

Etude réalisée par la



Etude commandée par le



ETUDE ENTOMOLOGIQUE
de la Montagne Pelée (Saül)

d' août 2010 à novembre 2012

Rapport final



BRÛLÉ Stéphane, TOUROULT Julien, POIRIER Eddy & DALENS Pierre-Henri
Rapport SEAG 2014

Objet et contenu du présent rapport :

Ce rapport fait état des résultats suite à l'échantillonnage continu de la Montagne Pelée par la Société Entomologique Antilles-Guyane d'août 2010 à novembre 2012, complété par plusieurs missions de collectes notamment au piégeage lumineux, sur le site du Point de Vue de Saül.

Le rapport présente les différents protocoles d'échantillonnages, les méthodes de collecte mises en œuvre, des photos des espèces décrites d'après des spécimens obtenus et de quelques espèces peu communes rencontrées lors de l'étude, des commentaires et analyses statistiques sur une partie des familles et ordres étudiés.

Les listes des espèces déterminées, des espèces décrites et nouvellement citées pour la Guyane, des références des articles en lien avec l'étude ainsi que la liste des entomologistes spécialistes ayant collaborés au travail d'inventaire sont données en annexe.

Maître d'ouvrage :

Parc Amazonien de Guyane

Contacts : Bertrand GOGUILLON Chef du « Services Patrimoines Naturels et Culturels »

en-bgoguillon@guyane-parcnational.fr et Raphaëlle RINALDO Chargée de mission

Ecologie en-rrinaldo@guyane-parcnational.fr

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

Mail : stephanebrule973@hotmail.fr

Citation conseillée du rapport :

BRÛLÉ S., TOUROULT J., POIRIER E. & DALENS P.-H. 2014. - *Résultats de l'étude-inventaire entomologique du site de la Montagne Pelée, Saül (Guyane), 2010-2012*. Rapport de la Société entomologique Antilles-Guyane, SEAG, PAG, 144 pp.+ annexes. Non publié.



Remerciements

Nous tenons tout d'abord à remercier Frédéric MORTIER Directeur du Parc Amazonien de Guyane, Cécile GUITET et Nicolas SURUGUE respectivement Chef du « Services Patrimoines Naturels et Culturels » et Chargé de mission Ecologie à l'époque de la mise en place du dispositif d'étude pour nous avoir accordé leur confiance et avoir initié les travaux entomologiques sur le site de la Montagne Pelée ainsi que Bertrand GOGUILLON Chef du « Services Patrimoines Naturels et Culturels » et Raphaëlle RINALDO Chargée de mission Ecologie pour nous avoir renouvelé leur confiance.

Nous remercions également l'ensemble de la délégation Centre qui a assuré l'ensemble des relevés du dispositif d'étude, à savoir Stéphanie SCELLIER, Gaëtan MATHOULIN, Cédric BENOIT, Antonio LOPEZ, Stéphane PLAINE, Marie-Claude DEMAILLY et Emeric AUFRAY.

Enfin, nous remercions vivement l'ensemble de nos collègues entomologistes pour avoir collaboré à ce travail d'inventaire de la Montagne Pelée, en acceptant d'étudier les spécimens transmis et pour avoir répondu dans des délais très brefs afin de pouvoir rédiger ce rapport, Alberto BALLERIO, Frédéric BENELUZ, Jean-Michel BERENGER, Denis BLANCHET, Olivier BOILLY, Patrick BORDAT, Stéphane BOUCHER, Volker BRACHAT, Yves BRAET, Harry BRAILOVSKY, Stéphane BRÛLÉ, Fabio CASSOLA, Michael CATERINO, Jacques CHASSAIN, Philippe COLLET, Oskar CONLE, Robert CONSTANTIN, Gianfranco CURLETTI, Pierre-Henri DALENS, Nicolas DEGALLIER, Thibault DELSINNE, Gérard DELVARE, Thierry DEUVE, Frédéric DURAND, Terry ERWIN, Christophe FAYNEL, François FEER, Rodrigo FEITOSA, Serge FERNANDEZ, José FERNANDEZ TRIANA, Christophe GIROD, David GONZALES, Ernst HEISS, Andreas HERRMANN, John HUBER, Laurent JUILLERAT, Pascal LEBLANC, Gérard LE GOFF, Daniel LOHEZ, Roland LUPOLI, Mary-Liz JAMESON, Antoine MANTILLERI, Lubomir MASNER, Charyn MICHELI, Olaf MIELKE, Didier MORIN, Miguel Angel MORON RIOS, Massimo OLMI, Alain PAULY, Julie PENEAU, Yannig PONCHEL, Chris RAPER, Joachim RHEINHEIMER, Albino SAKAKIBARA, Villu SOON, Daniela TAKYIA, Guy TOMASOVIC, Marc TUSSAC, Vincent VEDEL, Franz WACHTEL et Jean-Hervé YVINEC.

Remarques préliminaires :

La présentation et la rédaction du rapport ont été réalisées par Stéphane BRÛLÉ, Eddy POIRIER et Pierre-Henri DALENS (SEAG), en dehors des commentaires par familles effectués par les spécialistes référents.

Les travaux statistiques ont été effectués par Julien TOUROULT (SEAG).

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 Objectifs	Page 7
II / Méthodologie	Page 8
1°) Site d'étude	Page 8
2°) Période d'étude et dispositifs de collecte	Page 8
a) D'août 2010 à octobre 2011	Page 8
Protocole de sous-bois	Page 8
Dispositif du point de vue	Page 9
b) Prolongation jusqu'en novembre 2012	Page 11
c) Installation, relevés et désinstallation des pièges	Page 11
d) Conditionnement et transmission des échantillons	Page 11
e) Traitement des données	Page 11
3°) Méthode de collecte utilisées	Page 12
a) Pièges à interception	Page 12
a. Piège vitre	Page 12
b. Piège Polytrap®	Page 14
c. Piège Malaise	Page 14
d. Piège SLAM®	Page 14
e. Piège Cryldé®	Page 14
b) Pièges attractifs	Page 15
a. Piège lumineux	Page 15
b. Piège automatique	Page 16
c. Piège à appâts fermentés	Page 16
d. Piège à Nymphalidae	Page 16
c) Chasses actives	Page 16
a. Collecte à vue	Page 16
b. Battage	Page 17
c. Fauchage	Page 17
d) Elevage de larves	Page 17
III / Résultats – Ordre des Coleoptera	Page 18
1°) Résultats généraux	Page 18
2°) Commentaires par familles	Page 19
A/ Famille des Brentidae	Page 19
B/ Famille des Buprestidae	Page 19
C/ Famille des Cantharidae	Page 22
D/ Famille des Carabidae	Page 24
E/ Familles des Cerambycidae et Disteniidae	Page 25
F/ Famille des Chrysomelidae	Page 31
G/ Famille des Cicindelidae	Page 34
H/ Famille des Cleridae	Page 34
I/ Famille des Curculionidae	Page 36
J/ Familles des Elateridae et Eucnemidae	Page 38
K/ Famille des Erotylidae	Page 40
L/ Famille des Geotrupidae, sous-famille des Bolboceratinae	Page 46
M/ Famille des Histeridae	Page 48
N/ Famille des Hybosoridae, sous-famille des Ceratocanthinae	Page 55
O/ Famille des Lampyridae	Page 56
P/ Famille des Lycidae	Page 59

Q/ Famille des Malachiidae	Page 61
R/ Famille des Melolonthidae	Page 63
S/ Famille des Mordellidae	Page 64
T/ Famille des Oedemeridae	Page 67
U/ Famille des Passalidae	Page 69
V/ Famille des Phengodidae	Page 71
W/ Famille des Scarabaeidae, sous-famille des Scarabaeinae	Page 73
X/ Famille des Staphylinidae, sous-famille des Pselaphinae	Page 76
Y/ Famille des Telegeusidae	Page 78
Z/ Famille des Trogossitidae	Page 78
AA/ Quelques photos d'autres familles	Page 80
IV / Résultats – Ordre des Dermaptera	Page 81
1°) Résultats généraux	Page 81
2°) Commentaires	Page 81
3°) Analyse statistique	Page 85
V / Résultats – Ordre des Diptera	Page 88
Résultats généraux et Commentaires	Page 88
VI / Résultats – Ordre des Hemiptera	Page 89
1°) Résultats généraux	Page 89
2°) Commentaires par familles	Page 90
A/ Famille des Aradidae	Page 90
B/ Famille des Fulgoridae	Page 91
C/ Famille des Membracidae	Page 91
D/ Super-famille des Pentatomoidea	Page 94
E/ Famille des Reduviidae	Page 97
VII / Résultats – Ordre des Hymenoptera	Page 101
1°) Résultats généraux	Page 101
2°) Commentaires par familles	Page 101
A/ Famille des Braconidae	Page 101
B/ Famille des Chrysididae	Page 103
C/ Famille des Mymaridae	Page 104
D/ Famille des Pompilidae	Page 104
E/ Quelques photos d'autres familles	Page 106
VIII / Résultats – Ordre des Lepidoptera	Page 107
1°) Résultats généraux	Page 107
2°) Généralités	Page 107
3°) Commentaires par familles	Page 110
A/ Famille des Erebidae, sous-famille des Arctiinae	Page 110
B/ Famille des Apatelodidae	Page 111
C/ Famille des Cossidae	Page 112
D/ Famille des Geometridae	Page 112
E/ Famille des Lasiocampidae	Page 114
F/ Famille des Limacodidae	Page 114
G/ Famille des Lycaenidae	Page 115
H/ Famille des Megalopygidae	Page 117
I/ Famille des Mimallonidae	Page 117
J/ Famille des « Noctuidae »	Page 117
K/ Famille des Notodontidae	Page 119

L/ Famille des Riodinidae	Page 120
M/ Familles des Saturniidae et Sphingidae	Page 121
N/ Famille des Sematuridae	Page 126
O/ Famille des Thyrididae	Page 126
P/ Famille des Uraniidae	Page 127
IX / Résultats – Ordre des Odonata	Page 128
Résultats généraux et Commentaires	Page 128
X / Résultats – Ordre des Orthoptera	Page 129
Résultats généraux et Commentaires	Page 129
XI / Résultats – Ordre des Phasmatodea	Page 130
Résultats généraux	Page 130
XII / Résultats – Autres arthropodes, Ordre des Araneae	Page 131
1°) Généralités	Page 131
2°) Protocole d'échantillonnages et d'analyses	Page 131
3°) Résultats des collectes	Page 132
4°) Conclusions	Page 137
XIII / Conclusions	Page 138
1°) Différence sous-bois vs trouée	Page 138
2°) Conclusions générales	Page 139
XIV / Autres opérations en lien avec l'étude	Page 141
1°) Création de panneaux pour le grand public	Page 141
2°) Création d'un jeu	Page 144
Annexe 1 : Liste des espèces collectées sur le site	Page 145
Ordre des Coleoptera	Page 145
Ordre des Dermaptera	Page 187
Ordre des Diptera	Page 187
Ordre des Hemiptera	Page 188
Ordre des Hymenoptera	Page 192
Ordre des Lepidoptera	Page 196
Ordre des Odonata	Page 226
Ordre des Orthoptera	Page 227
Ordre des Phasmatodea	Page 229
Autres arthropodes, les Araneae	Page 230
Annexe 2 : Liste des identificateurs	Page 232
Annexe 3 : Liste des espèces nouvelles pour la Science	Page 234
Annexe 4 : Liste des nouveaux signalements pour la Guyane	Page 237
Annexe 5 : Liste des publications	Page 238

I / Présentation générale

Plusieurs missions entomologiques ont eu lieu sur le site du Point de vue de la Montagne Pelée de Saül par la S.E.A.G, Société entomologique Antilles-Guyane.

Ces missions ont eu pour but de faire réaliser un inventaire entomologique le plus complet possible de la zone.

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

- BENELUZ Frédéric, spécialiste Saturniidae, Sphingidae et Castniidae ;
- BRAET Yves, spécialiste Hymenoptera Braconidae ;
- BRÛLÉ Stéphane, spécialiste Buprestidae ;
- COLLET Philippe, spécialiste Heterocera ;
- CONSTANTIN Robert, spécialiste Cantharoidea et Cleroidea ;
- CURLETTI Gianfranco, spécialiste Buprestidae Agrilinae ;
- DALENS Pierre-Henri, spécialiste Cerambycidae, Scarabaeidae et Fulgoridae ;
- FERNANDEZ Serge, spécialiste Rhopalocera Riodinidae ;
- JUILLERAT Laurent, spécialiste Odonata ;
- POIRIER Eddy, spécialiste Heterocera ;
- VEDEL Vincent, spécialiste Arachnides.

Objectifs

L'étude entomologique menée sur la Montagne Pelée de Saül avait plusieurs objectifs, dont les plus importants étaient :

- 1) Obtenir un référentiel de l'entomofaune du sud de la Guyane (originalité des cohortes, comparaison avec des études ultérieures dans la partie méridionale du département)
- 2) Evaluer d'efficacité relative des différents pièges
- 3) Comparer la diversité en sous-bois et dans les zones ouvertes
- 4) Compléter l'inventaire de la faune de la région de Saül



II / Méthodologie.

1°) Site d'étude

Montagne pelée. Colline de 100m située aux abords du village de Saül. Forêt secondaire ancienne sur les pentes septentrionale, occidentale et méridionale ; secondaire récente sur la pente orientale. Zone sommitale ouverte avec un point de vue touristique.

2°) Périodes d'étude et Dispositifs de collecte

a) D'août 2010 à octobre 2011

Période de mise en place avec un dispositif sous-bois vs point de vue (incomplet d'août 2010 à octobre 2010).

Le dispositif mis en place comprenait deux parties distinctes :

➤ Protocole de sous-bois

- 6 vitres (pièges d'interception vitrés plans de 2m²) disposées sur la même courbe de niveau à des distances équivalentes (échantillonnage aléatoire) – ces pièges seront appelés VSB dans la suite du rapport - ;
- 4 pièges Malaise (toile d'interception avec collecteur au sommet des pans de toile).

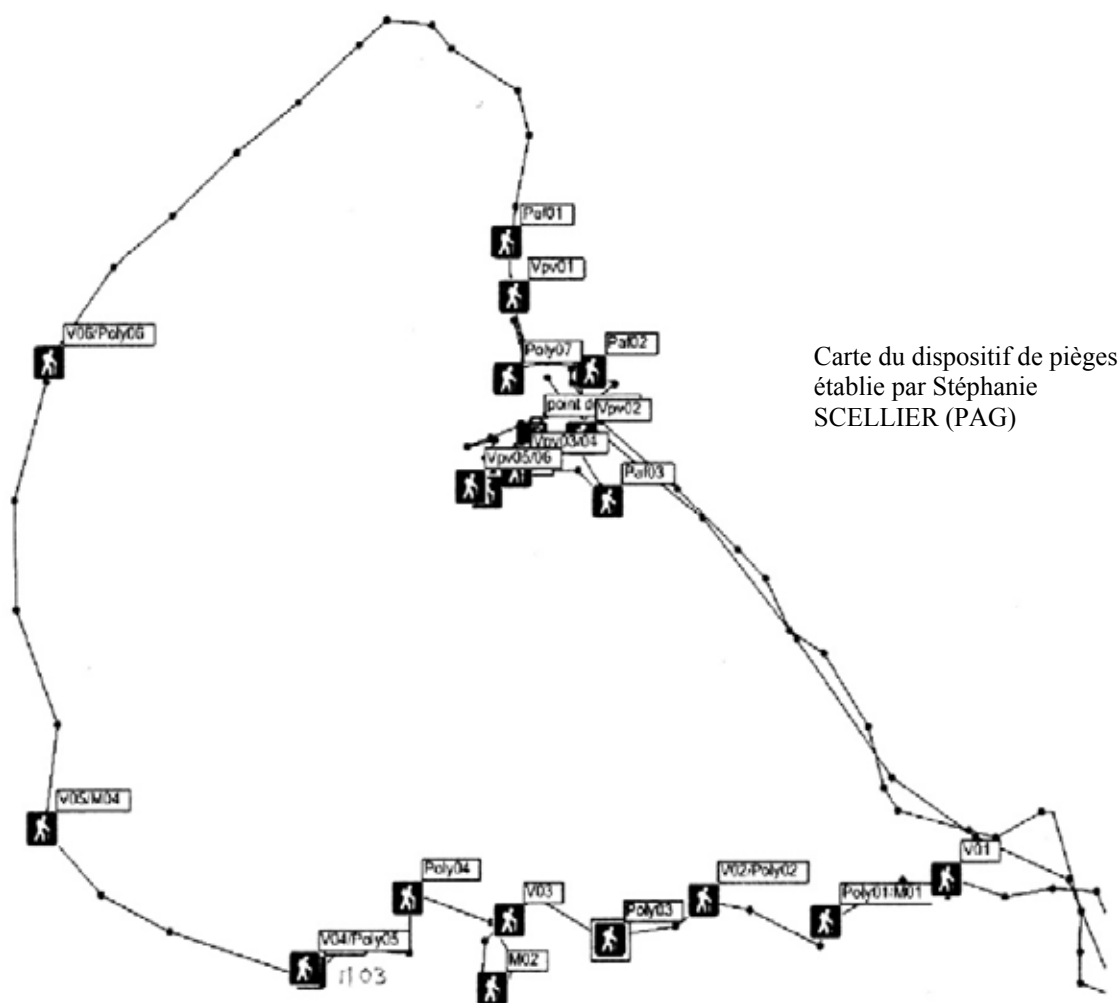
Objectif : rechercher une complémentarité de ce type de piège par rapport aux vitres (différences dans les familles collectées). Disposés selon les mêmes critères que les vitres précédentes.



