Bombini	<i>Bombus transversalis</i> Olivier, 1789	5
Apidae	Apinae	Centrini	<i>Centris americana</i> Klug, 1810	1
Apidae	Apinae	Centrini	<i>Centris analis</i> Fabricius, 1804	1
Apidae	Apinae	Ericrocidini	<i>Acanthopus palmatus</i> Olivier, 1789	4
Apidae	Apinae	Ericrocidini	<i>Mesoplia regalis</i> Smith, 1854	1
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Eufriesea surinamensis</i> Linnaeus, 1758	4
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Euglossa amazonica</i> Dressler, 1982	1
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Euglossa ignita</i> Smith, 1854	3
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Euglossa imperialis</i> Cockerell, 1922	2
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Euglossa intersecta</i> Latreille, 1838	5
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Euglossa ioprosopa</i> Dressler, 1982	4
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Euglossa laevicincta</i> Dressler, 1982	1
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Euglossa mixta</i> Friese, 1899	5
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Euglossa piliventris</i> Guérin-Méneville, 1844	8
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Eulaema bombiformis</i> Packard, 1869	3
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Eulaema cordata</i> Linnaeus, 1758	1
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Eulaema tenuifasciata</i> Friese, 1925	3
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Exaerete dentata</i> Linnaeus, 1758	1
Apidae	Apinae	Euglossini	<i>Exaerete smaragdina</i> Guérin-Méneville, 1844	4
Apidae	Apinae	Xylocopini	<i>Xylocopa frontalis</i> Olivier, 1789	3
Apidae	Meliponinae		<i>Trigona</i> sp.1 (groupe <i>crassipes</i>)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Trigona crassipes</i> (Fabricius, 1793)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Trigona guianae</i> Cockerell, 1910	×
Apidae	Meliponinae		<i>Trigona</i> sp.1 (groupe <i>fuscipennis</i>)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Trigona</i> cf. <i>permodica</i> Almeida, 1995	×
Apidae	Meliponinae		<i>Trigona williana</i> Friese, 1900	×
Apidae	Meliponinae		<i>Tetragona beebei</i> (Schwarz, 1938)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Tetragona clavipes</i> (Fabricius, 1804)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Tetragona kaieteurensis</i> (Schwarz, 1938)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Plebeia</i> sp. 5	×
Apidae	Meliponinae		<i>Oxytrigona obscura</i> (Friese, 1900)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Melipona</i> (<i>Melikerria</i>) <i>interrupta</i> Latreille, 1811	×
Apidae	Meliponinae		<i>Melipona</i> (<i>Michmelia</i>) <i>paraensis</i> Ducke, 1916	×
Apidae	Meliponinae		<i>Melipona</i> (<i>Michmelia</i>) <i>fulva</i> Lepeletier, 1836	×
Apidae	Meliponinae		<i>Melipona</i> (<i>Michmelia</i>) <i>lateralis</i> Erichson, 1848	×
Apidae	Meliponinae		<i>Partamona vicina</i> Camargo, 1980	×
Apidae	Meliponinae		<i>Partamona testacea</i> (Klug, 1807)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Partamona mourei</i> Camargo, 1980	×
Apidae	Meliponinae		<i>Partamona ferreirai</i> Pedro & Camargo, 2003	×
Apidae	Meliponinae		<i>Nogeirapis minor</i> (Moure & Camargo, 1982)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Ptilotrigona lurida</i> (Smith, 1854)	×
Apidae	Meliponinae		<i>Cephalotrigona capitata</i> (Smith, 1854)	×
Halictidae		Augochlorini	<i>Augochlora</i> ssp. (plusieurs espèces)	×

Halictidae		Augochlorini	<i>Augochloropsis</i> spp. (plusieurs espèces)	×
Halictidae		Augochlorini	<i>Augochloropsis (Paraugochloropsis) hebescens</i> (Smith)	×
Halictidae		Augochlorini	<i>Megalopta (Megalopta) sp. 3</i>	×
Halictidae		Augochlorini	<i>Pereirapis semiaurata</i> (Spinola)	×



Augochlorini sp.

Braconidae - Identificateur Yves BRAET

155 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	Nombre de spécimens
Braconidae	Agathidinae	<i>Aerophilus</i> sp.2	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus aa</i>	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus arawak</i>	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus arua</i> Sharkley, 1988	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus</i> sp.1	5
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus</i> sp.2	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus waiwai</i>	2
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus watachupa</i>	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Amputoearinus matamata</i> Sharkley, 2006	2
Braconidae	Agathidinae	<i>Bassus</i> sp.10	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Bassus</i> sp.11	3
Braconidae	Agathidinae	<i>Coccygidium</i> sp.1	17
Braconidae	Agathidinae	<i>Coccygidium</i> sp.3	2
Braconidae	Agathidinae	<i>Coccygidium</i> sp.4	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Dichelosus</i> sp.1	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Dichelosus</i> sp.3	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Dichelosus</i> sp.4	9
Braconidae	Agathidinae	<i>Dichelosus</i> sp.5	3
Braconidae	Agathidinae	<i>Earinus</i> sp.2	2
Braconidae	Agathidinae	<i>Zamicrodus</i> sp.4	4
Braconidae	Agathidinae	<i>Zamicrodus</i> sp.5	1
Braconidae	Agathidinae	<i>Zamicrodus</i> sp.6	2
Braconidae	Alysiinae	<i>Gnathopleura astarte</i> (Haliday, 1838)	6
Braconidae	Alysiinae	<i>Microcrasis</i> sp.1	3
Braconidae	Alysiinae	<i>Phaenocarpa acarinata</i>	1
Braconidae	Brachistinae	<i>Urosigalphus</i> sp. (identification Gérard DELVARE)	1
Braconidae	Braconinae	<i>Atanycolus</i> sp.	11
Braconidae	Braconinae	<i>Bracon</i> sp.	14
Braconidae	Braconinae	<i>Compsobracon</i> sp.1	2

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Braconidae	Braconinae	<i>Compsobraconoides</i> sp.1	5
Braconidae	Braconinae	<i>Cyanopterus</i> sp.1	17
Braconidae	Braconinae	<i>Digonogastra</i> sp.8	2
Braconidae	Braconinae	<i>Digonogastra</i> sp.20	1
Braconidae	Braconinae	Gen aff <i>Palobracon</i> sp.	1
Braconidae	Braconinae	<i>Gracilibracon</i> sp.1	7
Braconidae	Braconinae	<i>Hemibracon crenatus</i> (Brullé, 1846)	9
Braconidae	Braconinae	<i>Hemibracon</i> sp.6	7
Braconidae	Braconinae	<i>Hemibracon</i> sp.7	1
Braconidae	Braconinae	<i>Leptobracon</i> sp.1	1
Braconidae	Braconinae	<i>Sacirema</i> sp.1	3
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus bifasciatus</i>	5
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.1	2
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.2	6
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.3	1
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.7	7
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.8	6
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.9	5
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.10	1
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.11	6
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.12	2
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.13	11
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.14	8
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.15	2
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.16	3
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.18	3
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp.19	1
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Foenomorpha senlura</i> Braet & van Achterberg	7
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Foenomorpha</i> sp.2	2
Braconidae	Cheloninae	<i>Chelonus</i> sp.20	3
Braconidae	Cheloninae	<i>Chelonus</i> sp.32	1
Braconidae	Cheloninae	<i>Chelonus</i> sp.33	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Acanthorhogas</i> sp.1	2
Braconidae	Doryctinae	<i>Achterbergia arawak</i>	9
Braconidae	Doryctinae	<i>Acrophasmus</i> sp.1	2
Braconidae	Doryctinae	<i>Acrophasmus?</i> sp.9	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Acrophasmus ?</i> sp.10	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Acrophasmus ?</i> sp.11	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Aivalykus</i> sp.1	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Caingangia delicata</i> Braet & van Achterberg	8
Braconidae	Doryctinae	<i>Coiba</i> sp.2 (new sp.)	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Concurtisella anoplus</i> Marsh, 2002	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Curtisella pimploides</i> Spinola	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Curtiselloides</i> sp.1	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Dapsilitas variegates</i> Braet & van Achterberg	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Dicarinoryctes apicalis</i> Braet, 2011	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Dicarinoryctes</i> sp.	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Fritziella</i> sp.1	1
Braconidae	Doryctinae	Gen aff <i>Acrophasmus</i> sp.1	1
Braconidae	Doryctinae	Gen aff <i>Donquickeia</i> sp.1	1
Braconidae	Doryctinae	Gen aff <i>Ecphylus</i> sp.1	1

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Braconidae	Doryctinae	Gen aff <i>Ecphylus</i> sp.2	1
Braconidae	Doryctinae	Gen aff <i>Megaloproctus</i> sp.1	1
Braconidae	Doryctinae	Gen aff <i>Perconobracon</i> sp.2	2
Braconidae	Doryctinae	Gen aff <i>Sharkeylloides</i> sp.1	2
Braconidae	Doryctinae	<i>Glyptocolastes</i> sp.1	3
Braconidae	Doryctinae	<i>Glyptocolastes</i> sp.3	2
Braconidae	Doryctinae	<i>Heterospilus</i> sp.1	16
Braconidae	Doryctinae	<i>Histeromeroides onkotorebus</i> (Marsh, 1993)	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Janzenia gauldi</i>	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Janzenia</i> sp.1	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Johnsonius</i> sp.	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Leluthia</i> sp.1	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Leluthia</i> sp.2	17
Braconidae	Doryctinae	<i>Liobracon</i> sp.1	6
Braconidae	Doryctinae	<i>Liobracon</i> sp.9	3
Braconidae	Doryctinae	<i>Megaloproctus bifasciatus</i>	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Megaloproctus didymus</i>	4
Braconidae	Doryctinae	<i>Megaloproctus</i> sp.3	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Megaloproctus</i> sp.4	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Megaloproctus</i> sp.5	1
Braconidae	Doryctinae	New genus near <i>Nervellius</i>	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Notiospathius</i> sp.	17
Braconidae	Doryctinae	<i>Osmophila</i> sp.2	7
Braconidae	Doryctinae	<i>Osmophila</i> sp.4	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Pannuceus</i> sp.	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Pedinotus</i> aff. <i>ferugineus</i>	2
Braconidae	Doryctinae	<i>Pedinotus</i> aff. <i>niger</i>	4
Braconidae	Doryctinae	<i>Pedinotus</i> aff. <i>tundisi</i>	8
Braconidae	Doryctinae	<i>Pedinotus niger</i> Marsh, 2002	5
Braconidae	Doryctinae	<i>Pedinotus niger</i> ?	4
Braconidae	Doryctinae	<i>Pedinotus</i> sp.1	39
Braconidae	Doryctinae	<i>Pedinotus</i> sp.2	5
Braconidae	Doryctinae	<i>Pedinotus</i> sp.6	4
Braconidae	Doryctinae	<i>Percnobracon</i> sp.	1
Braconidae	Doryctinae	<i>Ptesimogasteroides cerdai</i> Braet & van Achterberg	11
Braconidae	Doryctinae	<i>Sharkeyella</i> sp.1	14
Braconidae	Doryctinae	<i>Trigonophasmus</i> sp.2	3
Braconidae	Doryctinae	<i>Trigonophasmus</i> sp.3	36
Braconidae	Euphorinae	<i>Peristenus</i> sp.1	1
Braconidae	Helconinae	<i>Diospilus fulvus</i> Papp, 1995	1
Braconidae	Helconinae	<i>Eubazus</i> sp.1	2
Braconidae	Helconinae	<i>Nealiolus</i> sp.1	2
Braconidae	Helconinae	<i>Urosigalphus (Neurosigalphus) bidentata</i> ?	1
Braconidae	Hormiinae	<i>Pampolus longicornis</i> (Enderlein)	1
Braconidae	Hormiinae	<i>Rhysipolis</i> sp.1	1
Braconidae	Macrocentrinae	<i>Dolichozele</i> sp.	1
Braconidae	Macrocentrinae	<i>Hymenochaonia</i> sp.1	5
Braconidae	Microgastrinae	<i>Alphomelon</i> sp.4	1
Braconidae	Microgastrinae	<i>Diolcogaster</i> sp.1	1
Braconidae	Microgastrinae	<i>Diolcogaster</i> sp.12	4
Braconidae	Microgastrinae	<i>Fornicia ballowi</i> Muesebeck	1

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Braconidae	Microgastrinae	<i>Hypomicrogaster</i> sp.6	2
Braconidae	Microgastrinae	<i>Snellenius</i> sp.1	7
Braconidae	Microgastrinae	<i>Snellenius</i> sp.2	5
Braconidae	Miracinae	<i>Mirax</i> sp.1	1
Braconidae	Opiinae	<i>Opius</i> sp.3	12
Braconidae	Opiinae	<i>Opius</i> sp.10	2
Braconidae	Opiinae	<i>Opius</i> sp.16	2
Braconidae	Orgilinae	<i>Stantonia achterbergi</i> Braet & Quicke	10
Braconidae	Orgilinae	<i>Stantonia</i> aff. <i>maracapatana</i>	1
Braconidae	Orgilinae	<i>Stantonia katieae</i> (van Achterberg, 1992)	26
Braconidae	Orgilinae	<i>Stantonia qincemilla</i> Braet & Quicke, 2004	2
Braconidae	Rogadinae	<i>Aleiodes</i> sp.19	1
Braconidae	Rogadinae	<i>Aleiodes</i> sp.20	2
Braconidae	Rogadinae	<i>Aleiodes</i> sp.25	1
Braconidae	Rogadinae	<i>Aleiodes</i> sp.26	9
Braconidae	Rogadinae	<i>Rogas</i> sp.(1)	15
Braconidae	Rogadinae	<i>Rogas</i> sp.(2)	3
Braconidae	Rogadinae	<i>Rogas</i> sp.(3)	5
Braconidae	Rogadinae	<i>Rogas</i> sp.(4)	1
Braconidae	Rogadinae	<i>Rogas</i> sp.(5)	1
Braconidae	Rogadinae	<i>Rogas</i> sp.(8)	1
Braconidae	Rogadinae	<i>Rogas</i> sp.(9)	1
Braconidae	Rogadinae	<i>Rogas</i> sp.(10)	1
Braconidae	Rogadinae	<i>Stiropius</i> sp.2	1

Chalcidoidea – Identificateur Gérard DELVARE

71 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	PV	PM
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Brachymeria</i> sp. groupe <i>annulata</i>	1	
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Brachymeria</i> sp. groupe <i>subconica</i>	1	
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Brachymeria</i> ssp. (19 espèces)	5	27
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>annulipes</i>	2	
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>contributa</i>		1
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>dares</i>	1	1
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>decisa</i>		1
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>discolor</i>	4	3
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>femorata</i>		1
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>flava</i>		3
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>maculata</i>	2	3
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>nigricornis</i>		1
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>pygmaea</i>	4	1
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Conura</i> sp. groupe <i>xanthostigma</i>	5	3
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Melanosmicra flavicollis</i>		1
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Melanosmicra immaculata</i>	12	1
Chalcididae	Chalcidinae	<i>Stypiura</i> sp.	5	7
Chalcididae	Dirhininae	<i>Dirhinus</i> sp. groupe <i>caerulea</i>	1	1
Chalcididae	Haltichellinae	<i>Aspirrhina</i> sp.	1	3
Chalcididae	Haltichellinae	<i>Notaspidium</i> sp.		1
Encyrtidae	Encyrtinae	<i>Hexacladia</i> sp.	1	
Eucharitidae		sp.1	1	