Plaque de tri (local SEAG) et conditionnement (Nicolas DEGALLIER).

Cette partie du dispositif avait pour objectif principal d'obtenir des données peu biaisées par la luminosité ou l'ouverture du site et des données statistiquement utilisables.

➤ Dispositif du point de vue



Carte du dispositif de pièges établie par Stéphanie SCHELLER (PAG)

- 8 vitres (mêmes caractéristiques que les précédents) disposés dans des lieux propices (couloirs de passage, lisière, proximité de tas de nécromasse végétale) autour du point de vue, principalement du côté occidental (seront notés VPV dans la suite du rapport).

Objectif : accroître l'inventaire, détecter des espèces rares ou originales.

- 1 piège Malaise au sommet du point de vue.

Objectif : complément d'inventaire.

- 2 toiles d'interception « Cryldé® » au sommet sur des zones de défrichage.

Objectif : complément d'inventaire.

- 8 pièges à appât fermentés (PAF) : 4 pièges à vin placés en hauteur, 4 pièges à banane placés en hauteur, 4 pièges à vin bas-situés, 4 pièges à banane bas-situés.

Objectifs : complémentarité des captures par l'attractivité de groupes spécifiques, différences d'attractivité selon la hauteur des pièges, selon le type d'appât.

- 6 Polytrap® (pièges d'interception vitrés à entonnoir) placés en hauteur.

Objectifs : échantillonner la strate intermédiaire de la forêt.

- 12 pièges à Lépidoptères à banane ont été placés à 3 reprises.

Objectif : complément d'inventaire des Lépidoptères diurnes.






















- 1 SLAM® (Sea, Land and Air Malaise) piège Malaise autoportant placé quelques mois. Facilité

d'installation et de relevé.

Objectif : test de ce type de piège de conception récente.

- 1 piège lumineux solaire automatique. Laisse en place 3 semaines.

Objectif : test de ce type de piège de conception originale SEAG.

Nom /	Sym...	Commentaire	Position UTM	Altitude
M02		15-SEP-10 9:39:23	22 N 253838 400655	283 m
M03		15-SEP-10 9:44:47	22 N 253806 400657	294 m
Paf01		15-SEP-10 9:57:09	22 N 253841 400754	322 m
Paf02		15-SEP-10 10:06:26	22 N 253856 400736	323 m
Paf03		15-SEP-10 10:09:52	22 N 253859 400719	321 m
Paf04		15-SEP-10 10:13:45	22 N 253837 400721	321 m
point de vue		03-MAR-09 10:33:12	22 N 253845 400728	310 m
Poly01/M01		15-SEP-10 9:30:16	22 N 253897 400663	287 m
Poly03		15-SEP-10 9:37:04	22 N 253859 400661	289 m
Poly04		15-SEP-10 9:42:54	22 N 253823 400667	293 m
Poly07		15-SEP-10 10:01:29	22 N 253841 400735	325 m
V01		15-SEP-10 9:26:10	22 N 253918 400669	289 m
V02/Poly02		15-SEP-10 9:34:29	22 N 253875 400666	290 m
V03		15-SEP-10 9:40:38	22 N 253841 400664	290 m
V04/Poly05		15-SEP-10 9:46:10	22 N 253805 400658	293 m
V05/M04		15-SEP-10 9:48:47	22 N 253759 400676	299 m
V06/Poly06		15-SEP-10 9:52:09	22 N 253760 400738	295 m
Vpv01		15-SEP-10 9:58:52	22 N 253842 400746	324 m
Vpv02		15-SEP-10 10:08:39	22 N 253854 400728	323 m
Vpv03/04		15-SEP-10 10:11:52	22 N 253842 400723	321 m
Vpv05/06		15-SEP-10 10:14:44	22 N 253834 400721	320 m

Coordonnées GPS des pièges prises par Stéphane SCELLIER (PAG)

- Piégeages lumineux : 17 nuits de piégeage lumineux ont été effectuées d'août 2010 à août 2011.

Objectifs : seule méthode efficace pour la capture des Lépidoptères nocturnes. Complément

d'inventaire dans de nombreuses familles.

- Chasses actives : lors des missions d'installation, de vérification du matériel puis de désinstallation, en complément des piégeages lumineux, les journées ont permis d'effectuer des chasses actives :

- chasse à vue sur et sous les feuilles ,
- chasse au filet de Lépidoptères (le point de vue constitue un Hill-top très favorable à cet exercice),
- chasse au battage à l'aide d'un parapluie japonais,
- fauchage des plantes basses,
- écorçage et fouille dans les souches et troncs morts.

Le caractère aléatoire des captures ainsi obtenues ne permet que difficilement l'utilisation des statistiques, elles sont plutôt destinées à enrichir les données d'inventaire.

b) Prolongation jusqu'en novembre 2012

Le dispositif durant cette période compte 8 pièges SLAM®, en complément d'inventaires principalement pour les Hyménoptères et les Diptères. Plusieurs nuits de piégeages lumineux et journées de chasse active ont été faites durant cette période afin de compléter les données du site.

c) Installation, relevés et désinstallation des pièges

L'équipe de la SEAG a assuré l'installation progressive du dispositif entre août et octobre 2010. Elle a également vérifié la bonne tenue des pièges à chacun de ses séjours sur site.

L'équipe de la délégation Centre du Parc amazonien a quant à elle assuré les relevés du dispositif, ainsi que le démontage des pièges.

d) Conditionnement et transmission des échantillons

Les échantillons collectés ont été conditionnés dans des sachets hermétiques en alcool à 50°, puis adressés à Montjoly pour être triés, identifiés pour certaines familles et redirigés vers les spécialistes correspondants de la SEAG pour les autres familles.

e) Traitement 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 chercherons donc à obtenir des données quantitatives pour un maximum de groupes de façon à permettre des comparaisons et analyses dans le temps.

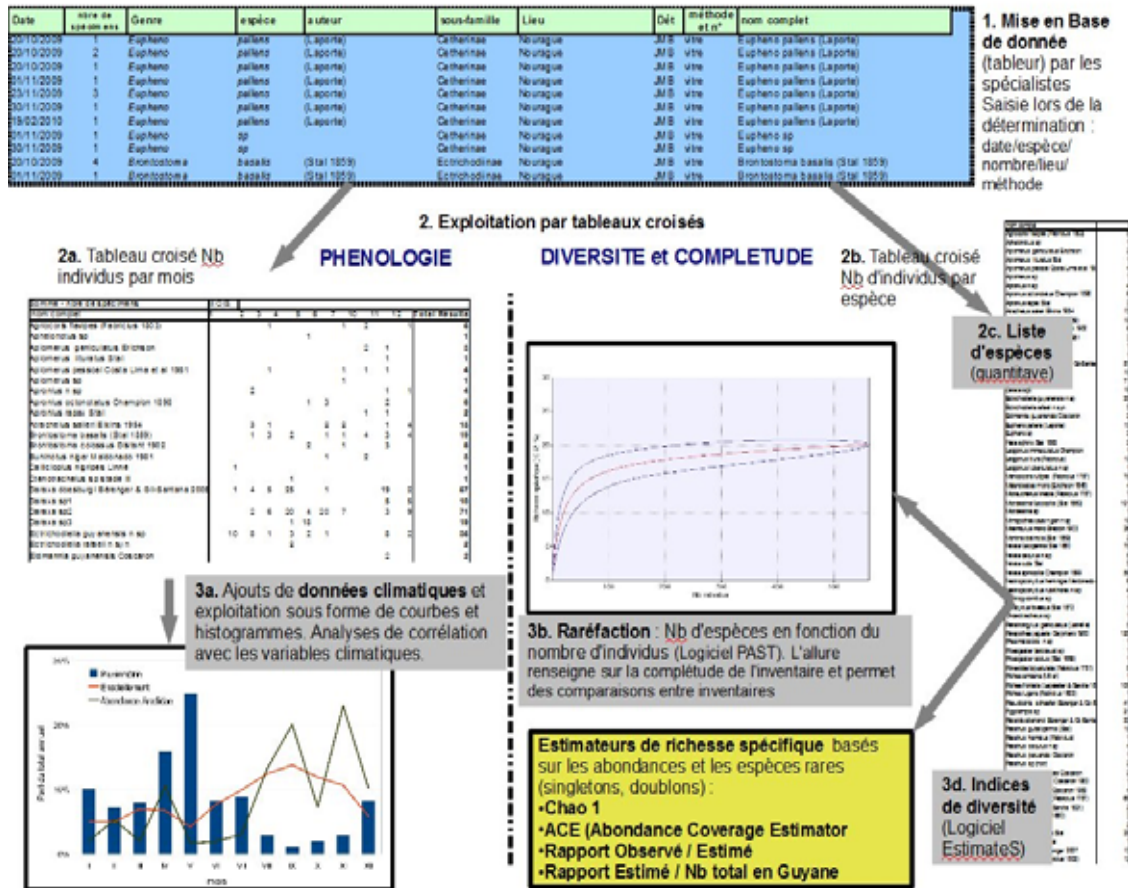
La faisabilité diffère selon les groupes taxonomiques, en lien avec la méthode de collecte (piégeage continu beaucoup plus favorable) et selon le niveau de traitement des déterminations (selon que les indéterminés « sp » ont été numérotés ou pas).

Pour des raisons de temps, les familles ont eu des traitements statistiques avec des résultats très différents car la quantité d'insectes transmis aux spécialistes a été si importante que la plupart d'entre eux n'a pu étudier la totalité du matériel, étude qui nécessitera encore de nombreuses années de travail : la connaissance de la faune de Saül va considérablement augmenter dans les prochaines années puisque certains entomologistes estiment n'avoir eu le temps d'étudier qu'un dixième du matériel ; seules les familles des Cerambycidae et Distenidae (Coleoptera) ont été analysées en totalité mais de nombreuses espèces restent malgré tout à décrire.

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 seront réalisés dans certains cas.

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).



3°) Méthodes de collecte utilisées

- a) Pièges à interception
 - a. Piège vitre

Douze pièges à interception vitrés d'une surface de 2m² chacun ont été mis en place et devaient être théoriquement relevés chaque semaine pendant une durée d'un an. Les échantillons obtenus avec chacun de ces pièges ont été conditionnés individuellement pour permettre une étude statistique fine.

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 la 1ère partie de l'étude, les relevés ont été effectués aux dates ci-dessous:

13/08/2010	19/08/2010	26/08/2010	02/09/2010
09/09/2010	17/09/2010	23/09/2010	30/09/2010
06/10/2010	21/10/2010	29/10/2010	05/11/2010
17/11/2010	30/11/2010	10/12/2010	20/12/2010
04/01/2011	11/01/2011	17/01/2011	24/01/2011
31/01/2011	07/02/2011	14/02/2011	28/02/2011
07/03/2011	22/03/2011	30/03/2011	07/04/2011
14/04/2011	21/04/2011	28/04/2011	06/05/2011
13/05/2011	20/05/2011	27/05/2011	01/06/2011
08/06/2011	15/06/2011	23/06/2011	30/06/2011
07/07/2011	15/07/2011	21/07/2011	28/07/2011
04/08/2011	11/08/2011	18/08/2011	25/08/2011
01/09/2011	09/09/2011	15/09/2011	23/09/2011
06/10/2011			



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 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.

b. Piège Polytrap®

Sept Polytrap® ont été placés en sous-bois à 5-10 m du sol pendant une année. Il s'agit de pièges d'interception à suspendre, équipés d'entonnoirs. Leurs plans d'interception sont disposés en croix pour une surface totale de 0,48m² (2x40x60cm). Leur efficacité est limitée en comparaison des pièges vitres plans installés à proximité du sol, mais ils amènent parfois des espèces originales. Leur liquide de recueil (saumure) et sa dilution lors des pluies impose un relevé au moins hebdomadaire.

c. 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.

d. Piège SLAM®



Ainsi, sur la 1^{ère} année d'étude, les relevés ont été faits aux mêmes dates que les pièges vitrés et sur la 2^{nde} année d'étude, les relevés ont été effectués aux dates suivantes :

13/12/2011	27/12/2012	10/01/2012	25/01/2012	08/02/2012	22/02/2012
07/03/2012	21/03/2012	02/04/2012	23/04/2012	07/05/2012	23/05/2012
06/06/2012	21/06/2012	03/07/2012	17/07/2012	30/07/2012	13/08/2012
06/09/2012	17/09/2012	03/10/2012	17/10/2012	14/11/2012	27/11/2012
11/12/2012	16/01/2013	06/02/2012.			

e. Piège Cryldé®

1 kg de toile d'araignée synthétique permettant la capture de Coléoptères a été installé sur le site, en amont du versant Est afin de bénéficier des coupes fraîches de végétation.



Les filets ont fréquemment été inspectés, cependant, en l'absence de visite quotidienne, nombre

de spécimens ont été fortement endommagés, principalement par les fourmis.

b) Pièges attractifs

a. Piège lumineux (PL)

Un piège lumineux a été placé sur le sommet de la Montagne Pelée afin de pouvoir bénéficier d'une attractivité sur les deux versants sur site. Equipé d'une lampe d'appel de 250W et de deux lampes de 125W (configuration variable suivant la météo, l'emplacement du piège et les aléas techniques), la collecte de spécimens a débuté à la tombée de la nuit (18h30 environ) jusqu'à l'aube (6h30 environ).



Ainsi, sur les deux années d'étude, 23 nuits de piégeage lumineux ont été effectuées sur le site d'étude aux dates ci-dessous (aussi bien en saison sèche qu'en saison des pluies afin d'obtenir des relevés les plus complets possibles) :

Du 10/08/2010 au 12/08/2010 (3 nuits) ;
du 07/09/2010 au 09/09/2010 (3 nuits)
du 04/10/2010 au 05/10/2010 (2 nuits) ;
du 29/03/2011 au 31/03/2010 (3 nuits)
le 01/08/2011 (1 nuit) ;
du 24/08/2011 au 27/08/2011 (4 nuits)
les 22/11/2011 et 25/11/2011 (2 nuits) ;
du 13/08/2012 au 17/08/2012 (5 nuits)



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

b. Piège automatique



Piège lumineux automatique alimenté par une borne solaire, sous laquelle est fixé un réceptacle contenant un agent mouillant. Ce système produit une lumière faible mais attire des espèces assez différentes de celles qui sont observées au piège lumineux classique.

c. Piège à appâts fermentés (PAF)



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 fruits.

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 en grande partie identifié.

d. Piège à Nymphalidae

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) Chasse active

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.

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.

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 lors des missions de terrain 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) Elevage de larves

Trente caisses d'éclosion (60 litres chacune) ont été remplies de bois mort prélevé sur le site. 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.

III / Résultats – Ordre des Coleoptera

1°) Résultats généraux - Tableau général Coleoptera

Ordre	Famille	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces déterminées
Coleoptera	Aderidae	1	1
	Anobiidae	16	≥2
	Anthicidae	1	1
	Anthribidae	25	15
	Aphodiidae	17	7
	Artematopidae	13	2
	Attelabidae	1	1
	Biphyllidae	4	4
	Bothrideridae	34	11
	Brentidae	348	17
	Buprestidae	493	88
	Cantharidae	809	33
	Carabidae	2554	220
	Cerambycidae	3310	595
	Cerophytidae	8	≥1
	Cerylonidae	4	4
	Chelonariidae	8	3
	Chrysomelidae	3684	236
	Cicindelidae	421	18
	Cleridae	216	30
	Cneoglossidae	4	1
	Coccinellidae	1101	32
	Corylophidae	1	1
	Cryptophagidae	2	2
	Curculionidae	2382	216
	Dermestidae	38	7
	Discolomatidae	2	2
	Disteniidae	68	8
	Dryopidae	2	2
	Elateridae	3783	134
	Elmidae	2	1
	Endomychidae	17	13
	Erotylidae	687	172
	Eucnemidae	4861	56
	Geotrupidae	1423	9
	Histeridae	8695	> 140
	Hobartiidae	1	1
	Hybosoridae	812	45
	Hydrophilidae	6	2
	Laemophloeidae	1	1
	Lampyridae	1112	41
Leiodidae	5	4	
Lucanidae	1	1	
Lycidae	501	25	

Lyctidae	1	1
Lymexylonidae	13	2
Malachiidae	43	9
Megalopodidae	1	1
Melolonthidae	392	9
Monotomidae	3	2
Mordellidae	212	65
Mycetophagidae	1	1
Mycteridae	30	2
Oedemeridae	430	14
Passalidae	126	22
Passandridae	7	5
Phalacridae	1	1
Phengodidae	383	14
Ptilodactylidae	318	≥ 3
Rhipiphoridae	3	2
Salpingidae	6	1
Scarabaeidae	13303	130
Scirtidae	15	3
Scraptiidae	5	1
Scydmaenidae	1	1
Silphidae	2	1
Silvanidae	13	5
Sphindidae	1	1
Staphylinidae	895	64
Telegeusidae	27	1
Tenebrionidae	129	35
Tetratomidae	6	5
Trogidae	1	1
Trogossitidae	141	24
Zopheridae	37	16
TOTAL	54 020	2 647

2°) Commentaires par familles

A/ Famille des Brentidae

Une espèce nouvelle, *Stereodermus leucomystax* Mantilleri, 2012, a été décrite sur des spécimens collectés sur le site et *Stereodermus maelae* Mantilleri est nouvellement signalée pour le Département.

B/ Famille des Buprestidae

Commentaires Stéphane BRÛLÉ

Plus de 470 spécimens de Buprestidae ont été capturés sur la zone d'échantillonnage, dont près de 94% ont été capturés à l'aide des pièges à interception vitrés, pour un total de 87 espèces. Certains des genres ont été bien représentés : *Agrilus* avec 33 espèces et *Brachys* avec 20 espèces. Parmi les espèces d'*Agrilus* capturées essentiellement dans les pièges à interception vitrés de la zone du point de vue, 8 espèces nouvelles ont été décrites (Curletti & Brûlé, 2013 et 2014 sous presse). Parmi les autres espèces, le manque de matériel ou l'absence d'un des deux sexe de caractéristiques morphologiques distinctives n'a pas encore permis de les décrire.



Agrilus bikini *Agrilus eburneus* *Agrilus fanericus* *Agrilus fernandezi* *Agrilus lacrimans*



Agrilus serialis *Agrilus sigillum* *Agrilus templaris* - Photos G. Curletti



Tetragnoschema trinidadense – Photo S. Brûlé

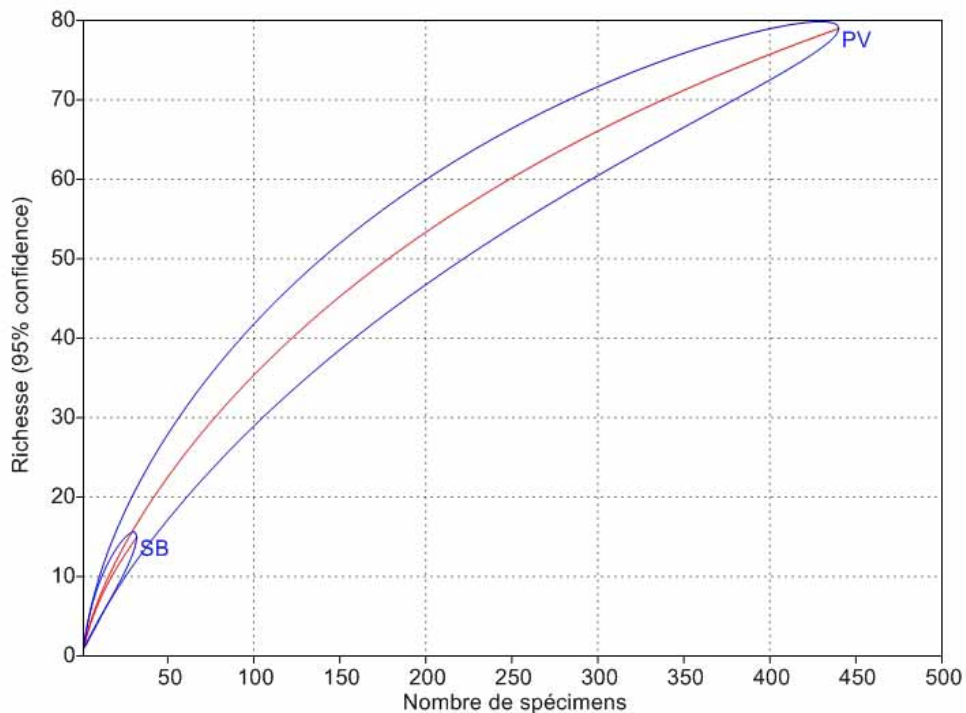
On signale également la capture de 3 spécimens d'un genre nouveau pour la Guyane (Bily, 2012) d'une espèce décrite initialement de Trinidad : *Tetragnoschema trinidadense* Bellamy.

Analyse statistique – Julien TOUROULT

Diversité du site

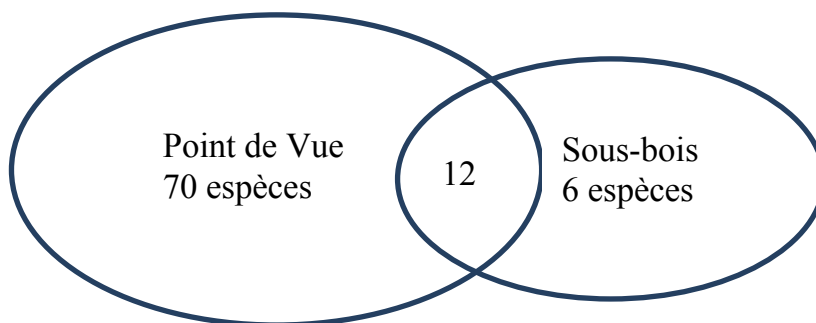
	Point de Vue	Sous-bois	Total
Nombre d'individus collectés	440	32	472
Richesse observée	79	15	85
Indice Shannon H'	3,19	2,32	3,28
Indice de Simpson (1-D)	0,90	0,85	0,91
Richesse totale estimée (Chao 1)	109	38	120

A effort d'échantillonnage comparable, l'abondance est très significativement différente entre le sous-bois (SB) et la zone défrichée du sommet (PV), avec beaucoup plus d'espèces dans la zone défrichée. Avec plus de spécimens collectés dans le secteur défriché, on y observe très logiquement plus d'espèces. A effectif comparable, la diversité est proche dans les deux milieux.



L'estimateur Chao 1 et la forme de la courbe d'accumulation montrent clairement que l'inventaire est loin d'être complet (ratio Richesse observée / richesse estimée = 70 %). L'estimateur Chao 1 sous-estime certainement la richesse totale.

Composition



Le sous-bois est plus pauvre que la zone défrichée mais il présente aussi des espèces originales, absentes en zone de lumière, notamment des Tracheini (*Brachys*, *Lius*, *Neotrachys*).
 Similarité absolue (indice de Jaccard) : 0,11 (tient compte de la différence de richesse et de composition) ; Similarité de composition (Indice de Simpson) : 0,60 (ne prend pas en compte la différence de richesse).

C/ Famille des Cantharidae

Commentaires et Photos Robert CONSTANTIN



Très grande richesse d'espèces.

Parmi les espèces les plus remarquables :

- Une série de *Malthoichthyurus* appartenant à une nouvelle espèce. Ce genre est connu par deux espèces andines et une espèce d'Amérique centrale.
- Une série de *Paramaronius freyi* Wittmer, connu uniquement par un exemplaire mâle holotype provenant du Brésil, état de Acre, Rio Branco, situé à 2500 km.
- Trois espèces nouvelles du genre *Silis*.

Malthoichthyurus sp. – Photo R. Constantin

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	fauchage	Malaise	PL	Polytrap	SLAM	SLAM (haut)	SLAM [bas]	VPV	VSB	Total
Richesse observée	7	2	18	4	15	5	19	25	14	36
Effectif observé	10	4	63	7	18	8	57	132	48	349
Simpson_1-D	0,82	0,50	0,90	0,69	0,93	0,75	0,92	0,93	0,85	0,94
Shannon_H	1,83	0,69	2,57	1,28	2,66	1,49	2,71	2,88	2,23	3,07
Fisher_alpha	10,36	1,59	8,42	3,88	42,35	5,71	9,98	9,13	6,64	10,07
Berger-Parker	0,30	0,50	0,19	0,43	0,11	0,38	0,16	0,12	0,27	0,15
Richesse estimée (Chao-1)	12	2	21,75	4,5	31,5	6,5	22,75	26	21,5	54

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception (vitre et SLAM®) sont particulièrement efficaces pour ce groupe, tout particulièrement en petite trouée. Le piège lumineux permet de collecter une certaine diversité également.

Repère : 39 espèces de Cantharidae connues actuellement en Guyane

	VPV	VSB	PL	SLAM® & Malaise
VPV	1,00			
VSB	0,87	1,00		
PL	0,79	0,47	1,00	
SLAM & Malaise	0,80	0,73	0,68	1,00

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

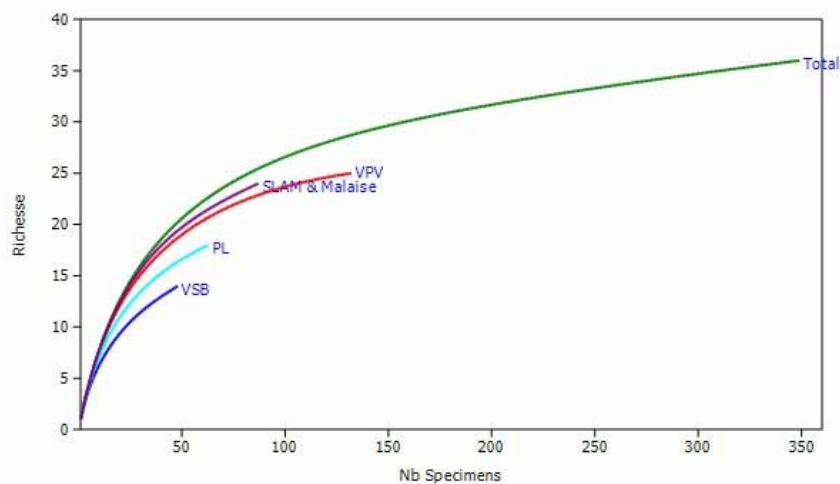
Le piège lumineux apporte un complément intéressant aux techniques d'interception.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon apparaît d'un niveau d'exhaustivité moyen.

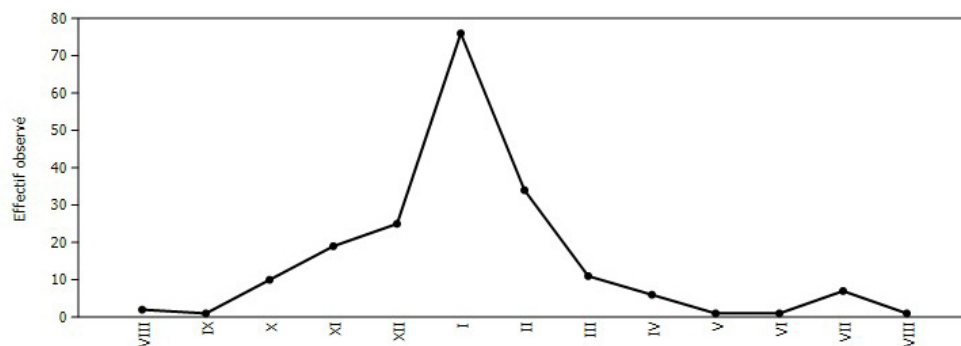
Rapport richesse observée / richesse estimée : 66 %



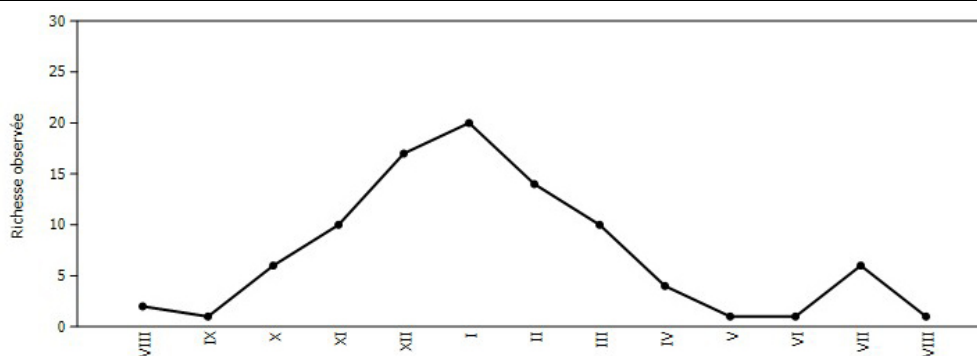
Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.

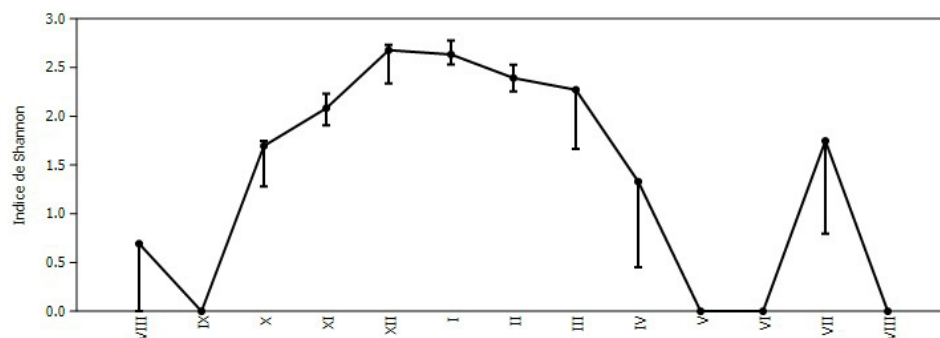
Aucune capture en mars ni juillet.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



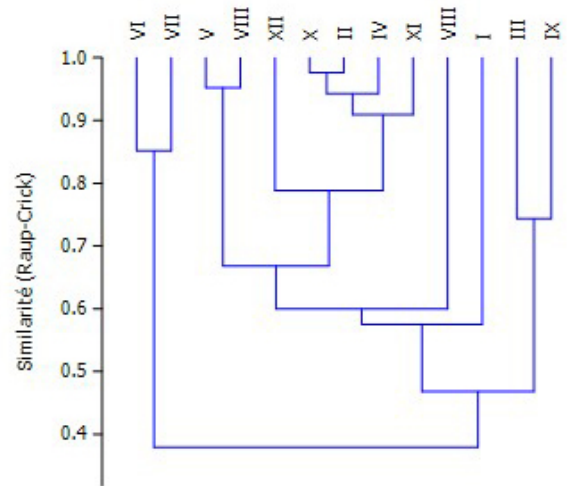
Indice de Shannon



La diversité est nettement plus importante entre octobre et mars. L'abondance présente un pic à la transition entre saison sèche et saison des pluies (décembre-février).

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

La faune de fin de saison des pluies (juin-juillet) semble particulière.



D/ Famille des Carabidae

L'étude de plus de 2500 spécimens a permis le signalement de 220 espèces de Carabidae. Parmi ces espèces signalées du site, cinq espèces ont été décrites par notre collègue Terry ERWIN (2011) d'après des spécimens collectés sur le site :



Mizotrichus belvedere



Mizotrichus brulei



Mizotrichus dalensi



Mizotrichus grossus



Mizotrichus minutus - Photos T. Erwin

Deux nouvelles espèces de Paussinae ont également été décrites, *Goniotropis saulensis* et *Goniotropis tapajanoïdes* (Deuve, 2014).

E/ Familles des Cerambycidae et Disteniidae

Commentaires et Photos Pierre-Henri DALENS

Les données présentées concernent la période d'étude proprement dite, ne sont pas incluses les collectes antérieures sur le site, que l'équipe fréquente régulièrement depuis 2005.

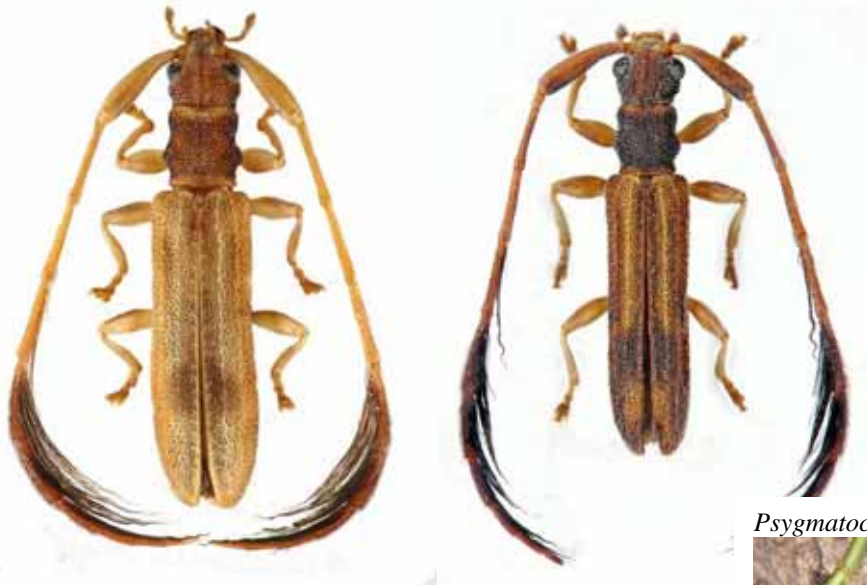
De manière générale, le site étudié s'est avéré particulièrement riche et diversifié, en particulier la zone ouverte du sommet. De nombreuses espèces originales ont été identifiées, avec de nouveaux signalements voire de nouvelles espèces pour la science dont certaines ont déjà été décrites. L'ensemble de ce précieux matériel est à l'étude et donnera lieu périodiquement à de nouvelles publications scientifiques.

Voici, parmi les 595 espèces collectées du site, quelques espèces d'intérêt :

Disteniidae

Villiersicometes scellierae Dalens, 2013

Minuscule disténien mimétique de petits hyménoptères décrit exclusivement à partir du matériel obtenu lors de l'étude.



Psygmaterus guianensis – Photo S. Brûlé



Cerambycidae

Cerambycinae

Psygmaterus guianensis Tavakilian & Monné, 2002

Remarquable et très rare espèce aux antennes flagellées, capturée au piégeage lumineux, sa biologie est inconnue mais elle semblerait, comme bon nombre d'espèces de son groupe, s'attaquer à du bois vivant.

Aglaoschema quieci Dalens, Tavakilian & Touroult, 2010

Espèce décrite récemment et pour l'instant uniquement collectée à Saül. Capturée au piège à appâts fermentés.



Aglaoschema quieci Dalens, Tavakilian & Touroult, 2010 [PT]

Cosmoplatidius simulans (Bates, 1870)

Espèce rarement rencontrée, imitant un Lycidae, capturé en petites séries au piège à appâts fermentés.