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Eucharitidae		sp.2 (identification Yves BRAET)	1	
Eupelmidae	Eupelminae	<i>Anastatus</i> sp.	2	
Eupelmidae	Eupelminae	<i>Macroeupelmus</i> sp.	1	
Eupelmidae	Eupelminae	<i>Merostenus</i> sp.	5	
Eupelmidae	Eupelminae	<i>Oozetetes</i> sp.	1	
Eupelmidae	Eupelminae	<i>Phlebopenes</i> sp. (au moins 5 espèces)	5	25
Eupelmidae	Eupelminae	sp.		2
Eurytomidae	Eurytominae	<i>Aximopsis</i> sp.	2	
Eurytomidae	Eurytominae	<i>Bephrata</i> sp.	6	
Eurytomidae	Eurytominae	<i>Bephratoides</i> sp.	2	1
Eurytomidae	Eurytominae	<i>Chryseida</i> sp.		1
Eurytomidae	Eurytominae	Gn. sp. n. sp. (genre nouveau)	1	
Perilampidae	Perilampinae	<i>Perilampus</i> sp.	1	
Pteromalidae	Cleonyminae	<i>Chalcedectus</i> sp.		2
Pteromalidae	Cleonyminae	<i>Epistenia</i> sp.	1	
Pteromalidae	Cleonyminae	<i>Lycisca</i> sp. (au moins 5 espèces)	6	29
Pteromalidae	Cleonyminae	<i>Schedoepistenia</i> sp.	1	
Pteromalidae	Diparinae	<i>Lelaps</i> sp.	6	2
Pteromalidae	Diparinae	sp.	1	
Pteromalidae	Leptofoeninae	<i>Leptofoenus westwoodi</i> (Ashmead) (identification Yves BRAET)	1	
Pteromalidae	Pteromalinae	<i>Halticopteroides</i> sp.	1	
Pteromalidae	Pteromalinae	<i>Neocatolaccus</i> sp.	1	
Pteromalidae	Pteromalinae	<i>Perilampidea</i> sp.	1	1
Pteromalidae	Pteromalinae	sp.	×	
Torymidae	Toryminae	<i>Podagrion</i> sp.	1	

Ichneumonidae – Identificateur Alexandre AGUIAR

Au moins 51 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce
Ichneumonidae	Banchinae		<i>Occia</i> sp.2 (identification Yves BRAET) [1 spéc imen]
Ichneumonidae	Banchinae		<i>Occia</i> sp.3 (identification Yves BRAET) [1 spéc imen]
Ichneumonidae	Cremastinae		<i>Eiphosoma</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Acerastes</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Agonocryptus</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Barycerus</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Basileucus</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Bathyzonus</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Cryptanura</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Debilos</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Diapetimorpha</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Dicamixus</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Digonocryptus</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Dismodix</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Lamprocryptidea</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Latosculum</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Leptarthron</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Lymeon</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Melanocryptus</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Messatoporus</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	near <i>Diplohimas</i> sp.

Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	near <i>Melanocryptus</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Polycyrtus</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Prosthoporos</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Rhinium</i> ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Toechorychus</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Cryptini	<i>Whymperia</i> sp.
Ichneumonidae	Cryptinae	Not Cryptini	ssp. (au moins deux espèces)
Ichneumonidae	Labeninae		<i>Apechoneura</i> sp.1 (identification Yves BRAET) [3 spécimens]
Ichneumonidae	Labeninae		<i>Labena</i> sp.2 (identification Yves BRAET) [2 spécimens]
Ichneumonidae	Labeninae		<i>Labena</i> sp.3 (identification Yves BRAET) [1 spécimen]
Ichneumonidae	Metopiinae		<i>Stethoncus</i> sp.1 (identification Yves BRAET) [3 spécimens]
Ichneumonidae	Ophioninae		<i>Enicospilus</i> sp.1 (identification Yves BRAET) [17 spécimens]
Ichneumonidae	Ophioninae		ssp. (au moins deux espèces)

Pompilidae – Identificateur Frédéric DURAND

62 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	VU	PV
Pompilidae	Pepsinae	<i>Entypus gigas</i> (Fabricius, 1804)		10
Pompilidae	Pepsinae	<i>Entypus mammilatus</i> (Fox, 1897)		3
Pompilidae	Pepsinae	<i>Aimatocare imitator</i> (Evans, 1968)		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Phanochilus</i> sp.1		5
Pompilidae	Pepsinae	<i>Phanochilus</i> sp.2		3
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priocnemella micans</i> (Fabricius, 1804)		4
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priocnemella</i> sp.1		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priocnemella</i> sp.2		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priocnemella</i> sp.3		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Caliadurgus modestus</i> (Smith, 1864)		3
Pompilidae	Pepsinae	<i>Caliadurgus cinereus</i> (Fox, 1897)		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Caliadurgus</i> sp.1		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Caliadurgus</i> sp.2		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Dipogon</i> sp.1		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis amyntas</i>		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis luteicornis</i>		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis heros</i> Fabricius	1	
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis elongata</i>		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis gracilis</i>		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis infuscata</i>		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis inclyta</i>		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis fridvalsky</i> Moczary, 1885		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis cassiope</i>		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis festiva</i>		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis xanthocera</i> Dahlbom		×
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priochilus captivus</i> (Fabricius, 1804)		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priochilus regius</i> (Fabricius, 1804)		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priochilus sericeifrons</i> Fox		6
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priochilus formosus</i> Banks, 1946		3
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priochilus gracillimus</i> Smith, 1855		3
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priochilus splendidulus</i> (Fabricius, 1804)		3
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priochilus veraepacis</i> (Cameron, 1893)		3

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella</i> sp.1		2
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella</i> sp.2		8
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella</i> sp.3		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella</i> sp.4		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella</i> sp.5		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella</i> sp.6		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella</i> sp.7		2
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella</i> sp.8		14
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella (Lissagenia) difformis</i> (Banks, 1944)		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella (Alasagenia)</i> sp.1		1
Pompilidae	Pepsinae	<i>Auplopus</i> sp.1		×
Pompilidae	Pepsinae	<i>Auplopus</i> sp.2		×
Pompilidae	Pepsinae	<i>Auplopus</i> sp.3		×
Pompilidae	Pepsinae	<i>Auplopus</i> sp.4		×
Pompilidae	Pepsinae	<i>Auplopus</i> sp.5		×
Pompilidae	Ceropalinae	<i>Irenangelus lucidus</i> Evans, 1969		5
Pompilidae	Ceropalinae	<i>Irenangelus ichneumonides</i> Evans, 1969		1
Pompilidae	Ceropalinae	<i>Ceropales isolde surinamensis</i> Moczar, 1990		2
Pompilidae	Ceropalinae	<i>Ceropales luctuosa</i> Smith, 1864		2
Pompilidae	Pompilinae	<i>Aporus (Notoplaniceps) canescens</i> (Smith, 1873)		1
Pompilidae	Pompilinae	<i>Euplaniceps</i> sp.1		1
Pompilidae	Pompilinae	<i>Balboana auripennis</i> (Fabricius, 1804)		7
Pompilidae	Pompilinae	<i>Balboana</i> sp.1		1
Pompilidae	Pompilinae	<i>Apochares imitator</i> (Smith, 1864)		1
Pompilidae	Pompilinae	<i>Notocyphus lunulatus</i> ?		7
Pompilidae	Pompilinae	<i>Notocyphus femoratus</i> ?		7
Pompilidae	Pompilinae	<i>Notocyphus crassicornis</i>		8
Pompilidae	Pompilinae	<i>Notocyphus</i> sp.1		3
Pompilidae	Pompilinae	<i>Notocyphus</i> sp.2		1
Pompilidae	Pompilinae	<i>Notocyphus</i> sp.3		1

Vespidae - Identificateur Marc TUSSAC

29 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	PV	VU
Vespidae	Eumeninae		sp.	×	×
Vespidae	Eumeninae		<i>Montezumia cortesia</i> Saussure, 1852	×	
Vespidae	Eumeninae		<i>Montezumia dimidiata</i> Saussure, 1852		×
Vespidae	Eumeninae		<i>Omicron conclamatum</i> Giordani Soika, 1978	×	×
Vespidae	Eumeninae		<i>Parancistrocerus</i> sp.1 (Sumatra) Gusenmeitner, 2008	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia affinis</i> du Buysson, 1908	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia bistrinata</i> Fabricius, 1804	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia chrysothorax</i> (Lichtenstein, 1796)		×
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia dimorpha</i> Richards, 1978	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia gorytoides sculpturata</i> Ducke, 1904	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia liliacea</i> Fabricius, 1804	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia parvulina</i> Richards, 1970	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia quadricincta</i> Saussure, 1854	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia spinifex</i> Richards, 1978	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Polybia striata</i> (Fabricius, 1787)	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Synoeca chalibea</i> Saussure, 1852	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Agelaia angulata</i> (Fabricius, 1804)	×	

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Agelaia fulvofasciata</i> (DeGeer, 1773)	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Angiopolybia pallens</i> (Lepeletier, 1836)	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Angiopolybia paraensis</i> (Spinola, 1851)	×	×
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Apoica albimaculata</i> (Fabricius, 1804)	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Apoica flavissima</i> van der Vecht, 1972	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Apoica pallens</i> Fabricius, 1775	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Apoica pallida</i> (Olivier, 1791)		×
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Apoica thoracica</i> du Buysson, 1906	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Charterginus xanthura</i> (Saussure, 1854)	×	
Vespidae	Polistinae	Epiponini	sp.	×	×
Vespidae	Polistinae	Epiponini	<i>Parachartergus compressus</i> (Saussure, 1854)	×	
Vespidae	Polistinae	Polistini	sp.	×	



Polybia sp. emportant un Riodinidae du genre *Nymphidium*.