Ideratus virginiae (Dalens & Tavakilian, 2006)

Espèce décrite récemment sur deux exemplaires de Saül. Jamais collectée ailleurs à notre connaissance. La morphologie particulière du genre *Ideratus* a incité des auteurs à créer une nouvelle tribu pour l'abriter.

Sphagoeme premarginata Dalens & Touroult, 2014

Espèce discrète et rare, décrite sur cinq spécimens. Capturée au piège lumineux à Saül et sur la bande littorale (Montagne de Kaw, Montagne des Chevaux).

Deltosoma fernandezii Dalens & Giuglaris, 2014

Espèce également mimétique de Lycidae, c'est le plus rare des *Deltosoma* de Guyane. La moitié du matériel typique a été obtenu au cours de l'étude à l'aide de pièges à appâts fermentés.



Deltosoma fernandezii ♂ & ♀

Deltosoma humeralis Dalens & Giuglaris 2014

Deltosoma nouveau, également présent sur le site, mais bien représenté sur l'ensemble du département.



Deltosoma humeralis ♂ & ♀

Epimelitta acutipennis Fisher, 1947

Espèce nouvelle pour la Guyane, sa présence était pressentie par Tavakilian (2007) mais cette espèce décrite du Guyana n'avait encore jamais été capturée sur le territoire guyanais.

Cosmisoma pulcherrimum Bates, 1870

Espèce décrite du Brésil (Amazonas) et nouvellement signalée de Guyane. Elle appartient au spectaculaire genre *Cosmisoma* caractérisé par des touffes de soies au milieu des antennes.

Eriphus petronillae Touroult, Dalens & Tavakilian, 2012

Ravissante espèce orange et noire dont le genre a été révisé récemment en Guyane. Une autre espèce : *Eriphus flavus* Touroult, Dalens & Tavakilian, 2012 capturée sur le Mont Galbao, avant l'étude, a été décrite lors de cette révision.



Eriphus petronillae

Lamiinae

Pseudaethomerus maximus Tippmann, 1953

Très rare espèce à large répartition géographique (du Guatemala à la Bolivie), spectaculaire de par ses très longues antennes.

Trichohippopsis exilis Galileo & Martins, 2006

Nouvelle signalisation pour la Guyane. Espèce décrite de Bolivie et capturée au piège lumineux lors de l'étude.

Cyclopeplus cyaneus Thomson, 1860

Etonnant taxon aux élytres bleus hémisphériques, imitant un Chrysomelidae.

Typophaula melancholica Thomson, 1868

Espèce rarement capturée en Guyane mais classique au battage sur le sommet de la Montagne Pelée.

Omosarotes foxi (Lane, 1973)

Taxon à la morphologie surprenante, capturé aux pièges à interception. Nous ne connaissons aucune autre donnée en Guyane hors de la région de Saül. Nouveau pour la Guyane.

Necydalinae

Rhathymoscelis sp.

Espèce nouvelle appartenant à un genre rarissime, mimétique d'hyménoptères Vespidae. En cours de description.

Analyse statistique - Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	Cryldé®	Ex larva	A vue et collectes actives	Malaise	Piège banane	PL	PL auto
Richesse observée	27	8	29	48	59	143	5
Effectif observé	38	13	46	61	270	376	5
Simpson_1-D	0,9543	0,7929	0,9527	0,9723	0,8881	0,9758	0,8
Shannon_H	3,195	1,839	3,216	3,757	2,971	4,395	1,609
Fisher_alpha	41,63	8,855	33,67	104	23,29	84,19	0
Berger-Parker	0,07895	0,3846	0,1087	0,08197	0,2556	0,1037	0,2
Richesse estimée (Chao-1)	55,5	15,5	57,5	178	192,2	297,7	15

	Polytrap®	SLAM®	Piège à vin	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total
Richesse observée	21	199	26	387	80	595
Effectif observé	24	520	116	1660	181	3310
Simpson_1-D	0,9444	0,9742	0,8103	0,9831	0,9744	0,9882
Shannon_H	2,983	4,623	2,334	4,99	4,029	5,354
Fisher_alpha	80,34	117,8	10,42	158,7	54,84	211,6
Berger-Parker	0,125	0,1288	0,3879	0,06867	0,07735	0,05619
Richesse estimée (Chao-1)	106,5	405,5	37,14	767,7	153,9	1027

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre et SLAM® sont particulièrement efficaces pour ce groupe. Le positionnement en trouée est très important pour la quantité de matériel. Le piège lumineux a aussi apporté un nombre important d'espèces. Ces résultats traduisent l'intensité de mise en œuvre des différentes techniques : la mise en émergence et la recherche active ont été peu mis en œuvre par rapport aux techniques de piégeage d'interception et au piège lumineux, régulièrement pratiqué sur ce site lors de l'étude.

	cryldé	A vue et collecte active	Malaise	Piège banane	PL	Polytrap®	SLAM®	Piège à Vin	VPV	VS
cryldé	1,00									
A vue et collecte active	0,19	1,00								
Malaise	0,30	0,28	1,00							
Banane	0,30	0,34	0,29	1,00						
PL	0,67	0,14	0,25	0,25	1,00					
Polytrap®	0,14	0,05	0,05	0,10	0,19	1,00				
SLAM®	0,52	0,45	0,54	0,49	0,24	0,52	1,00			
Vin	0,23	0,12	0,31	0,85	0,38	0,05	0,46	1,00		
VPV	0,78	0,79	0,73	0,58	0,41	0,57	0,67	0,62	1,00	
VS	0,15	0,28	0,29	0,20	0,18	0,19	0,41	0,19	0,66	1,00

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

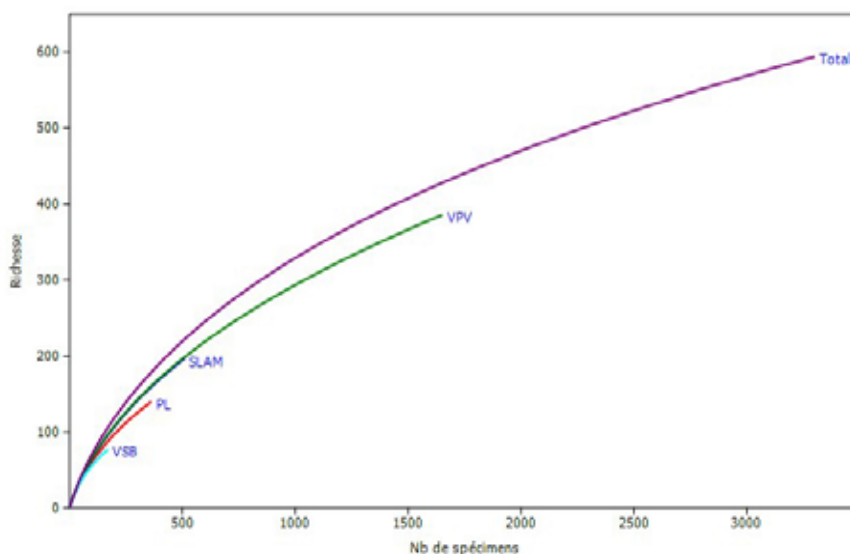
Si on compare aux résultats du piège vitre en trouée, c'est le piège lumineux qui apporte le lot d'espèces le plus complémentaire, suivi des pièges à appâts.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

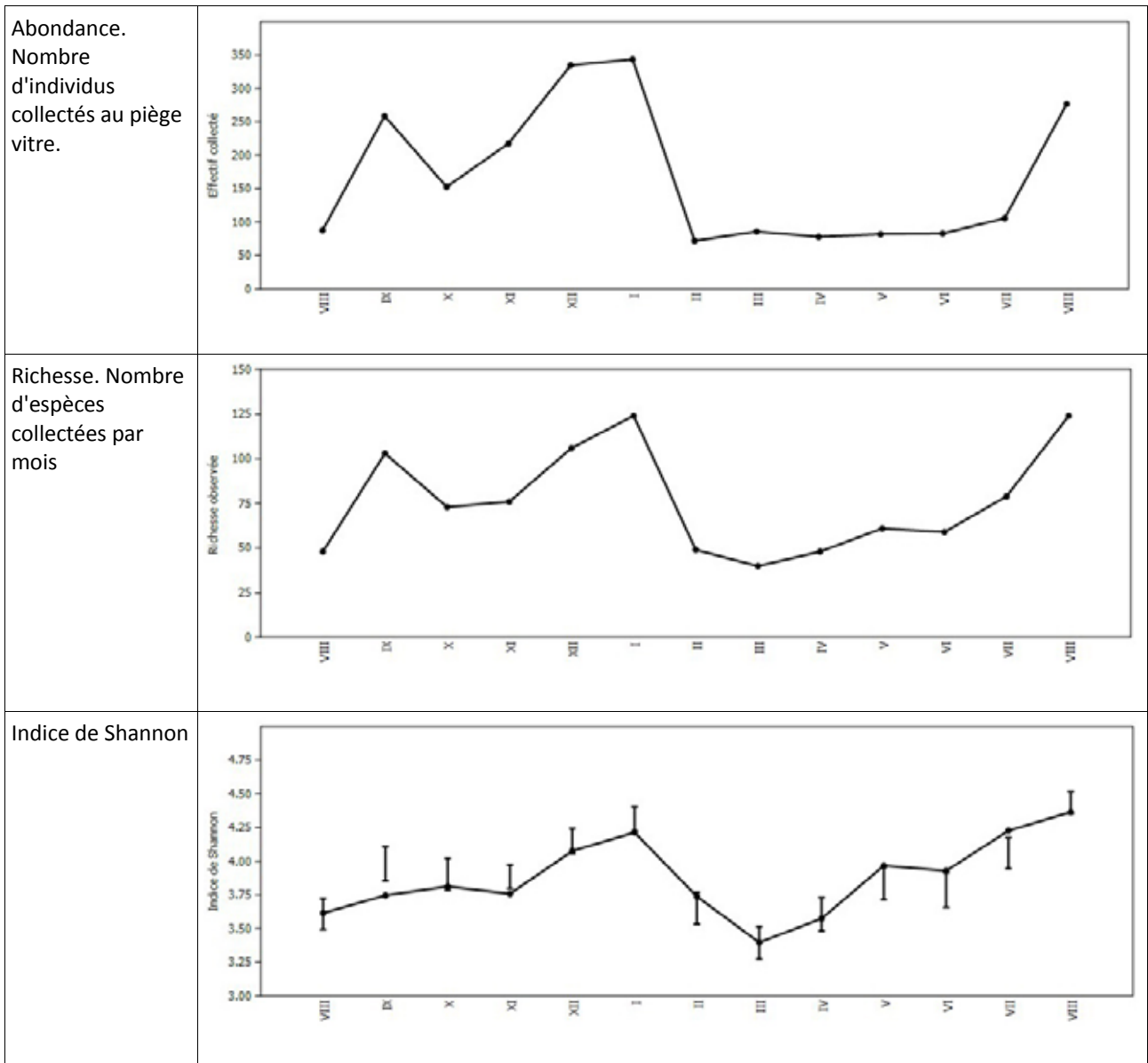
Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau)

L'échantillon apparaît d'un niveau d'exhaustivité assez faible. Rapport richesse observée / richesse estimée : 58 %

Il y avait de nombreux singleton et la courbe d'accumulation est encore régulièrement croissante.



Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

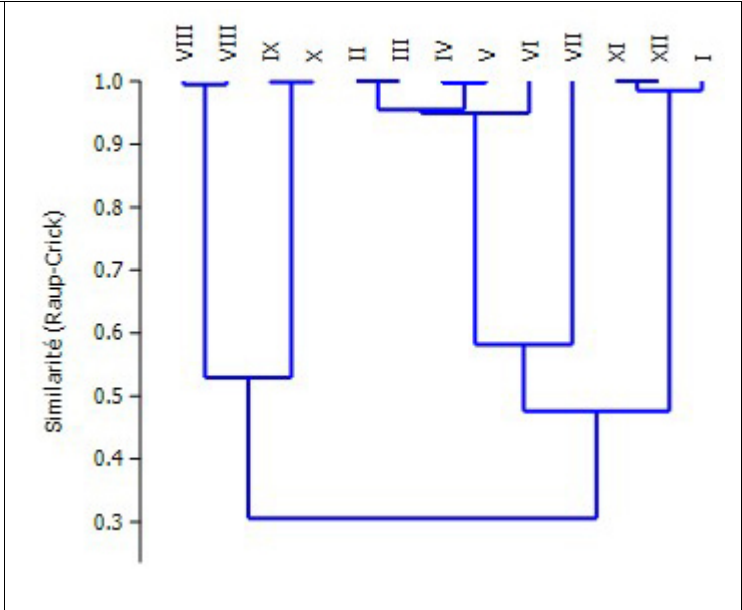


La diversité est nettement plus importante en début de saison, et surtout remarquable en début de saison des pluies, entre décembre et janvier.

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Il ressort nettement 3 groupes faunistiques différents :

- celui de début/milieu de saison sèche (août-octobre),
- Celui de saison des pluies (février-juillet) et
- un cortège, particulier de la période de transition correspondant aux mois de novembre à janvier (plus proche de la faune de saison des pluies que de celle de saison sèche).



F/ Famille des Chrysomelidae

Commentaires Robert CONSTANTIN & Pierre-Henri DALENS



Ischnocodia annulus – Photo S. Brûlé

Seules quelques espèces bien caractérisées et à large distribution ont pu être identifiées. Cette famille de Coléoptères phytophages comprend des genres riches en espèces et pour lesquels aucune révision taxonomique n'est disponible. Les rares taxonomistes en exercice se cantonnent dans quelques genres au nombre d'espèces limitées.



Microctenochira bifenestrata - Photo P.-H. Dalens

Parmi les mieux connus de la famille, on peut citer les Cassidinae, dont une espèce prise sur le site a fait l'objet d'un nouveau signalement pour la Guyane : *Microctenochira bifenestrata* (Boheman, 1855).

La Montagne Pelée présente une remarquable densité de *Ischnocodia annulus* (Fabricius, 1781), l'espèce représentant à elle seule 75% des captures.

Analyse statistique Julien TOUROULT

Sauf Cassidinae.

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	fauchage	Pège lumineux	Polytrap®	SLAM® [bas]	Vitre trouée	Vitre sous-bois	Total
Richesse observée	74	53	16	105	125	74	247
Effectif observé	131	120	37	277	439	311	1549
Simpson_1-D	0,9793	0,9567	0,8736	0,9798	0,9797	0,9558	0,9803
Shannon_H	4,1	3,564	2,406	4,271	4,308	3,657	4,606
Fisher_alpha	70,41	36,3	10,71	61,63	58,32	30,72	82,88
Berger-Parker	0,05344	0,125	0,2703	0,06137	0,06378	0,1286	0,06456
Richesse estimée (Chao-1)	132,2	119	38,5	181,6	255,2	101,2	426,5

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre sont particulièrement efficace pour ce groupe, tout particulièrement en trouée. Les pièges Malaise de type SLAM® sont également efficace. La recherche active par fauchage est aussi une méthode pertinente, d'autant plus qu'elle n'a été pratiquée que sur une courte période.

Repère : 806 espèces de Chrysomelidae (Cassidinae inclus) actuellement connues en Guyane

	faucha ge	Malais e	PB PB	PB (bas)	PB (haut)	PL	Polytra p	SLAM SLAM	SLAM (haut)	SLAM [bas]	Vin	Vin (bas)	Vin (haut)	VPV	VSB	
faucha ge	1															
Malaise	0,41	1,00														
PB	0,46	0,38	1,00													
PB (bas)	0,50	0,50	0,33	1,00												
PB (haut)	0,50	0,33	0,00	0,50	1,00											
PL	0,36	0,53	0,77	0,50	0,50	1,00										
Polytrap	0,31	0,38	0,46	0,50	0,17	0,69	1,00									
SLAM	0,33	0,59	0,54	0,50	0,50	0,42	0,38	1,00								
SLAM (haut)	0,37	0,29	0,23	0,50	0,33	0,42	0,25	0,63	1,00							
SLAM [bas]	0,39	0,76	0,62	0,67	0,50	0,45	0,56	0,72	0,74	1,00						
Vin	0,39	0,41	0,46	0,50	0,67	0,72	0,31	0,61	0,28	0,72	1,00					
Vin (bas)	0,00	0,50	0,00	0,50	0,50	0,00	0,00	0,50	0,50	0,50	0,50	1,00				
Vin (haut)	0,50	0,50	0,17	0,67	0,67	0,50	0,33	0,67	0,33	0,67	0,50	0,50	1,00			
VPV	0,43	0,76	0,92	0,67	0,67	0,62	0,81	0,74	0,63	0,52	0,94	0,50	0,67	1,00		
VSB	0,36	0,71	0,85	0,67	0,50	0,45	0,56	0,67	0,63	0,62	0,83	0,50	0,67	0,74	1	

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

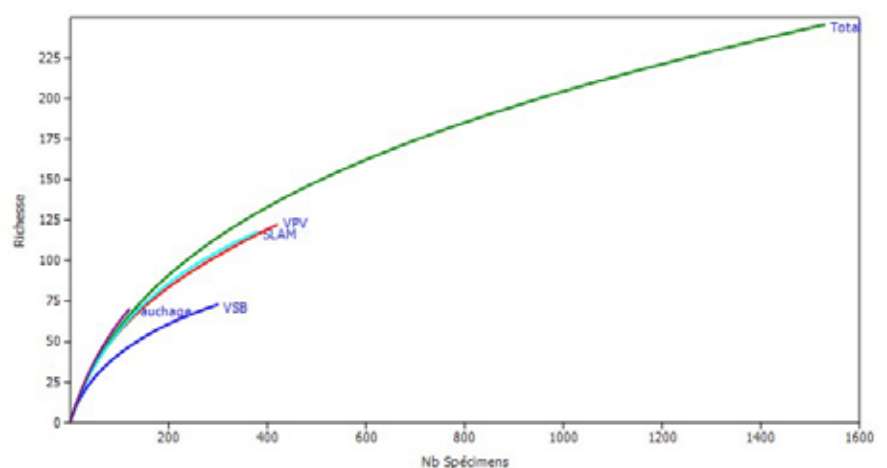
Qualitativement, le fauchage permet de collecter des espèces non observées par les techniques d'interception. Les pièges SLAM® ont également apporté un cortège différent. La faune de sous-bois est relativement différente de celle de trouée.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

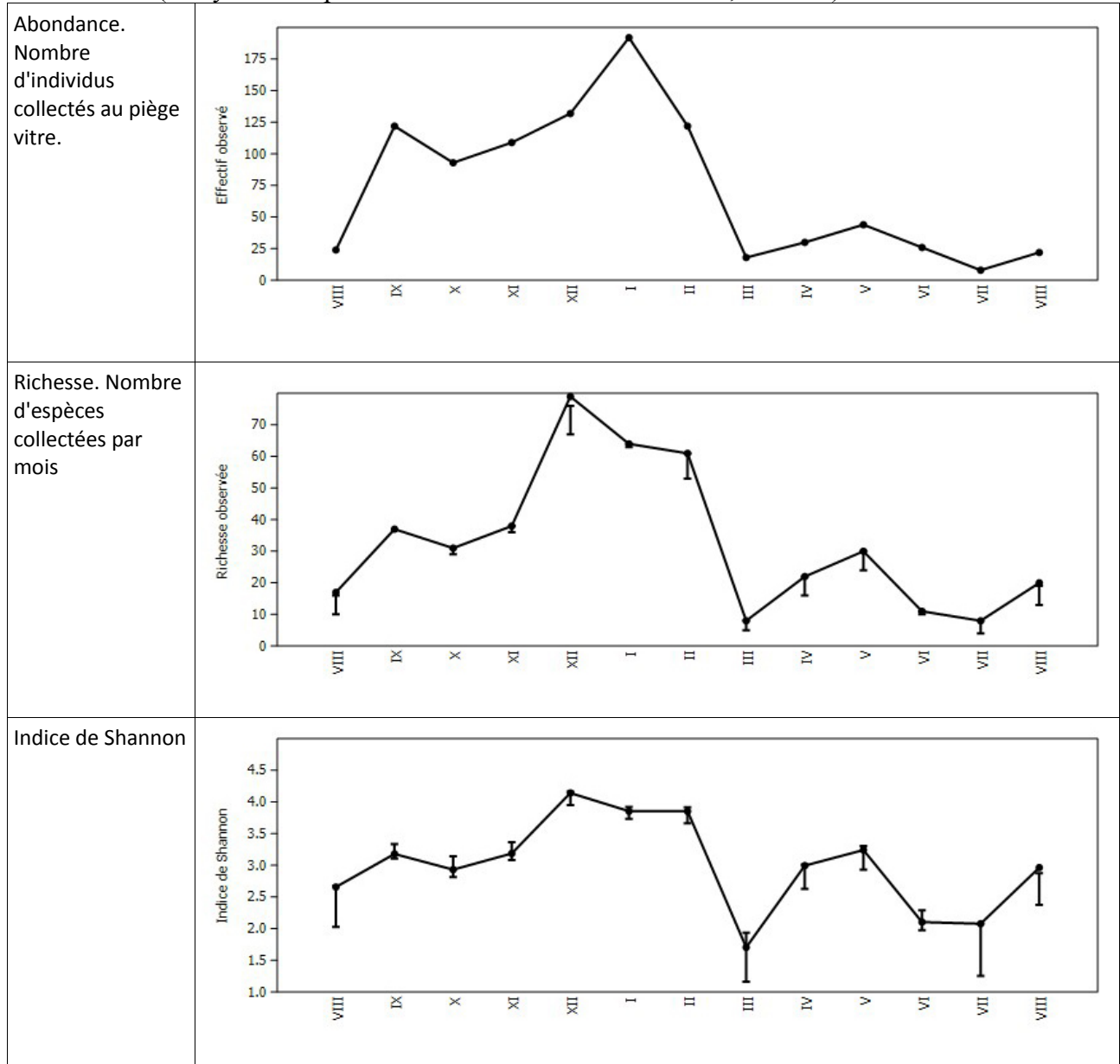
Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon apparaît d'une exhaustivité médiocre

Rapport richesse observée /
richesse estimée : 58 %
Ce chiffre est optimiste car
les



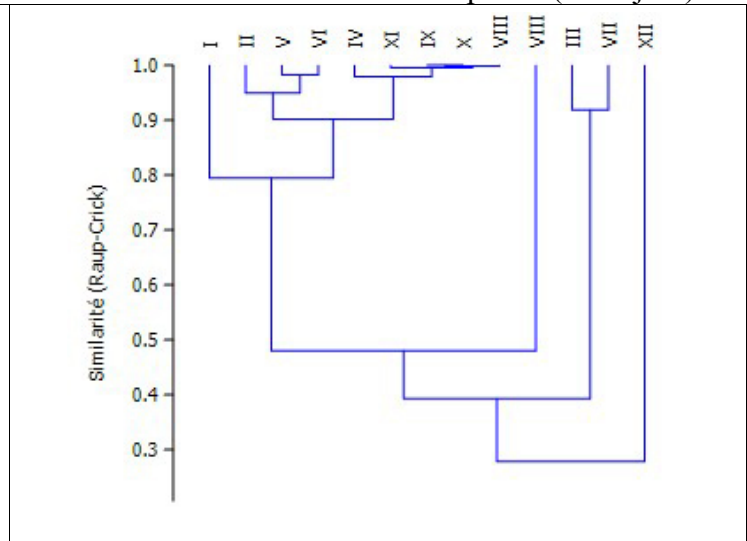
Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)



La diversité est nettement plus importante en début de saison des pluies. L'abondance présente un pic en janvier. L'abondance et la diversité sont très faibles en fin de saison des pluies (mars-juin).

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Mis à part les mois où très peu de matériel a été obtenu, les compositions semblent relativement constantes tout au long de l'année.



G/ Famille des Cicindelidae



Ctenostoma brulei

Ctenostoma dalensi - Photos F. Cassola

La capture de 419 spécimens a permis l'identification de 18 espèces (soit 42% de la faune des Cicindèles de Guyane) dont deux nouvelles espèces myrmécomorphes décrites en 2011 par notre collègue Fabio CASSOLA, *Ctenostoma (Neoprocephalus) brulei* et *Ctenostoma (Myrmecilla) dalensi*.

H/ Famille des Cleridae

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	Malaise	Piège lumineux	Polytrap®	SLAM®	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total
Richesse observée	4,00	2,00	2,00	16,00	26,00	8,00	31,00
Effectif observé	4,00	2,00	2,00	35,00	93,00	19,00	157,00
Simpson_1-D	0,75	0,50	0,50	0,90	0,93	0,75	0,92
Shannon_H	1,39	0,69	0,69	2,52	2,93	1,66	2,94
Fisher_alpha	0,00	0,00	0,00	11,40	11,98	5,21	11,57
Berger-Parker	0,25	0,50	0,50	0,23	0,14	0,37	0,18
Richesse estimée (Chao-1)	10,00	3,00	3,00	23,00	30,67	23,00	37 [32-49]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception (SLAM® et vitre) sont particulièrement efficaces pour ce groupe, en trouée.

Repère : 30 espèces de Cleridae signalées en Guyane

	VPV	VSB	SLAM®
VPV	1		
VSB	0,875	1	
SLAM®	0,875	0,75	1

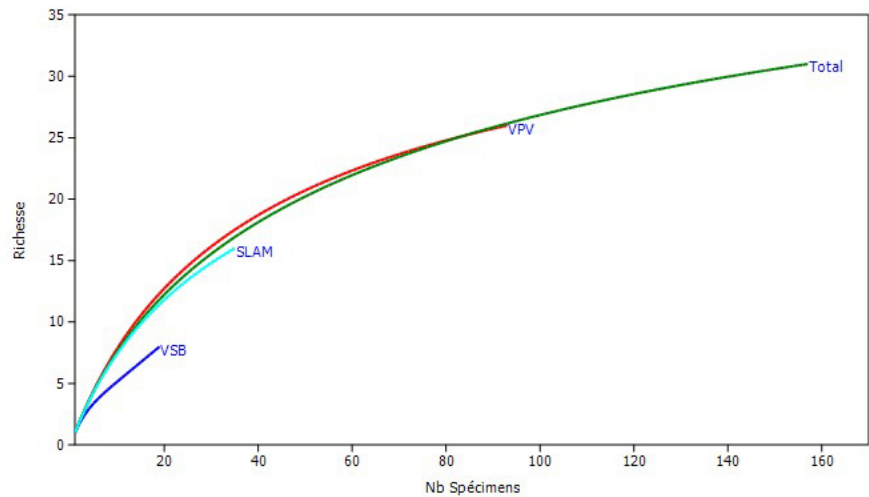
Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

Les diverses techniques utilisées collecte des faunes de compositions proches, celle de sous-bois étant un sous-ensemble appauvri de celle de trouée.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon apparaît d'une exhaustivité correcte.
Rapport richesse observée / richesse estimée : 87 %

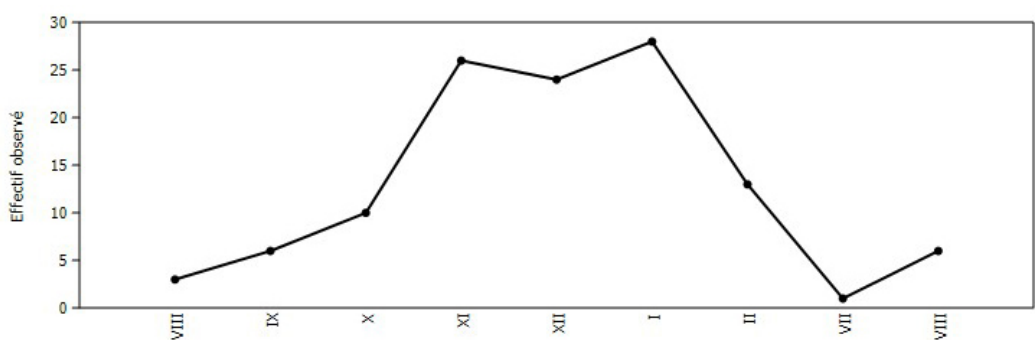


Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

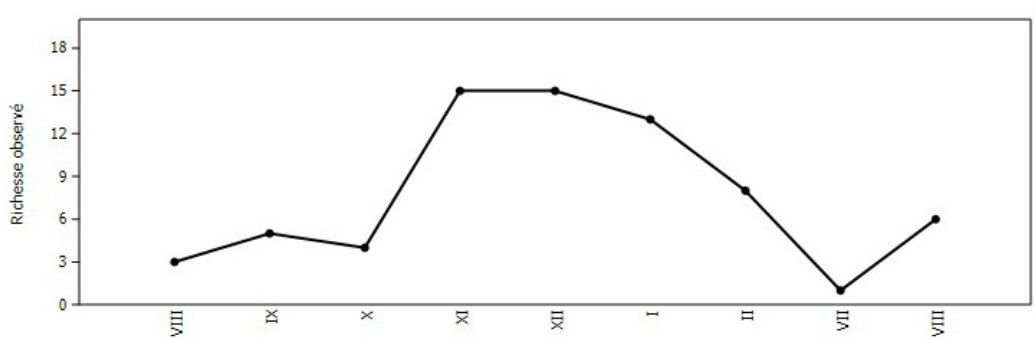
Abondance.
Nombre d'individus collectés au piège vitre.

Les mois de juillet et août 2011 manquent.

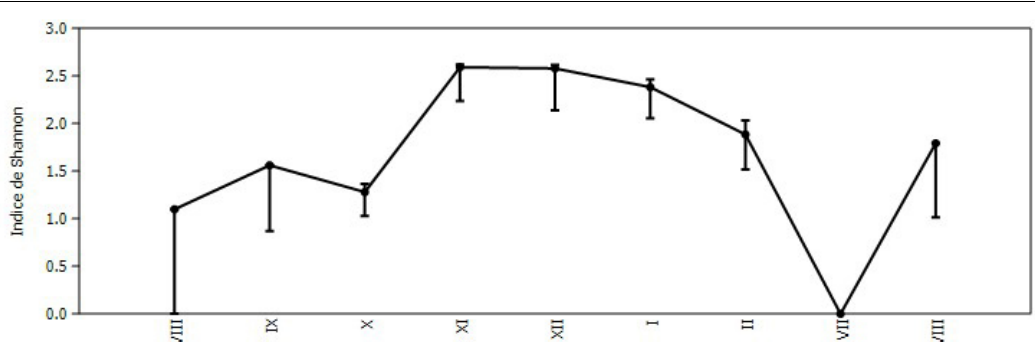
Aucun spécimen collecté de mars à juin !



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



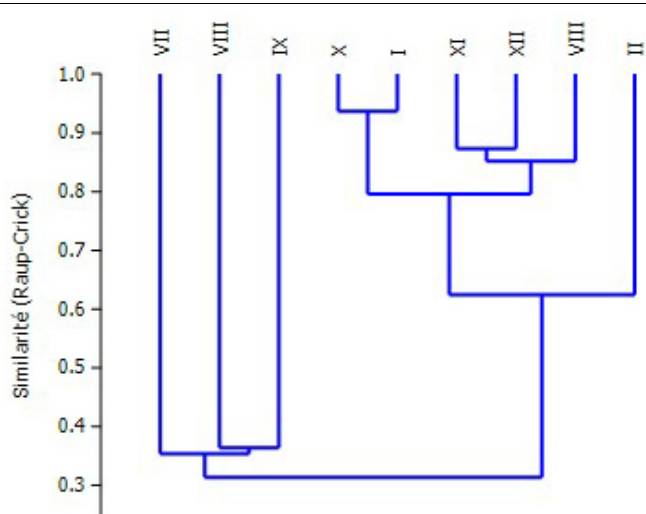
Indice de Shannon



La diversité est nettement plus importante en fin de saison sèche. L'abondance présente un pic en fin de saison sèche et début de saison humide (novembre-janvier). L'abondance et la diversité sont « nulles » en fin de saison des pluies (mars-juin).

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

La faune de début de saison sèche (juillet-septembre) semblerait nettement différente de celle du reste de l'année.



I/ Famille des Curculionidae

Analyse statistique Julien TOUROULT

Il s'agit d'un extrait de quelques groupes (tribus ou genre) qui ont pu être déterminés par l'expert.

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	Malaise & SLAM®	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total
Richesse observée	51	92	45	143
Effectif observé	119	1353	355	1845
Simpson_1-D	0,95	0,83	0,70	0,82
Shannon_H	3,50	2,66	1,87	2,79
Fisher_alpha	33,81	22,33	13,65	36,20
Berger-Parker	0,16	0,32	0,41	0,32
Richesse estimée (Chao-1)	91,6	137,8	112,7	257,9

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre sont efficace pour ce groupe, tout particulièrement en petite trouée.

Repère : Près de 800 espèces sont actuellement connues en Guyane, on estime le nombre de Curculionidae à plus de 2500 espèces dans le département.