Autres familles Hymenoptera -

50 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	Nombre de spécimens	Déterminateur
Aulacidae		<i>Aulacus</i> sp.1		Gérard DELVARE
Aulacidae		<i>Aulacus</i> sp.2	24	Yves BRAET
Aulacidae		<i>Aulacus</i> sp.3	1	Yves BRAET
Aulacidae		<i>Pristaulacus</i> sp.1		Gérard DELVARE
Aulacidae		<i>Pristaulacus</i> sp.2	16	Yves BRAET
Aulacidae		<i>Pristaulacus</i> sp.3	2	Yves BRAET
Aulacidae		sp.1	1	Yves BRAET
Aulacidae		sp.2	2	Yves BRAET
Bethylidae		<i>Anisepyris</i> sp.1	1	Yves BRAET
Diapriidae	Diapriinae	sp.1	1	Gérard DELVARE
Diapriidae		sp.2	2	Yves BRAET
Diapriidae		sp.3	1	Yves BRAET
Diapriidae		sp.4	3	Yves BRAET
Dryinidae		sp.1	1	Gérard DELVARE

Dryinidae		<i>Gonadryinus hansonii</i> Olmi, 1989	1	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Evaniella</i> sp.1	24	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Evaniella</i> sp.2	57	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Evaniella</i> sp.3	25	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Evaniella</i> sp.4	12	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Evaniella</i> sp.5	11	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Evaniella</i> sp.6	12	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Evaniella</i> sp.7	6	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Evaniella</i> sp.9	3	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Hyptia</i> sp.2	8	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Hyptia</i> sp.3	14	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Hyptia</i> sp.4	25	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Hyptia</i> sp.5	2	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Hyptia</i> sp.6	1	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Semaeomyia</i> sp.2	2	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Semaeomyia</i> sp.3	1	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Semaeomyia</i> sp.4	8	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Semaeomyia</i> sp.5	1	Yves BRAET
Evaniidae		<i>Semaeomyia</i> sp.6	7	Yves BRAET
Figitidae	Eucoilinae	sp.	1	Gérard DELVARE
Ichneumonidae	Banchinae	<i>Occia</i> sp.2	1	Yves BRAET
Ichneumonidae	Banchinae	<i>Occia</i> sp.3	1	Yves BRAET
Ichneumonidae	Labeninae	<i>Apechoneura</i> sp.1	3	Yves BRAET
Ichneumonidae	Labeninae	<i>Labena</i> sp.2	2	Yves BRAET
Ichneumonidae	Labeninae	<i>Labena</i> sp.3	1	Yves BRAET
Ichneumonidae	Metopiinae	<i>Stethoncus</i> sp.1	3	Yves BRAET
Ichneumonidae	Ophioninae	<i>Enicospilus</i> sp.1	17	Yves BRAET
Liopteridae		<i>Liopteron</i> sp.1	5	Yves BRAET
Liopteridae		<i>Peras</i> sp.1	1	Yves BRAET
Liopteridae		sp.	1	Gérard DELVARE
Platygastridae	Platygastridae	sp.	2	Yves BRAET
Rhopalosomatidae		<i>Rhopalosoma</i> sp.	3	Yves BRAET
Scelionidae	Scelioninae	sp.	1	Gérard DELVARE
Scolebythidae		sp.	1	Gérard DELVARE
Sphecidae		<i>Trigonopsis intermedia</i> Saussure, 1867	1	Marc TUSSAC
Tiphidae ?		sp.	1	Gérard DELVARE

*Trigonopsis intermedia*

Liste des DIPTERA :

4 espèces

Famille	Espèce	Déterminateur
Pantophthalmidae	<i>Pantophthalmus batesi</i> [1 spécimen]	Chris RAPER
Pantophthalmidae	<i>Pantophthalmus tabaninus</i> [2 spécimens]	Chris RAPER
Pantophthalmidae	<i>Pantophthalmus vittatus</i> [1 spécimen]	Chris RAPER
Phoridae	<i>Adelopteromyia propinqua</i> Borgmeier	Erica Mc ALISTER

Liste des ORTHOPTERA - Identificateur Didier MORIN

87 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce
Tetrigidae 3 espèces	Lophotettiginae		<i>Lophotettix unicristatus</i> (Hancock, 1906)
Tetrigidae	Tetriginae		<i>Tetrix</i> sp.1
Tetrigidae	Tetriginae		<i>Tetrix</i> sp.2
Romaleidae 7 espèces	Bactrophorinae	Bactrophorini	<i>Bactrophora dominans</i> Westwood, 1842
Romaleidae	Bactrophorinae	Ophthalmolampini	<i>Chromolampis ornatipes</i> (Bruner, 1907)
Romaleidae	Bactrophorinae	Ophthalmolampini	<i>Othnacris surdaster</i> Descamps, 1977
Romaleidae	Bactrophorinae	Taeniophorini	<i>Hylephilacris magnicornis</i> Descamps, 1978
Romaleidae	Romaleinae	Phaeopariini	<i>Phaeoparia linealba linealba</i>
Romaleidae	Romaleinae	Romaleini	<i>Colpolopha obsoleta</i> (Serville, 1831)
Romaleidae	Romaleinae	Romaleini	<i>Tropidacris cristata</i> (Linnaeus, 1758)
Acrididae 20 espèces	Copiocerinae	Gr. Cipiocerirae	<i>Copiocera formosa</i> (Bruner, L., 1920)
Acrididae	Copiocerinae	Gr. Cipiocerirae	<i>Copiocera surinamensis</i> Rehn, 1913
Acrididae	Cyrtacanthacridinae		<i>Schistocerca pallens</i> (Thunberg)
Acrididae	Gomphocerinae		<i>Orphulella concinnula</i> (Walker, F., 1870)
Acrididae	Ommatolampinae	Abracrini	<i>Abraris flavolineata</i> (De Geer, 1773)
Acrididae	Ommatolampinae	Abracrini	<i>Xyphiola cyanoptera</i> I.Bolivar, 1896
Acrididae	Ommatolampinae	Clematodinini	<i>Clematodinae sastrei</i> Amedegnato & Descamps, 1978
Acrididae	Ommatolampinae	Ommatolampini	<i>Ananotacris abditicolor</i> Descamps, 1978
Acrididae	Ommatolampinae	Ommatolampini	<i>Episomacris gruneri</i> (Descamps & Amedegnato, 1970)
Acrididae	Ommatolampinae	Ommatolampini	<i>Locheuma bruneri</i> (Scudder, 1896)
Acrididae	Ommatolampinae	Ommatolampini	<i>Vilerna aeneoculata</i> (De Geer, 1773)
Acrididae	Ommatolampinae	Ommatolampini	<i>Vilerna elongata</i> Descamps & Amedegnato, 1989
Acrididae	Ommatolampinae	Syntomacrini	<i>Caloscirtus cardinalis</i> (Gerstaëcker, 1873)
Acrididae	Ommatolampinae	Syntomacrini	<i>Oyampiacris nemorensis</i> Descamps, 1977
Acrididae	Ommatolampinae	Syntomacrini	<i>Syntomacrella guyanensis obscura</i> Descamps, 1978
Acrididae	Ommatolampinae	Syntomacrini	<i>Pseudanniceris guyanensis</i> Descamps, 1977
Acrididae	Proctolabinae		<i>Adelotettix coeruleipennis</i> Bruner, 1900
Acrididae	Proctolabinae		<i>Cryptocloeus spatulicerca</i> Descamps, 1980
Acrididae	Proctolabinae		<i>Diadelacris rufipes</i> Descamps & Amedegnato, 1976
Acrididae	Proctolabinae		<i>Ypsophilacris viduata</i> (Descamps, 1977)
Tettigoniidae 51 espèces	Pseudophyllinae		G.sp.1
Tettigoniidae	Pseudophyllinae		G.sp.2
Tettigoniidae	Pseudophyllinae		G.sp.3
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Plemiini	<i>Acanthodis longicauda</i> (Stål, 1874)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Plemiini	<i>Leurophyllum</i> sp.
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Plemiini	<i>Leurophyllidium maculipenne</i> (Serville, 1838)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Plemiini	<i>Championica coronata</i> (Linnaeus, 1758)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Plemiini	Sp.1
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Plemiini	Sp.2
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Cocconotini	Sp.
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Eucocconotini	<i>Eucocconotideus guianensis</i> Beier, 1960
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Eucocconotini	<i>Gnathoclita vorax</i> (Stoll, C., 1813)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Pterophyllini	<i>Diophanes salvifolius</i> (Lichtenstein, 1796)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Teleutini	<i>Teleutias surinamus</i> Beier, 1960
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Teleutini	<i>Eumecopterus nigrovittatus</i> (Brunner von Wattenwyl, 1895)