	VPV	VSB	Malaise & SLAM
VPV	1		
VSB	0,60	1	
Malaise & SLAM®	0,47	0,18	1

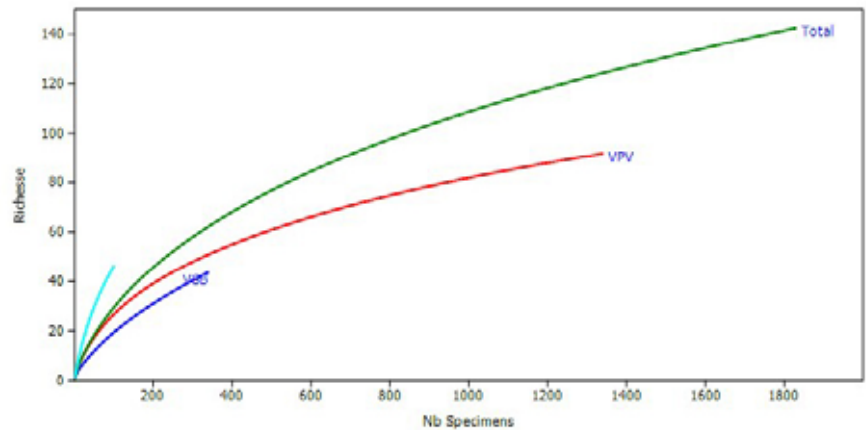
Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

Les pièges Malaise (dont SLAM®) apportent un complément intéressant à l'échantillonnage large collecté par les vitres. Sous-bois et trouée présente un cortège d'espèces sensiblement différent.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

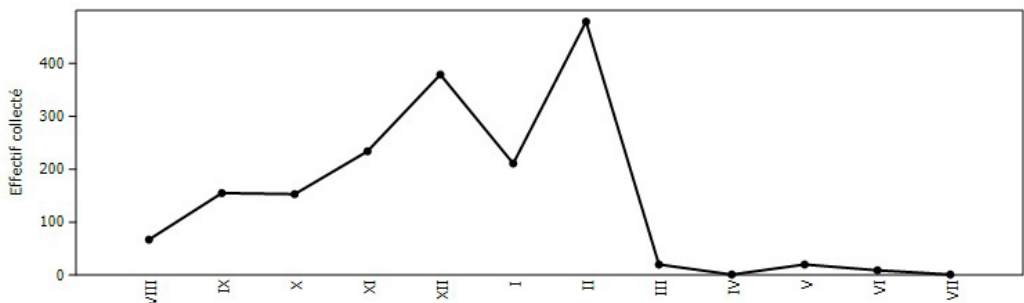
Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon apparaît d'un niveau d'exhaustivité faible.
Rapport richesse observée / richesse estimée : 55 %

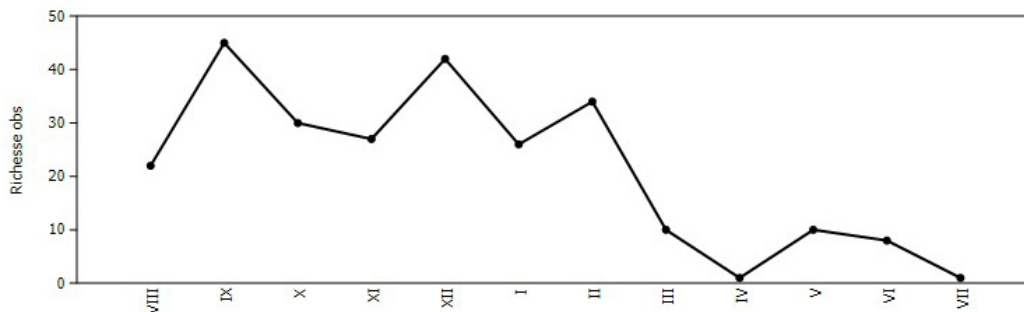


Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

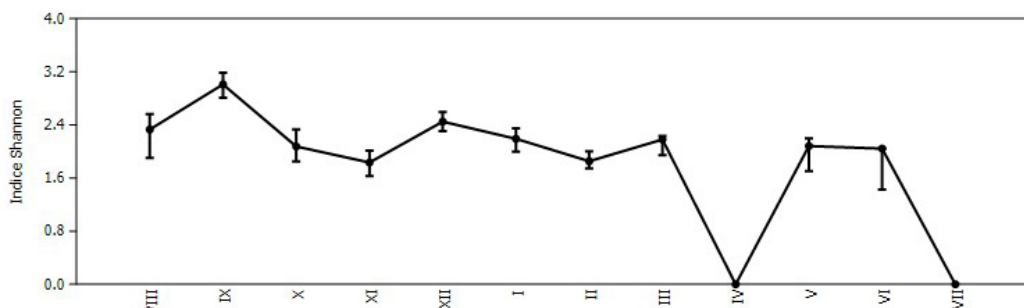
Abondance.
Nombre d'individus collectés au piège vitre.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



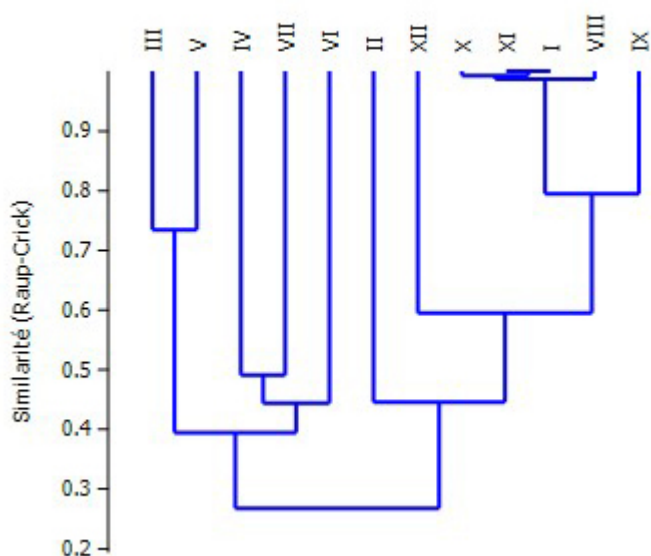
Indice de Shannon



La diversité est nettement plus importante en saison sèche L'abondance est très faible en fin de saison des pluies (mars-juin).

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Le classement sépare la composition faunistique de saison sèche et début des pluies de celle de fin des pluies (mars à juillet).



J/ Familles des Elateridae et des Eucnemidae

Commentaires et Photos Jacques CHASSAIN

Un important matériel entomologique a été collecté en Elateridae et Eucnemidae (respectivement 3760 et 4860 individus). Même si l'on tient compte de la durée de cette mission, il n'en reste pas moins que le site du Belvédère de Saül se montre particulièrement riche en représentants de ces deux familles, notamment en Eucnemidae.

La liste annexée énumère un peu plus de 100 espèces d'Élatérides (quelques-unes nommées d'après le taxon le plus proche). Ce nombre équivaut approximativement aux deux-tiers des espèces citées dans l'inventaire de 2010 (ACOREP-France) pour l'ensemble de la Guyane. Voici quelques exemples d'espèces remarquables que l'on peut citer du Belvédère de Saül : *Cardiorhinus saulensis* (décrit de Saül mais trouvé également à la Montagne des Chevaux et dans la réserve des Nouragues), *Balgus schnusei cayennensis*, *Physorhinus dalensi*, *Anchastus brulei* (localité nouvelle), *Pterotarsus spinifer* (type unique décrit de Saül) et *Pyrischius gerstaeckeri* (localité nouvelle).



Cardiorhinus saulensis



Balgus s. cayennensis



Physorhinus dalensi



Anchastus brulei

Pterotarsus spinifer

Pyrischius gerstaeckeri - Photos J. Chassain

Les Eucnemidae constituent une famille de Coléoptères proche des Elateridae comptant environ 400 espèces connues dans la région néotropicale, soit environ 5 fois moins que le nombre d'espèces d'Elateridae connues de cette même région. Ce sont des insectes de moeurs essentiellement saproxylophages au stade larvaire, auxquels le site du Belvédère de Saül procure vraisemblablement un milieu riche en bois déperissant, mort ou carié à divers degrés, particulièrement propice à leur développement. Le matériel récolté à l'occasion de cette mission est encore partiellement en cours d'identification en raison du peu d'informations qu'apportent la littérature et les collections disponibles, tout au moins pour les Eucnémides de Guyane, si bien que la liste jointe qui mentionne quand même une quarantaine d'espèces n'est pas exhaustive. Le matériel qui a été récolté est composé en assez forte proportion de spécimens dont la taille varie de 3 à 5 mm ; certaines des espèces d'Eucnémides ont été récoltées en nombres considérables d'individus.



Cladus maxillaris

Xylophilus guyanensis

Phlegon degallieri

Le matériel du Belvédère de Saül comprend trois genres dont l'identité n'a pas encore pu être fixée avec certitude. Deux sont proches, respectivement, des genres *Diapodius* et *Diphytaxis*. Le rattachement d'un troisième genre à un genre connu reste pour l'instant problématique. Quelques espèces intéressantes, même si elles ne se trouvent pas exclusivement au Belvédère,

comprennent *Cladus maxillaris*, remarquable par le développement démesuré de ses palpes maxillaires, ainsi que les espèces des genres *Temnillus* et *Gastraulacus* dont les tarse postérieurs et intermédiaires se logent respectivement dans des sillons abdominaux et métasternaux. On peut aussi mentionner, comme espèces décrites de Guyane, *Xylophilus guyanensis*, *Phlegon degallieri* et *Plesiofornax tetratoma*. Ces trois espèces ont été reprises au Belvédère de Saül.

K/ Famille des Erotylidae

Commentaires, Photos et Analyse statistique Jean-Hervé YVINEC

Présentation

Les Erotylidae, généralement de taille moyenne, ont des tailles très variées, allant de 1,5 mm à environ 3 cm. La plupart sont brillants, glabres, très colorés et contrastés avec une grande richesse de motifs de coloration. Ils sont souvent bicolores avec le pronotum noir et les élytres très colorés et vice versa.

Bien qu'on les aperçoive parfois sur les feuilles de la végétation basse, ces insectes sont strictement liés aux champignons poussant sur les arbres ou le bois mort. Plus exactement, pour utiliser la nouvelle nomenclature proposée récemment (Bouget et al., 2005), ce sont des xylomycétophages, à la fois au stade larvaire et adulte. La plupart de espèces sont liées aux Aphyllophorales (pleurotes et amadouviens par ex) mais il existe quelques groupes qui consomment les *Basidiomycota* (ex basidiomycètes – les champignons classiques de Monsieur tout le monde). On les trouve plus particulièrement chez les *Mycotretus*. Les femelles pondent directement sur ou dans les fructifications des champignons sur lesquelles/dans lesquelles se développent les larves. Il existe parfois des phénomènes visibles d'agrégation et certaines espèces sont grégaires comme certains *Iphiclus* et surtout les *Pselaphacus* chez qui apparaissent des phénomènes de soins parentaux (Robertson et alii 2004).

Certaines espèces sont nocturnes et ont donc des yeux à larges facettes et des couleurs ternes. À l'inverse, les érotylides à mœurs diurnes possèdent des yeux finement facettés et des couleurs vives.

Point sur les Dénombrement à Saül

Le nombre d'Erotylidae provenant des inventaires SEAG sur le secteur de Saül qui s'élevait à 298 individus, début décembre 2012 est passé à 675 individus. Ils se répartissent sur 172 espèces ou morphoespèces. Le taux de détermination de l'auteur croît doucement avec le niveau de compétence et d'investissement en temps et voyages dans les musées, mais reste encore bas puisque 99 espèces apparaissent encore indéterminées. Ce sont pour la plupart des morphospecies sans nom d'espèces mais avec un genre identifié. Certaines espèces sont très probablement nouvelles et à décrire. D'autres recevront un nom au fil des décryptages des descriptions anciennes ou des visites de musées. La sous-famille des Langurinae n'a pas encore fait l'objet d'investigations et les espèces de Saül restent pour l'instant à un niveau d'individualisation photographique, comme celle de l'ensemble de la Guyane.

Globalement, chaque espèce ou morphoespèce fait l'objet de photographies face supérieure et inférieure et suivant les besoins et possibilités génitalia, ailes et autres détails.

Point Guyane décembre 2012

Un point récent sur les espèces de Guyane permet d'apporter quelques informations pour éclairer ce chiffre :

- l'inventaire bibliographique initial comptait 145 espèces ;
- ce chiffre atteint aujourd'hui 170 espèces identifiées sans compter les morphoespèces
- parmi les précédentes 98 ont été vues/reconnues par l'auteur ;
- le chiffre des espèces enregistrées, à partir des inventaires SEAG, atteint au minimum 225 sp et morphosp fin 2013.

Ces deux modes d'appréciations ne permettent pas encore de définir un nombre minimum d'espèces déjà observées en raison de possibles recoupements d'espèces nommées d'un coté et non reconnues de l'autre. Mais en tout état de cause le nombre d'espèces est bien plus élevé que 225. Un test de Chao 1 réalisé sur l'échantillon disponible début décembre 2012 avait permis de proposer une estimation de ce nombre.

Effectif	nb	%
1	78	43,3
2	24	13,3
3	19	10,6
Et +	59	32,8
Total	180	100,0

Tableau 1 : Tableau de données, base pour le test Chao1 avec dénombrement des singletons, doublons, triplet et autres. Nombre d'espèces et % par catégorie en Guyane fin 2012.

Pour évaluer la diversité réelle, on a donc calculé l'indice Chao 1 à partir de ce jeu de données (tab. 1). $Chao\ 1 = Richesse\ observée + (nb\ singleton^2 / 2 \times nb\ de\ doublons)$.

Le potentiel calculé atteint donc 306 espèces (estimation assez conservatrice en général) pour l'échantillon concerné et pour l'ensemble de la Guyane.

Évaluation du potentiel de Saül

L'évaluation réalisée sur l'échantillon de Saül fin 2012, avec ce test CHAO1, permettait d'estimer le nombre d'espèces potentielles à environ 221, ce qui correspond à 71.8 % de l'estimation Guyane. Le secteur de Saül recèle donc une très forte part de la faune d'Erotylidae guyanaise et se révèle donc très riche.

Effectif Saül	nb de sp	% de sp
1	58	58,0
2	15	15,0
3	7	7,0
Et +	20	20,0
Total	100	100,0

Tableau 2 : Tableau de données, base pour le test CHAO1 avec dénombrement des singletons, doublons, triplet et autres. Nombre d'espèces et % par catégorie à Saül fin 2012.

Une nouvelle estimation à partir des données arrêtées à fin 2013 remet largement ce chiffre en cause, y compris celui de l'estimation Guyane. En effet, le test Chao1 fournit une estimation de 360 espèces rien que pour Saül, avec un effectif pourtant moindre que celui qui avait été utilisé fin 2012 pour l'ensemble de la Guyane. Ceci confirme la très grande richesse de ce secteur en Erotylidae.

Effectif Saül	nb de sp	% de sp
1	91	52,9
2	22	12,8
3	12	7,0
Et +	47	27,3
Total	172	100,0

Tableau 3 : Tableau de données, base pour le test Chao1 avec dénombrement des singletons, doublons, triplet et autres. Nombre d'espèces et % par catégorie à Saül fin 2013.

L'exemple des *Ischyrys*, un genre appartenant à la tribu des tritomini, est très parlant. Initialement, seules quatre espèces étaient connues de Guyane à partir du recensement bibliographique. Saül livre 51 des 76 spécimens reconnus de ce genre pour l'instant. Ces 51 individus appartiennent à 16 des 19 espèces ou morpho espèces désormais identifiées de Guyane.

Rien que pour Saül, on dispose dorénavant de quatre fois plus d'espèces que dans l'inventaire initial !

Composition

	n sp	% sp
Erotylidae		
Tritominae	54	54
Erotylinae	36	36
Languriinae	10	10
Total	100	

Tableau 4 : Dénombrement des Erotylidae par sous-famille, en nombre d'espèces a fin 2012.

Concernant l'inventaire de Saül on peut apporter quelques précisions utiles.

La famille des Megalodacninae (une seule espèce en Guyane) ne livre aucun exemplaire. En revanche, les Tritominae sont majoritaires avec 54 % du nombre d'espèces présentes. Les Erotylinae, eux aussi bien fournis, atteignent 36 % de l'effectif, tandis que les Languriinae avec 10 % font figure de parent pauvre.

Endémisme

La Guyane recèle au moins 69 espèces d'Erotylidae « endémiques », soit strictes soit de Guyane et d'un ou des deux pays limitrophes (Suriname et Guyana). Parmi celle-ci, 18 n'ont encore pas été vues (ou reconnues) et seraient donc fort rares (moins d'1 individu sur 1000), puisque l'inventaire concerne d'ores et déjà un millier d'individus.

	sp endémique
Guyane	59
+ SUR	6
+ Guyana	3
+ les 2	1
Total	69

Tableau 5 : Dénombrement des espèces endémiques par catégories, en nombre d'espèces pour la Guyane et le plateau des Guyanes.

Sur le secteur de Saül, fin 2012, ce sont 17 de ces espèces endémiques qui ont été observées soit 24.6 % du total ou un tiers de celles déjà observées. Une est très courante (CC) au niveau de la Guyane, deux sont courantes (C) et trois assez courantes (AC) tandis que les endémiques rares sont bien plus nombreuses avec deux assez rares (AR), quatre rares (R) et cinq très rares (TR) listées ci-dessous.

Gibbifer jacquieri Lacordaire, 1842 (photo sur le forum Insecte.org)

Un mâle et une femelle le 04/02/2011, Saül autour du village, batardeau, à vue, Leg. et col. B. François, Det. JH Yvinec, N° Inv JHY = 3949. Espèce qui n'a encore été vue que de Saül par l'auteur.

Erotylus aulicus Lacordaire, 1842

Un mâle, 16.5 mm, le 25/01/2012, Saul Belvédère SLAM bas, SLAM, SEAG leg., JH Yvinec det., n° Inv. JHY = 4030. Espèce qui n'a encore été vue que de Saül par l'auteur.

Iphiclus (Megaprotus) moniliferus Guérin-Méneville, 1841

Une femelle le 25/08/2011, Saul Belvédère V, Piège vitre, SEAG Leg., JH Yvinec det., n° Inv. JHY = 3669. Espèce qui n'a encore été vue que de Saül par l'auteur.

Iphiclus (Brachymerus) octoguttatus Olivier, 1808

Une femelle, 6.50 mm, le 23/04/2012, Saul Belvédère SLAM bas, SEAG Leg., JH Yvinec det., n° Inv. JHY = 4050. Espèce qui n'a encore été vue que de Saül par l'auteur. Très peu

d'exemplaires connus dans les collections des Muséums.

Strongylosomus rotundatus Lacordaire, 1842

Une femelle de 10.1 mm, le 15/06/2012, Saül Belvédère Vui 2B, SEAG Leg., JH Yvinec det., n° Inv. JHY = 4050. Espèce qui n'a encore été vue que de Saül par l'auteur.



Erotylus aulicus

Photos J.-H. Yvinec

Iphiclus octoguttatus

Strongylosomus rotundatus

Le secteur de Saül compte donc, avec 17 espèces « endémiques », entre 1/4 et un tiers des espèces endémiques de Guyane et en leur sein on peut considérer que 58 % sont rares.

Abondances relatives

Abondance relative des espèces	Effectifs
TR Très rare	1 sur 1000
R Rare	2 ou 3 sur 1000
AR Assez Rare	4 à 5
AC Assez Commun	0,5 % à 2 %
C Commun	> 2%
TC Très commun.	> 5 %

Tableau 6 : Abondance relative des espèces en fonction de leur niveau d'apparition.