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Leptotettigini	<i>Leptotettix falconaris</i>
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Leptotettigini	<i>Leptotettix spinoselaminatus</i> Beier, 1960
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Pterochrozini	<i>Typophyllum erosum</i> (Stoll, C., 1787)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	Pterochrozini	<i>Cycloptera speculata</i> (Stoll, C., 1787)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	<i>Phaneroptera</i> sp1
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	sp.1
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	sp.2
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	sp.3
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	sp.4
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	sp.5
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	sp.6
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	sp.7
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	sp.8
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Phaneropteriini	sp.9
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Cnemidophyllum lineatum</i> (Brunner von Wattenwyl, 1891)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Steirodon dentiferum</i> Walker, F., 1869
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Steirodon ponderosum</i> Stål, 1873
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Steirodon bilobatum</i> (Scudder, S.H., 1875)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Steirodon rufolineatum</i> Emsley, 1970
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Pycnopalpa angusticordata</i> Vignon, 1924
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Atopana varia</i> (Walker, 1869)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Topana</i> sp.
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Ceraia vicina</i> Chopard, 1918
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Euceraia insignis</i> Hebard, 1927
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Euceraia subaquila</i> Grant Jr., H.J., 1964
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Euceraia atrix</i>
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Vellea cruenta</i> (Burmeister, 1838)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	Steirodontiini	<i>Paraphidnia verrucosa</i> (Brunner von Wattenwyl, 1878)
Tettigoniidae	Meconematinae		<i>Phlugis</i> sp.
Tettigoniidae	Conocephalinae	Conocephalini	<i>Conocephalus saltator</i> (Saussure, 1859)
Tettigoniidae	Conocephalinae	Copiphorini	<i>Neoconocephalus brunneri</i> (Redtenbacher, 1891)
Tettigoniidae	Conocephalinae	Copiphorini	<i>Neoconocephalus nigromaculatus</i> (Redtenbacher, 1891)
Tettigoniidae	Conocephalinae	Copiphorini	<i>Moncheca spinifrons</i> (Saussure & Pictet, 1898)
Tettigoniidae	Conocephalinae	Copiphorini	<i>Eriolus</i> sp.
Tettigoniidae	Conocephalinae	Agraecini	<i>Agraecia viridipennis</i> Redtenbacher, 1891
Tettigoniidae	Conocephalinae	Agraecini	<i>Agraecia</i> sp.
Gryllidae 6 espèces	Gryllinae		sp.
Gryllidae	Gryllinae		<i>Gryllacris</i> sp.1
Gryllidae	Gryllinae		<i>Gryllacris</i> sp.2
Gryllidae	Gryllinae		<i>Gryllacris</i> sp.3
Gryllidae	Brachytrypinae		<i>Anurogryllus muticus</i> (De Geer)
Gryllidae	Brachytrypinae		<i>Eneoptera guyanensis</i> Chopard, 1931



Orphulella sp.

Liste des MANTODEA - Identificateur Alexandre FRANCOIS

26 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	PL	VU	PA	PM	PV
Acanthopidae	Acanthopinae	<i>Acanthops falcataria</i> (Goeze, 1778)	2				
Acanthopidae	Acanthopinae	<i>Metilia amazonica</i> (Beier, 1930b),	1				
Acanthopidae	Acanthopinae	<i>Metilia brunnerii</i> (Saussure, 1871b)	2				
Acanthopidae	Acanthopinae	<i>Pseudacanthops spinulosa</i> Saussure, 1870a	1				
Acanthopidae	Acontistinae	<i>Acontista</i> sp.			3		2
Acanthopidae	Acontistinae	<i>Raptrix perspicua</i> (Fabricius, 1787)	16	1			
Acanthopidae	Acontistinae	<i>Tithrone roseipennis</i> Saussure, 1870				1	
Liturgusidae	Liturgusinae	<i>Liturgusa</i> cf. <i>cayennensis</i> Saussure, 1869					1
Mantidae	Angelinae	<i>Angela guianensis</i> Rehn, 1906	11				
Mantidae	Choeradodinae	<i>Choeradodis strumaria</i> (Linnaeus, 1758)		1			
Mantidae	Photininae	<i>Cardioptera squalodon</i> Werner, 1935	4				
Mantidae	Photininae	<i>Macromantis</i> cf. <i>ovalifolia</i> Stoll, 1813	3				
Mantidae	Photininae	<i>Microphotina viridescens</i> Chopard, 1912	1				
Mantidae	Stagmatopterinae	<i>Parastagmatoptera flavoguttata</i> (Serville, 1839)	24				
Mantidae	Stagmatopterinae	<i>Parastagmatoptera serricornis</i> Kirby, 1904	9				
Mantidae	Stagmatopterinae	<i>Stagmatoptera</i> cf. <i>supplicaria</i> (Burmeister, 1838)	8				
Mantidae	Vatinae	<i>Heterovates pardalina</i> Saussure, 1872a	1				
Mantidae	Vatinae	<i>Phyllovates</i> cf. <i>brevicornis</i> Stal, 1877	1				
Mantidae	Vatinae	<i>Vates lobata</i> (Fabricius, 1798)	18				
Mantidae	Vatinae	<i>Vates multilobata</i> (Chopard, 1910)	2				
Mantoididae	Mantoidinae	<i>Mantoida brunneiana</i> (Saussure, 1871b)	3				3
Thespidae	Oligonicinae	<i>Bantia</i> sp. Stal, 1877				4	18
Thespidae	Oligonicinae	<i>Pseudomusia</i> sp. Werner, 1909				1	1
Thespidae	Pseudomiopteriginae	<i>Leptomiopteryx</i> sp. Chopard, 1911		1			7
Thespidae	Pseudomiopteriginae	<i>Pseudomiopteryx</i> sp. Saussure, 1870				5	11
Thespidae	Thespiinae	<i>Macromusia</i> sp. Hebard, 1922		1	1		

Liste des PHASMATODEA - Identificateur Oskar CONLE

16 espèces

Famille	Espèce	Nombre de spécimens collectés
Pseudophasmatidae	<i>Creoxylus spinosus</i> (Fabricius, 1775)	33 mâles
Pseudophasmatidae	<i>Isagoras sp. I</i>	2 mâles et 1 femelle
Pseudophasmatidae	<i>Isagoras sp. II</i>	1 mâle
Pseudophasmatidae	<i>Metriophasma (Metriophasma) pallidus</i> (Chopard, 1911)	1 femelle
Pseudophasmatidae	<i>Metriophasma sp. I</i>	6 mâles
Pseudophasmatidae	<i>Metriophasma sp. II</i>	1 mâle
Pseudophasmatidae	<i>Prexaspes (Prexaspes) quadriguttatus</i> Redtenbacher, 1906	1 femelle
Pseudophasmatidae	<i>Pseudophasma brachypterum</i> (Linnaeus, 1763)	4 mâles et 3 females
Pseudophasmatidae	<i>Pseudophasma flavipes</i> (Chopard, 1911)	1 mâle
Prisopodidae	<i>Melophasma sp. I</i>	1 mâle
Prisopodidae	<i>Prisopus horstokkii</i> (Haan, 1842)	4 mâles
Prisopodidae	<i>Prisopus minimus</i> Chopard, 1911	1 mâle
Diapheromeridae	<i>Phanocloidea muricata</i> (Burmeister, 1838)	1 mâle
Diapheromeridae	<i>Phanocloidea sp. I</i>	1 mâle
Diapheromeridae	<i>Phantasca phantasma</i> (Westwood, 1859)	1 mâle
Diapheromeridae	<i>Pterinoxylus sp. I</i>	1 mâle

*Prisopus horstokkii*

Liste des BLATTOPTERA - Identificateur Esteban GUTTIEREZ

61 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	Mois de capture
Blattidae	Polyzosteriinae	<i>Pelmatosilpha lata</i> Hebard, 1929	Sept. 09
Polyphagidae		<i>Buboblatta</i> sp. aff. <i>geijskesi</i> Bruijning, 1959	Sept. 09
Blattellidae	Anaplectinae	<i>Anaplecta</i> sp. aff. <i>subsignata</i> Hebard, 1926	Sept. 09
Blattellidae	Anaplectinae	<i>Anaplecta</i> sp. 1	Sept. 09
Blattellidae	Anaplectinae	<i>Anaplecta</i> sp. 2	Oct. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Cahita insignis</i> Hebard, 1926	Sept. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Cahita</i> sp. 1 aff. <i>insignis</i> Hebard, 1926	Sept. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Chromatonotus</i> sp. aff. <i>quaraquae</i> Hebard, 1933	Oct. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Dasyblatta</i> sp. 1	Sept. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Dasyblatta</i> sp. 2	Sept. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Ischnoptera galibi</i> Hebard, 1926	Febr. 10
Blattellidae	Blattellinae	<i>Ischnoptera</i> sp. aff. <i>gatunae</i> Hebard, 1919 (1920)	Febr. 10
Blattellidae	Blattellinae	<i>Ischnoptera hercules</i> Rehn, 1928	Sept. 09 / Oct. 09 / Febr. 10
Blattellidae	Blattellinae	<i>Ischnoptera paramacca</i> Hebard, 1926	Sept. 09 / Oct. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Ischnoptera</i> sp. aff. <i>paramacca</i> Hebard, 1926	Sept. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Ischnoptera rehni</i> Hebard, 1926	Sept. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Ischnoptera stygia</i> Hebard, 1926	Sept. 09 / Oct. 09 / Febr. 10
Blattellidae	Blattellinae	<i>Xestoblatta carbuncula</i> Grandcolas, 1992	Sept. 09 / Febr. 10
Blattellidae	Blattellinae	<i>Xestoblatta</i> sp. aff. <i>carbuncula</i> Grandcolas, 1992	Oct. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Xestoblatta jygautieri</i> Grandcolas, 1992	Oct. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Xestoblatta</i> sp. aff. <i>jygautieri</i> Grandcolas, 1992	Sept. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Xestoblatta</i> sp. 1	Sept. 09
Blattellidae	Blattellinae	<i>Xestoblatta</i> sp. 2	Oct. 09
Blattellidae	Nyctiborinae	<i>Nyctibora tenebrosa</i> Walker, 1868	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Agmoblatta decora</i> (Hebard, 1926)	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Amazonina</i> sp. 1	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Cariblattoides guyanensis</i> Bonfils, 1975	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Cariblattoides</i> sp. 1	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Chorisoneura splendida</i> Hebard, 1926	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Chorisoneura</i> sp. 1	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Chorisoneura</i> sp. 2	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Dendroblatta</i> sp. aff. <i>insignis</i> Hebard, 1926	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Dendroblatta</i> sp. 1	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Euphyllodromia chopardi</i> Hebard, 1921	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Euphyllodromia literata</i> (Burmeister, 1838)	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Euphyllodromia pavonacea</i> (Rehn, 1903)	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Euphyllodromia</i> sp. 1	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Euphyllodromia</i> sp. 2	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Nahublattella</i> sp.	Sept. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Neoblattella poecilops</i> Hebard, 1926	Aug. 09
Blattellidae	Pseudophyllodromiinae	<i>Trioblattella callosoma</i> Hebard, 1926	Sept. 09
Blaberidae	Blaberinae	<i>Blaberus colosseus</i> (Illiger, 1801)	Sept. 09
Blaberidae	Blaberinae	<i>Paradicta</i> sp. aff. <i>rotunda</i> Grandcolas, 1992	Oct. 09
Blaberidae	Epilamprinae	<i>Epilampra taira</i> Hebard, 1926	Oct. 09
Blaberidae	Epilamprinae	<i>Epilampra</i> sp. aff. <i>taira</i> Hebard, 1926	Sept. 09
Blaberidae	Epilamprinae	<i>Epilampra</i> sp. aff. <i>rothi</i> Fisk & Schal, 1981	Aug. 09
Blaberidae	Epilamprinae	<i>Epilampra</i> sp. 1	Aug. 09 / Sept. 09
Blaberidae	Epilamprinae	<i>Epilampra</i> sp. 2	Sept. 09

SEAG 2011 : Inventaire entomologique des Nouragues - Saut Pararé

Blaberidae	Epilamprinae	<i>Epilampra</i> sp. 3	Aug. 09 /Sept. 09
Blaberidae	Epilamprinae	<i>Epilampra</i> sp. 4	Aug. 09 /Febr. 10
Blaberidae	Epilamprinae	<i>Galiblatia cribosa</i> Hebard, 1926	Oct. 09
Blaberidae	Epilamprinae	<i>Galiblatia</i> sp.	Oct. 09
Blaberidae	Panchlorinae	<i>Panchlora nivea</i> Linnaeus, 1758	Oct. 09
Blaberidae	Panchlorinae	<i>Panchlora thalassina</i> Saussure & Zehntner, 1893	Oct. 09
Blaberidae	Panchlorinae	<i>Panchlora</i> sp. 1	Sept. 09
Blaberidae	Panchlorinae	<i>Panchlora</i> sp. 2	Febr. 10
Blaberidae	Zetoborinae	<i>Capucinella</i> sp.?	Oct. 09
Blaberidae	Zetoborinae	<i>Lanxoblatta emarginata</i> (Burmeister, 1838)	Sept. 09 /Oct. 09
Blaberidae	Zetoborinae	<i>Phortioeca</i> sp. aff. <i>nimbata</i> (Burmeister, 1838)	Aug. 09
Blaberidae	Zetoborinae	<i>Schultesia</i> sp.	Febr. 10
Blaberidae	Zetoborinae	<i>Thanatophyllum akinetum</i> Grandcolas, 1991	Sept. 09