Les abondances relatives, des 172 espèces croisées à fin 2013, sont fort variables (cf tableau 6 de correspondances des abondances relatives).

Effectif Saül	nb de sp	% de sp	Effectif Saül	nb de sp	% de sp
1	58	58,0	1	91	52,9
2	14	14,0	2	22	12,8
3	8	8,0	3	12	7,0
Et +	20	20,0	Et +	47	27,3
Total	100	100,0	Total	172	100,0

Tableau 7 : Effectifs et proportions des espèces d'Erotylidae de Saül, en fonction de leur niveau d'occurrence en 2012 et 2013.

La répartition des espèces en fonction de leur niveau d'occurrence fait apparaître des chiffres très élevés d'espèces vues une, deux ou trois fois. On atteint ici 72 % du total des espèces en 2013 contre 80 % en 2012, mais seulement 171 individus sur les 675, soit 25.3 % de l'effectif.

Deux espèces paraissent très abondantes (TC, avec plus de 5 % des individus) et 10 espèces

communes (C, avec plus de 2 % des individus). On remarquera au passage que toutes n'ont pas encore de nom malgré leur abondance dans les pièges vitres (tab. 8). Parmi les espèces très courantes, on retrouve les quatre plus abondantes sur la Guyane (*Mycotretus lacertosus*, *Prepopharus eduardoi*, *Apolybas corallinus* et *Mycotretus pygmaeus*) mais pas dans le même ordre.

Saül 2013	n	% du total	log de n
<i>Prepopharus eduardoi</i>	42	6,2	1,62
<i>Mycotretus pygmaeus</i>	40	5,9	1,60
<i>Apolybas corallinus</i> 2797	29	4,3	1,46
<i>Mycotretus lacertosus</i>	28	4,1	1,45
<i>Mycotretus scitulus</i>	21	3,1	1,32
<i>Iphiclus caramel</i>	21	3,1	1,32
<i>Mycotretus palmiphilus</i>	21	3,1	1,32
<i>Pselaphacus giganteus</i>	21	3,1	1,32
<i>Thalissila</i> 2695	21	3,1	1,32
<i>Mycotretus oculatus</i>	18	2,7	1,26
Effectif Total	675	100,0	
Effectif sp abondantes	504	74,7	

Tableau 8 : Effectifs, proportions et logarithmes népériens des espèces les plus abondantes.

Entre les deux types de représentation des individus, une série d'espèces fournissent plus de 0.3 % et moins de 2 % du total des individus (Tab. 9).

La comparaison des représentations en nombre d'individus pour ces différentes catégories montre que globalement le profil de Saül est différent de celui de l'ensemble des inventaires de Guyane (fig. 1).

Effectif	n Guyane	% Guyane	n Saül	% Saül
- de 0.3 %	183	19,1	23	7,7
de 0.3 à 2 %	288	30,0	143	48,0
entre 2 et 5 %	188	19,6	47	15,8
+ de 5 %	300	31,3	85	28,5
Total	959	100,0	298	100,0

Effectif 2013	n Guyane	% Guyane	n Saül	% Saül
- de 0.3 %	183	19,1	91	13,5
de 0.3 à 2 %	288	30,0	290	43,0
entre 2 et 5 %	188	19,6	212	31,4
+ de 5 %	300	31,3	82	12,1
Total	959	100,0	675	100,0

Tableau 9 : Effectifs et proportions en nombre d'individus par catégorie de représentation des espèces, en Guyane et à Saül 2012 et 2013.

Les différences pouvaient en partie s'expliquer par la taille plus faible de l'échantillon en 2012. À Saül, seules les espèces représentées par un individu passaient sous la barre des 0.3 % en 2012 contre un et deux individus en 2013 et contre les singletons plus les doublons et les triplets pour l'échantillon Guyane. Cet effet statistique peut avoir amoindri la première catégorie à Saül. La seconde catégorie, même si elle bénéficie d'un renfort est nettement plus importante à Saül. En contrepartie, il semble bien y avoir moins d'individus concernés par les catégories d'espèces très bien représentées (livrant + de 2 % du total des individus).

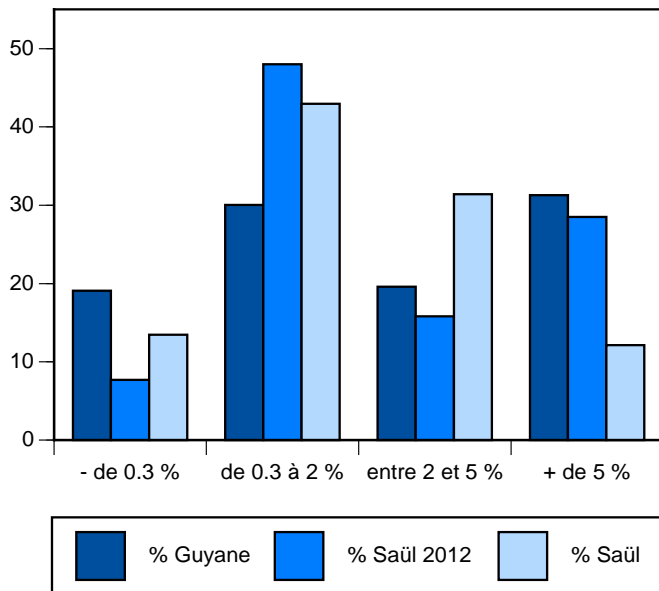


Figure 1 : Comparaisons des proportions en nombre d'individus par catégorie de représentation des espèces, en Guyane et à Saül en 2012 puis 2013.

Le graphe rang-abondance réalisé avec le début de la série (cf tab. 8) montre lui aussi une différence de comportement entre le site de Saül et l'ensemble de la Guyane. Plus la forme du graphe est sans rupture et à faible décroissance, plus la guildes considérée est diverse et fonctionnelle. Ceci semble être le cas ici, lorsqu'on compare Saül avec l'ensemble des données guyanaises. Ce qui est curieux c'est que ces données proviennent pour la quasi-totalité des inventaires SEAG sur des zones a priori très préservées.

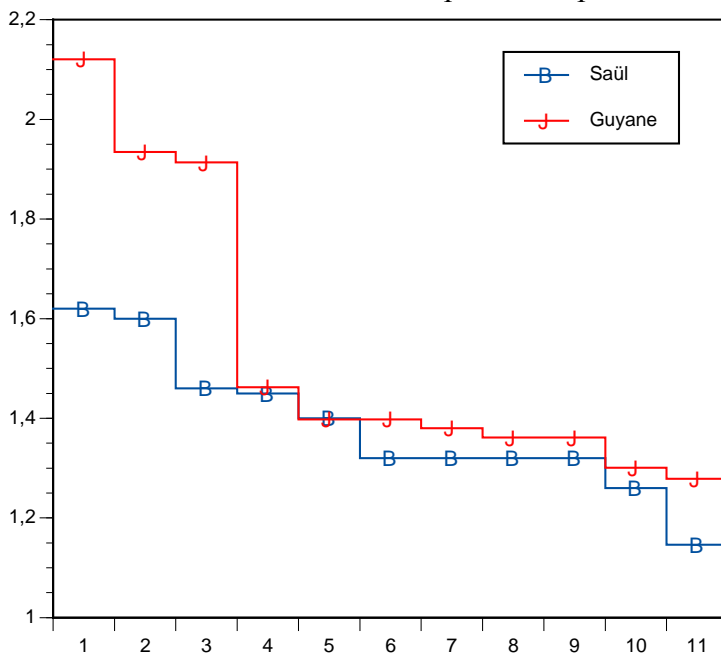


Figure 2 : Graphe rang-abondance en nombre d'individus (log de n) pour le début de la série, en Guyane et à Saül.

Conclusion

Ce second bilan reflète le fort potentiel du site. Il a évolué mais sans que les conclusions n'en soient modifiées de manière importante. La diversité d'espèce paraît très importante avec potentiellement 360 espèces d'Erotylidae sur le site contre seulement 172 identifiées pour l'instant. Ceci laisse de la marge en matière de découvertes. Le site apparaît aussi comme ayant une diversité et une fonctionnalité meilleure que l'ensemble de la Guyane. De nombreuses espèces d'Erotylidae n'ont pour l'instant été vues que de Saül. C'est par exemple le cas d'*Iphiclus octoguttatus* Olivier, 1807 qui a fait l'objet d'un article. Sa découverte à Saül a permis par comparaison la réhabilitation d'*Iphiclus oculatus* Duponchel, 1825 avec qui il était confondu (Yvinec, 2013). L'abondant matériel issu des dispositifs d'inventaire de la SEAG paye, même s'il

nécessite un important investissement en temps tant pour sa mise en place que pour L'étude des insectes qui en sont issus. Il autorise et autorisera de nombreux travaux dont on ne voit encore que le début en ce qui concerne les Erotylidae.

L/ Famille des Geotrupidæ sous-famille des Bolboceratinae



Athyreus giuglarisi – Photo O. Boilly

Commentaires et Photos Olivier BOILLY

Plus de 1400 spécimens de Bolboceratinae pour 9 espèces (11 espèces sont actuellement connues de Guyane) ont été capturés sur le site dont une nouvelle espèce *Athyreus giuglarisi* (Boilly, 2011) sur des spécimens collectés durant l'étude.

L'abondance de spécimens a également amené une autre espèce de Bolboceratinae inconnue et ce nouveau *Neoathyreus* va être décrit courant 2014, 4 spécimens ont été capturés au Belvédère de Saül et nulle part ailleurs en Guyane

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les méthodes de piégeage

	Cryldé®	Pièges lumineux	SLAM® & Malaise	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois	Ensemble
Richesse observée	1	1	2	9	8	9
Effectif observé	1	1	4	417	989	1412
Simpson_1-D	0	0	0,5	0,737	0,7227	0,7288
Shannon_H	0	0	0,6931	1,522	1,462	1,485
Fisher_alpha	0	0	1,592	1,62	1,19	1,285
Berger-Parker	1	1	0,5	0,3525	0,36	0,3336
Richesse estimée (Chao-1)	1	1	2	10	8	9 [IC :9-10]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

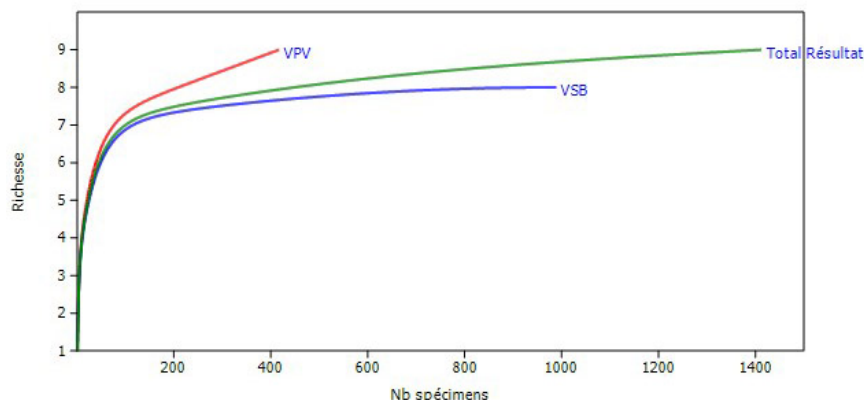
Les techniques d'interceptions par percussion (vitres) apparaissent de très loin comme les plus efficaces pour collecter cette famille. L'abondance est plus forte en sous-bois mais les autres paramètres de diversité sont semblables entre sous-bois et trouée.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

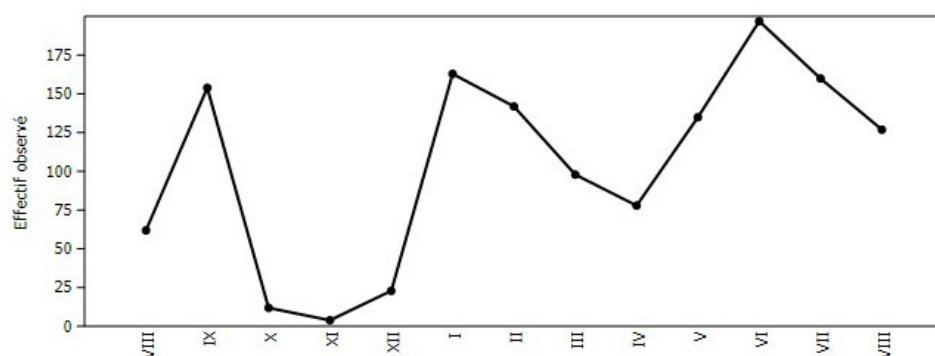
L'échantillon est exhaustif.

Rapport richesse observée /
richesse estimée : 100 %

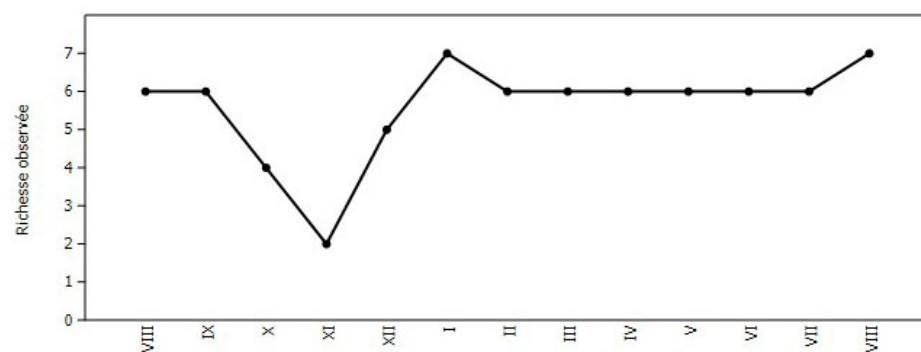


Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

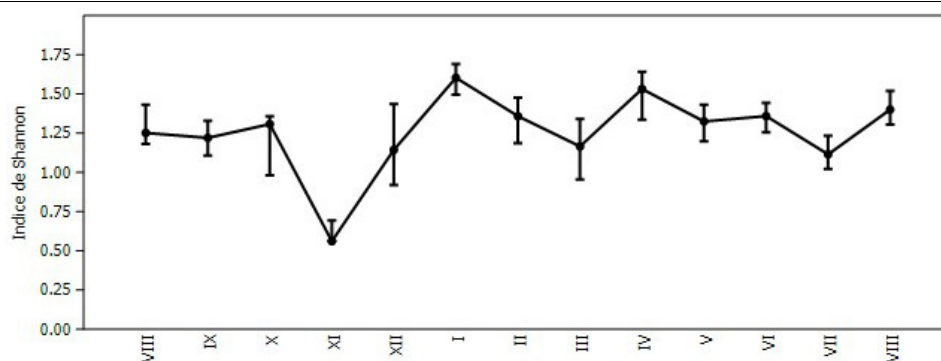
Abondance.
Nombre
d'individus
collectés au piège
vitre.



Richesse. Nombre
d'espèces
collectées par
mois



Indice de Shannon

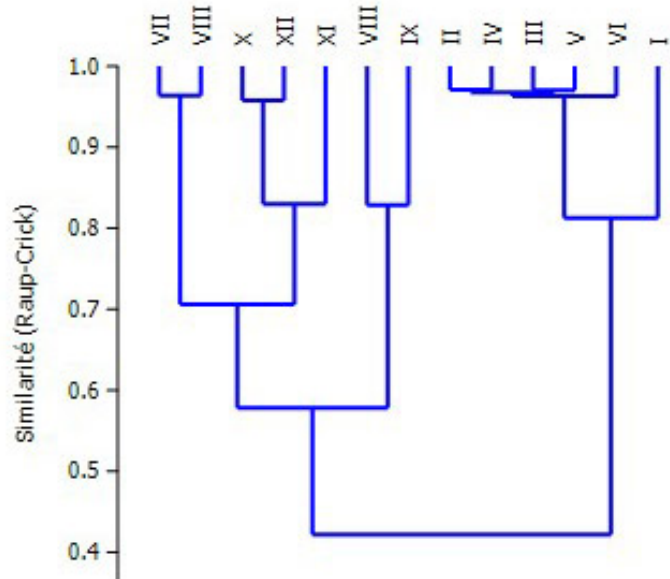


L'abondance est nettement supérieure en saison humide, avec des sortes de cycles (d'éclosion)

marqué par des pics en début et fin de saison des pluies.

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

La faune est très homogène en saison humide et diffère de celle de saison sèche.



M/ Famille des Histeridae

Commentaires Nicolas DEGALLIER, Photos Nicolas DEGALLIER et Michael CATERINO

Plus de 8500 spécimens ont été collectés sur le site, essentiellement à l'aide des pièges à interception vitrés, pour au moins 140 espèces (sur 215 espèces d'Histérides identifiées en Guyane et 4452 spp. décrites mondialement Mazur, 2011).

En comparant les stations de la Montagne des Chevaux (5 espèces), du Mont Itoupé (5 espèces), de la Réserve des Nouragues (10 espèces) et de la Montagne Pelée de Saül (40 espèces), c'est le site de la Montagne Pelée qui, parmi l'ensemble des sites d'étude de la SEAG, a fourni le plus d'espèces « exclusives » :

40 espèces récoltées seulement à Saül

67 espèces communes à Saül et Nouragues

41 spp. communes à Saül et à la Montagne des Chevaux

36 spp. communes à Saül, aux Nouragues et à la Montagne des Chevaux

Donc, bien qu'il existe des chevauchements de distribution, il semble que ces stations possèdent bien chacune ses particularités faunistiques et écologiques.