Liste des ODONATA - Identificateur Laurent JUILLERAT**34 espèces**

Famille	Espèce	PL	VU	PM	PV
Aeshnidae	<i>Coryphaeschna viritidas</i>	×			
Aeshnidae	<i>Gynacantha membranalis</i> Karsch, 1891		×		
Aeshnidae	<i>Gynacantha nervosa</i> Rambur, 1842		×		
Aeshnidae	<i>Triacanthagyna septima</i> (Selys in Sagra, 1857)		×		
Calopterygidae	<i>Hetaerina caja dominula</i> Hagen in Selys, 1853		×		
Calopterygidae	<i>Hetaerina gallardi</i> Machet, 1989				×
Calopterygidae	<i>Hetaerina mortua</i> Hagen in Selys, 1853		×		
Calopterygidae	<i>Mnesarete cuprea</i> (Selys, 1853)		×		
Coenagrionidae	<i>Argia insipida</i> Hagen in Selys, 1865			×	×
Coenagrionidae	<i>Leptagrion aculeatum</i> Santos, 1965	×	×		
Gomphidae	<i>Melanocacus mungo</i> (Needham, 1940)	×			
Gomphidae	<i>Phyllocycla cf. neotropica</i> Belle, 1970				×
Gomphidae	<i>Phyllocycla</i> sp.2	×			
Gomphidae	<i>Phyllogomphoides major</i> Belle, 1984	×			
Gomphidae	<i>Progomphus brachycnemis</i> Needham, 1944	×			
Gomphidae	<i>Progomphus geijskesi</i> Needham, 1944	×	×		
Gomphidae	<i>Progomphus</i> sp.3	×			
Libellulidae	<i>Brechmorhoga praedatrix</i> Calvert, 1909	×			
Libellulidae	<i>Erythemis haematogastra</i> (Burmeister, 1839)		×		
Libellulidae	<i>Erythrodiplax famula</i> (Erichson, 1848)		×		
Libellulidae	<i>Erythrodiplax</i> sp.1	×			
Libellulidae	<i>Erythrodiplax umbrata</i> (Linnaeus, 1758)		×		
Libellulidae	<i>Libellula herculea</i> Karsch, 1889		×		
Libellulidae	<i>Macrothemis</i> sp.		×		
Libellulidae	<i>Micrathyria mengeri mengeri</i> Ris, 1919	×			
Libellulidae	<i>Orthemis discolor</i> (Burmeister, 1839)		×		
Libellulidae	<i>Tramea rustica</i> De Marmels & Rácenis, 1982		×		
Libellulidae	<i>Zenithoptera fasciata</i> (Linnaeus, 1758)	×			
Megapodagrionidae	<i>Heteragrion ictericum</i> Williamson, 1919		×		
Polythoridae	<i>Polythore picta</i> (Rambur, 1842)		×	×	
Protoneuridae	<i>Psaironeura tenuissima</i> (Selys, 1886)				×
Pseudostigmatidae	<i>Mecistogaster lucretia</i> (Drury, 1773)		×		
Pseudostigmatidae	<i>Mecistogaster ornata</i> Rambur, 1842		×		
Pseudostigmatidae	<i>Microstigma maculatum</i> Hagen in Selys, 1860		×		

*Zenithoptera fasciata**Argia insipida*

Liste des MEGALOPTERA :**Corydalydae – Identificateur Marc THOUVENOT**

3 espèces

Famille	Espèce	Nombre de spécimens
Corydalydae	<i>Chloronia hieroglyphica</i> (Rambur, 1842)	1
Corydalydae	<i>Corydalus affinis</i> Burmeister, 1839	2
Corydalydae	<i>Corydalus nubilus</i> Erichson, 1848	5

Liste des DERMAPTERA :

Identificateurs Marc THOUVENOT et Christophe GIROD

9 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	Nombre de spécimens
Isolabididae	Isolabidinae	<i>Carcinophora percheroni</i> (Guérin & Percheron, 1838) (identification Marc THOUVENOT)	1
Labiidae	Labiinae	<i>Circolabia arcuata</i> (Scudder, 1876) (identification Marc THOUVENOT)	2
Labiidae	Labiinae	<i>ssp. (2 à 3 espèces)</i> (identification Christophe GIROD)	5
Labiidae	Sparattinae	<i>Parasparatta dentifera</i> (Rehn) (identification Christophe GIROD)	3
Labiidae	Sparattinae	<i>Sparatta semirufa</i> Kirby, 1896 (identification Marc THOUVENOT)	4
Labiidae	Spongiphorinae	<i>Spongiphora buprestoides</i> (Kirby, 1891) (identification Marc THOUVENOT)	5
Labiidae	Spongiphorinae	<i>Spongiphora croceipennis</i> Audinet-Serville (identification Christophe GIROD)	6
Pygidicranidae	Pyragrinae	<i>Pyragra fuscata</i> Audinet-Serville, 1831 (identification Marc THOUVENOT)	2

Liste des NEUROPTERA :**Mantispidae - Identificateur Marc THOUVENOT**

9 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce	Nombre de spécimens
Mantispidae	Mantispinae	<i>Buyda phthisica</i> (Gerstaecker, 1885)	12
Mantispidae	Mantispinae	<i>Climaciella amapaensis</i> Penny, 1982	3
Mantispidae	Mantispinae	<i>Dicromantispa debilis</i> (Gerstaecker, [1888])	3
Mantispidae	Mantispinae	<i>Entanoneura batesella</i> (Westwood, 1867)	8
Mantispidae	Mantispinae	<i>Entanoneura chopardi</i> Navás, 1933	5
Mantispidae	Mantispinae	<i>Zeugomantispa virescens</i> (Rambur, 1842)	6
Mantispidae	Symphrasinae	<i>Plega</i> sp.	1
Mantispidae	Symphrasinae	<i>Trichoscelia</i> sp.1	1
Mantispidae	Symphrasinae	<i>Trichoscelia</i> sp.2	1

*Entanoneura chopardi***Divers Neuroptera – Identificateur Marc THOUVENOT**

5 espèces

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	Nombre de spécimens
Ascalaphidae	Ascalaphinae		<i>Ameropterus trivialis</i> (Gerstaecker, 1888)	2
Ascalaphidae	Ascalaphinae		<i>Ululodes bicolor</i> (Banks, 1895)	1
Chrysopidae		Chrysopini	<i>Ceraeochrysa</i> sp.	9
Sisyridae			sp.	1

Liste des PLECOPTERA - Identificateur Marc THOUVENOT

1 espèce

Famille	Sous-famille	Tribu	Espèce	Nombre de spécimens
Perlidae			sp.	2

Liste des ARACHNODEA - Identificateur Vincent VEDEL

11 espèces

	Famille	Sous-famille	Espèce
Opiliones : Laniatores	Manaosbiidae		<i>Rhopalocranaus</i> sp.
	Stygnidae	Heterostygninae	<i>Stygnidius</i> sp.
	Salticidae		<i>Chloridusa</i> sp.2
	Salticidae		<i>Corythalia</i> sp.
	Salticidae		<i>Hypaeus taczanowskii</i> (Mello-Leitão)
	Salticidae		<i>Kalcerrytus</i> sp.
	Salticidae		<i>Maeota dichrura</i> Simon
	Salticidae		<i>Mago fasciatus</i> ?
	Salticidae		<i>Mago</i> sp.
	Salticidae		<i>Neogus</i> sp.
	Salticidae		<i>Phiale guttata</i> (C.L.Koch)

Total des espèces identifiées, y compris les « sp » et la classe des arachnides :
4338 espèces pour plus de 167 familles d'arthropodes

Ordre	Nombre de familles identifiées	Nombre d'espèces identifiées
Coleoptera	41	1720
Lepidoptera	26	1611
Hymenoptera	27	452
Hemiptera	17	288
Orthoptera	5	87
Blattoptera	4	61
Odonata	9	34
Mantodea	5	26
Phasmatoptera	3	16
Neuroptera	4	13
Dermaptera	3	11
Arachnidea	10	11
Megaloptera	1	3
Diptera	11	4
Plecoptera	1	1
TOTAL	167	4338

Annexe 2 : Identificateurs par groupes taxonomiques.

Nom – Prénom	Spécialité	
	Ordre	Groupe
VEDEL Vincent + réseau	Arachnidae	
GUTTIEREZ Esteban	Blattoptera	
MERMUDES José Ricardo M.	Coleoptera	Anthribidae
MANTILLERI Antoine	Coleoptera	Brentidae
STRAMARE RIBEIRO-COSTA Cibele	Coleoptera	Bruchidae
MANFIO Daiara	Coleoptera	Bruchidae
BRÛLÉ Stéphane	Coleoptera	Buprestidae
CURLETTI Gianfranco	Coleoptera	Buprestidae Agrilinae
ERWIN Terry	Coleoptera	Carabidae
CASSOLA Fabio	Coleoptera	Cicindelidae
CONSTANTIN Robert	Coleoptera	Cleroidea – Cantharoidea
MASSUTTI ALMEIDA Lúcia	Coleoptera	Coccinellidae
CORRÊA Geovan	Coleoptera	Coccinellidae
BATISTA DOS SANTOS Paula	Coleoptera	Coccinellidae
RHEINHEIMER Joachim	Coleoptera	Curculionoidea
LOHEZ Daniel	Coleoptera	Ditiscidae
PONCHEL Yannig	Coleoptera	Dynastidae
CHASSAIN Jacques	Coleoptera	Elateridae – Eucnemidae
SHOCKLEY Floyd	Coleoptera	Endomychidae
YVINEC Jean-Hervé	Coleoptera	Erotylidae
BOILLY Olivier	Coleoptera	Geotrupidae
DEGALLIER Nicolas	Coleoptera	Histeridae
BALLERIO Antonio	Coleoptera	Hybosoridae
QUENEY Pierre	Coleoptera	Hydrophiloidea
MORON RIOS Miguel Angel	Coleoptera	Melolonthidae
CLINE Andrew	Coleoptera	Nitidulidae
BOUCHER Stéphane	Coleoptera	Passalidae
GILLETT Conrad	Coleoptera	Scarabeinae
TOUROULT Julien	Coleoptera	Scarabeoidea – Cerambycidae
FLECHTMANN Carlos	Coleoptera	Scolytidae – Platypodidae
LEBLANC Pascal	Coleoptera	Scraptiidae – Mordellidae
BARCLAY Max (British Museum)	Coleoptera	Silphidae – Divers Coleoptera
ASENJO Angelico	Coleoptera	Staphylinidae
BRACHAT Volker	Coleoptera	Staphylinidae Pselaphinae
FERRER Julio	Coleoptera	Tenebrionidae
WACHTEL Franz	Coleoptera	Trogossitidae
DALENS Pierre-Henri	Coleoptera Hemiptera	Cerambycidae – Scarabaeoidea – Cassidinae Fulgoridae
D'HAESE Cyrille	Collembola	
GIROD Christophe	Dermoptera	
RAPER Chris	Diptera	Pantophthalmidae
Mc ALISTER Erica (British Museum)	Diptera	Toutes familles
SOULIER PERKINS Adeline	Hemiptera	Cercopidae – Lophopidae
THOUVENOT Marc	Hemiptera Megaloptera	Cicadellidae – Cicadidae – Flatidae – Coreidae Corydalidae – Chrysopidae – Hemerobiidae –

	Neuroptera Dermaptera Scorpionidae	Ascalaphidae – Myrmeleontidae Mantispidae
HEISS Ernst	Hemiptera	Aradidae
SAKAKIBARA Albino	Hemiptera	Membracidae
LUPOLI Roland	Hemiptera	Pentatomoidea
BERENGER Jean-Michel	Hemiptera	Reduviidae
BLANCHET Denis	Hemiptera	Reduviidae
GUILBERT Eric	Hemiptera	Tingidae
TUSSAC Marc	Hymenoptera	Aculeata – Vespidae – Trigonalidae
LE GOFF Gérard	Hymenoptera	Apoidea
PAULY Alain	Hymenoptera	Apoidea
BRAET Yves	Hymenoptera	Braconidae – Formicidae
DELVARE Gérard	Hymenoptera	Chalcidoidea – Stephanoidea
OLMI Massimo	Hymenoptera	Dryinidae
AGUIAR Alexandre	Hymenoptera	Ichneumonidae
FOUCARD Antoine	Hymenoptera	Mutillidae
DURAND Frédéric	Hymenoptera	Pompilidae
BROAD Gavin (British Museum)	Hymenoptera	Toutes familles
LEGENDRE Frédéric	Isoptera	Termitidae
HERBIN Daniel	Lepidoptera	Apatelodidae – Mimallonidae
LEVEQUE Antoine	Lepidoptera	Geometridae
MIELKE Olaf	Lepidoptera	Hesperidae
COLLET Philippe	Lepidoptera	Heterocera – Rhopalocera
FAYNEL Christophe	Lepidoptera	Lycaenidae
LALANNE-CASSOU Bernard	Lepidoptera	Noctuidae – Nolidae
BARBUT Jérôme	Lepidoptera	Noctuidae – Nolidae
THIAUCOURT Paul	Lepidoptera	Notodontidae
FERNANDEZ Serge	Lepidoptera	Riodinidae
BENELUZ Frédéric	Lepidoptera	Saturniidae – Sphingidae – Castniidae
PÜHRINGER Franz	Lepidoptera	Sesiidae
FRANCOIS Alexandre	Mantodea	
JUILLERAT Laurent	Odonata	
MORIN Didier	Orthoptera	
CONLE Oskar	Phasmatoptera	
KNEUBÜHLER Bruno	Phasmatoptera	

Annexe 3 : Liste des publications citant des spécimens collectés dans la Réserve des Nouragues Saut Pararé.

Déjà publiés :

CHASSAIN J., 2009. Description d'une espèce nouvelle du genre *Platycrepidius* de Guyane (Coleoptera, Elateridae, Pyrophorinae, Platycrepidiini). *Le Coléoptériste*, 2009, 12 (3) : 191 – 195.

[Description de *Platycrepidius dewynteri* n. sp.]

CHASSAIN J., 2010. *Oplanischius* n. gen et *Oplanischius biramicornis* n. sp. Nouveau genre et nouvelle espèce d'élateride de Guyane (Coléoptera, Elateridae, Dicrepidiinae). *Le Coléoptériste*, 13 (2) : 98-101.

CHASSAIN J. & TOUROULT J., 2010. Les Elatérides de Guyane. In : Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane, Tome II, Septembre 2010, ACOREP – France.

CONSTANTIN R., 2010. Les genres de Cantharidae, Lampyridae, Lycidae et Telegeusidae de Guyane (Coleoptera, Elateroidea). In : Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane, Tome II, Septembre 2010, ACOREP – France.

CONSTANTIN R., 2010. A contribution to knowledge of the Cantharidae (Coleoptera, Elateroidea) in Ecuador and French Guiana. *Entomologica Basiliensia et Collectionis Frey*, 32 : 7-29.

CURLETTI G., 2010. Pourquoi n'y a-t-il presque que des femelles d'*Agrilus* dans les pièges à interception vitrés. In : Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane, Tome I, Septembre 2010, ACOREP - France.

DALENS P.-H. & TOUROULT J., 2010. Diversité des longicornes de la Montagne des Chevaux : résultats d'un suivi continu entre 2008 et 2010. In : Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane, Tome I, Septembre 2010, ACOREP – France.

DALENS P.-H., TAVAKILIAN G. L. & TOUROULT J., 2010. Révision des Compsocerini Thomson, 1864 de Guyane (Coleoptera, Cerambycidae, Cerambycinae). *Les Cahiers Magellanes* NS, 2 : 79-111.

DEGALLIER N., ARRIAGAGA G., BRÛLÉ S., TOUROULT J., DALENS P.-H., & POIRIER E., 2010. Coleoptera Histeridae de Guyane. VI. Mise à jour du catalogue et contribution à la connaissance des Hololeptini. In : Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane, Tome II, Septembre 2010, ACOREP – France.

DEGALLIER N., LEIVAS F. W. T. & MOURA D. P., 2011. Histerid beetles of French Guiana. V. Revision of the genus *Ebonius* Lewis (Coleoptera, Histeridae, Omalodini). *Zootaxa*, 2824: 44–52

GIUGLARIS J.-L., 2010. Présence de *Monneellus rhodopus* (Bates, 1870) en Guyane. In : Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane, Tome I, Septembre 2010, ACOREP – France.

RHEINHEIMER J., 2010. Les Hylobiini de Guyane (Curculionidae). In Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane, Tome I, Septembre 2010, ACOREP - France.

[Description d'*Hilipinus brulei* n.sp.

Heilipodus bellicosus nouveau pour la Guyane]

TOUROULT J., DALENS P.-H., BRÛLÉ S. & POIRIER E., 2010. Inventaire des longicornes : analyse de l'efficacité des techniques de collecte en Guyane. In : Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane, Tome I, Septembre 2010, ACOREP - France.

Sous presse :

CURLETTI G. & BRÛLÉ S., Sept. 2011. *Agrilus*, *Agriloides* et *Autarcontes* de Guyane. Editions Magellanes.

[Description des 6 nouvelles espèces d'*Agrilus* collectées aux Nouragues Saut Pararé]



Séance collégiale de travail