Parmi les espèces capturées sur le site, de nombreuses espèces nouvelles pour la Science ont été découvertes dont 39 ont été décrites :

- *Mecistosthetus seagorum* Caterino, Tishechkin & Degallier, 2012
- *Euspilotus excavata* Degallier et al. 2012
- 19 nouvelles espèces de *Baconia* (Caterino & Tishechkin, 2013)
- 14 nouvelles espèces d'*Operclipygus* (Caterino & Tishechkin, 2013)
- Une nouvelle espèce de *Scaptorus* (Caterino & Tishechkin, 2014)
- 3 nouvelles espèces du genre *Crenulister* (Caterino & Tishechkin, 2014)
- et également 13 espèces sont signalées pour la première fois de Guyane dont 4 espèces d'*Operclipygus*.



Mecistosthetus seagorum



Euspilotus excavata – Photos N. Degallier



Baconia aenea



Baconia angulifrons



Baconia azuripennis



Baconia brunnea



Baconia bullifrons



Baconia castanea



Baconia clemens



Baconia disciformis



Baconia furtiva



Baconia gibbifer



Baconia katieae



Baconia maculata



Baconia piluliformis



Baconia purpurata



Baconia ruficauda

Baconia sapphirina

Baconia subtilis

Baconia tenuipes - Photos Michael Caterino (Santa Barbara Museum of Natural History)



Operclipygus brooksi



Operclipygus carinisternus



Operclipygus guianensis



Operclipygus impositus



Operclipygus incisus



Operclipygus inocuus



Operclipygus inquilinus



Operclipygus lucanoides



Operclipygus parallelus



Operclipygus peregrinus



Operclipygus proximus



Operclipygus quadratus



Operclipygus tiputinus -
Photos Michael Caterino
(Santa Barbara Museum
of Natural History)

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	Piège banane	banane bas	banane haut	Piège à vin	Vin (bas)	Vin (haut)	Ensemble banane & vin
Richesse observée	10	5	5	6	10	5	16
Effectif observé	128	165	99	128	149	91	595
Simpson_1-D	0,6631	0,5817	0,665	0,6404	0,6434	0,6345	0,7076
Shannon_H	1,349	0,9981	1,167	1,213	1,274	1,126	1,46
Fisher_alpha	2,538	0,9729	1,111	1,306	2,417	1,138	3,027
Berger-Parker	0,4453	0,497	0,4242	0,4297	0,4295	0,4945	0,4521
Richesse estimée (Chao-1)	12	5	6	6	15	6	34

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

	cryldé®	malaise	Polytrap®	SLAM®	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total général
Richesse observée	1	3	11	2	128	72	147
Effectif observé	1	10	15	7	5286	2602	8689
Simpson_1-D			0,8889	0,4082	0,7318	0,7465	0,7804
Shannon_H			2,303	0,5983	2,202	2,228	2,422
Fisher_alpha			18,6	0,9354	23,64	13,71	25,13
Berger-Parker			0,2	0,7143	0,4703	0,4762	0,4293
Richesse estimée (Chao-1)			20,33	2	152,4	91,46	176,6

Tableau X suite. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre sont particulièrement efficace pour ce groupe, tout particulièrement en trouée.

Repère : Près de 250 espèces d'Histeridae sont signalées de Guyane, le nombre d'espèces présentes est très supérieure.

	PB	PB (bas)	PB (haut)	Polytrap®	Vin	Vin (bas)	Vin (haut)	VPV	VSB
PB	1,00								
PB (bas)	1,00	1,00							
PB (haut)	0,80	0,60	1,00						
Polytrap	0,20	0,40	0,40	1,00					
Vin	1,00	1,00	0,80	0,33	1,00				
Vin (bas)	0,60	1,00	0,60	0,20	0,83	1,00			
Vin (haut)	0,80	0,80	0,60	0,40	0,80	0,80	1,00		
Vitre trouée	0,70	1,00	0,80	0,55	0,83	1,00	1,00	1,00	
V sous-bois	0,80	1,00	1,00	0,55	1,00	0,90	1,00	0,81	1,00

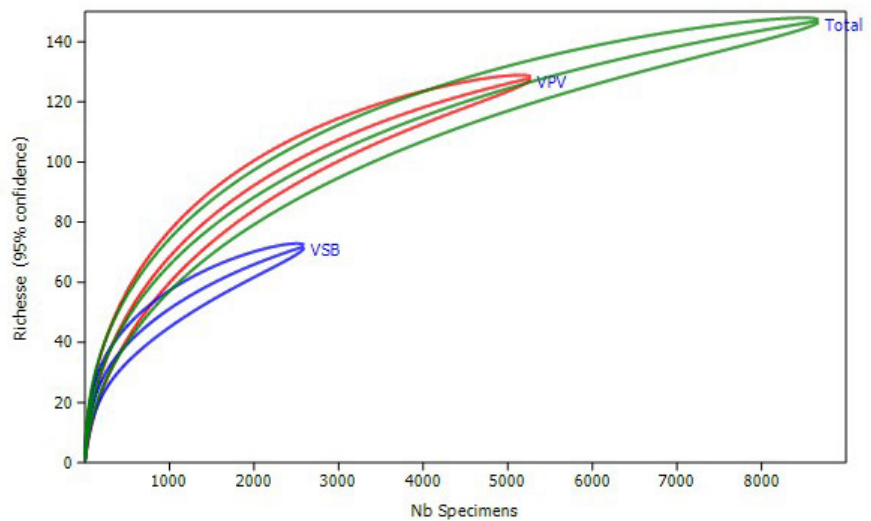
Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

Les pièges appâtés (banane ou vin) collectent un cortège inclus dans celui, très riche, collecté par les vitres. Les pièges Polytrap®, petites vitres placées en hauteur, ont collecté une faune originale, recoupant peu les autres méthodes.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon apparaît d'une exhaustivité moyenne.
 Rapport richesse observée / richesse estimée : 80 %
 Ce chiffre est optimiste car les espèces n'ont pas été individualisées dans plusieurs genres.

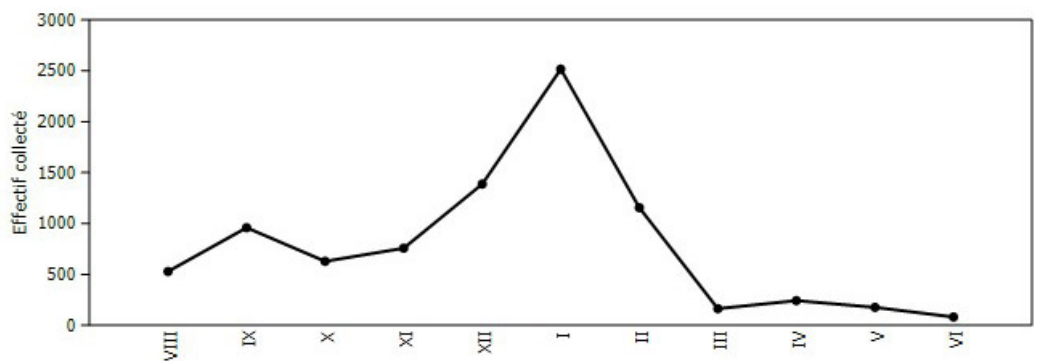


Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

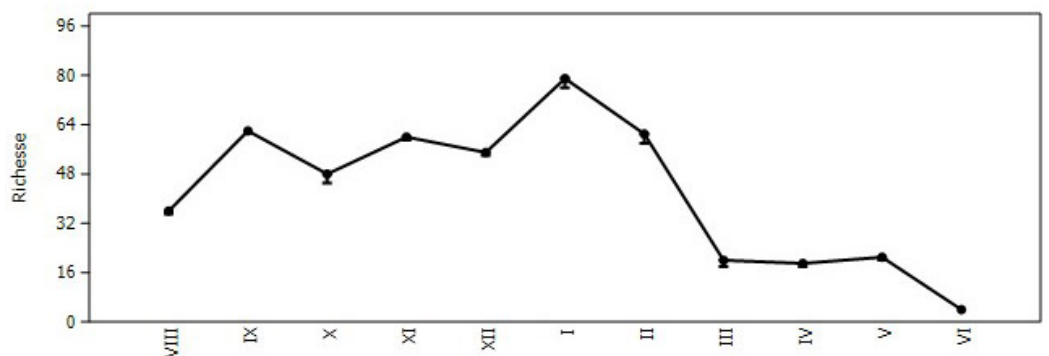
Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.

Les mois de juillet et août 2011 manquent.

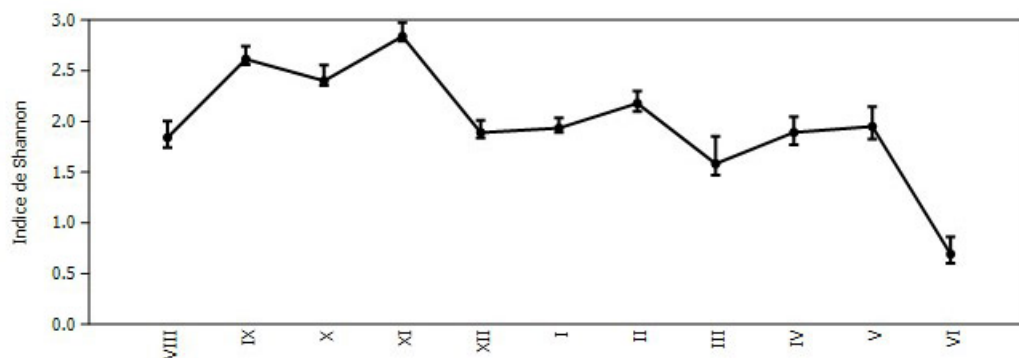
Vérifier s'il n'y a pas eu un biais dans la façon de trier.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



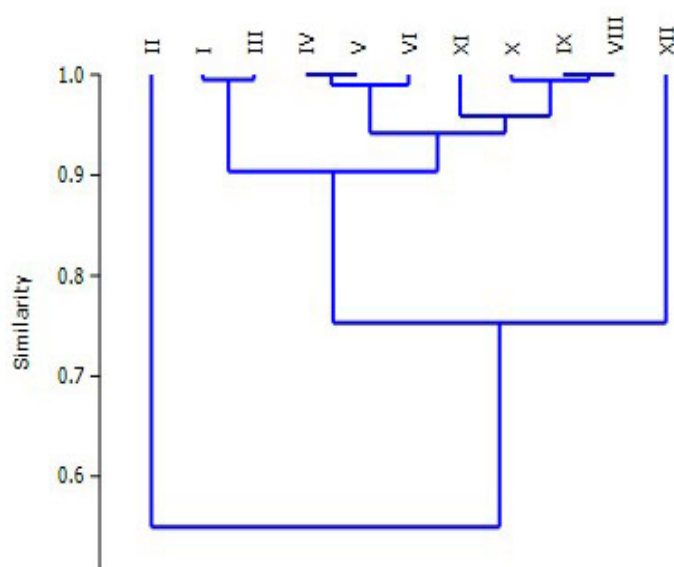
Indice de Shannon



La diversité est nettement plus importante en saison sèche. L'abondance présente un pic en début de saison humide (décembre, janvier, février). L'abondance et la diversité sont très faibles en fin de saison des pluies (avril-juin).

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Difficile à interpréter.
Tri différent sur les relèves de février ?
La composition semble stable au cours de l'année.



N/ Famille des Hybosoridae, sous-famille des Ceratocanthinae

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les méthodes de piégeage

	A vue et divers	Pièges lumineux	SLAM® & Malaise	Polytrap®	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois	Ensemble
Richesse observée		2		4	35	19	39
Effectif observé	0	2	0	6	554	213	775
Simpson_1-D		0,5		0,6667	0,7692	0,808	0,787
Shannon_H		0,6931		1,242	2,297	2,159	2,343
Fisher_alpha		0		5,245	8,303	5,045	8,656
Berger-Parker		0,5		0,5	0,4567	0,385	0,4335
Richesse estimée (Chao-1)		3		7	36,67	20,5	40,5 [IC : 39-52]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Repère : 20 espèces de Ceratocanthinae sont actuellement listées en Guyane, leur nombre devrait avoisiner les 50 espèces.

Les techniques d'interceptions qui fonctionnent par percussion (vitre) sont très efficaces. Les effectifs collectés sont plus élevés en trouée mais la diversité est relativement comparable.

	Polytrap®	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois
Polytrap®	1,00		
Vitre, trouée	0,75	1,00	
Vitre, sous-bois	0,5	0,84	1,00

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

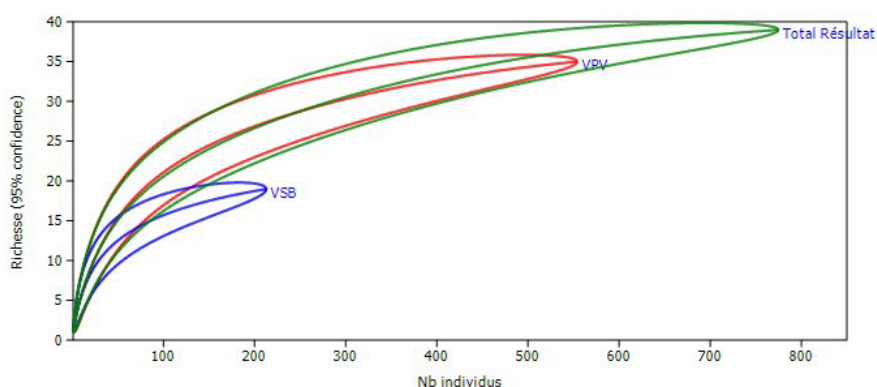
Les sous bois et la trouée présente une composition proche. Les Polytrap®, placés en hauteur ont collecté une faune un peu différente (mais très faible échantillon).

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

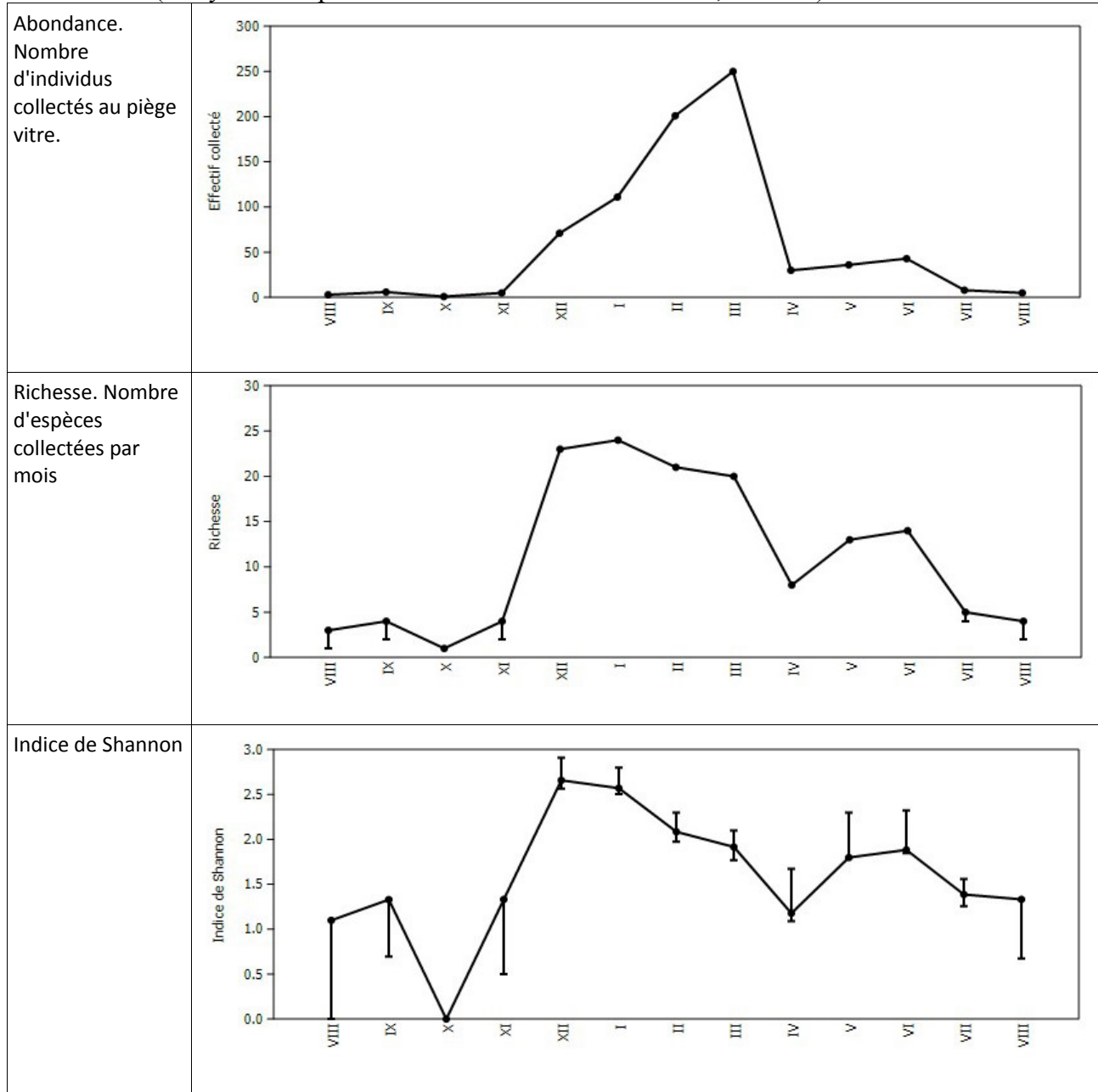
Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon est quasi exhaustif pour ce site.

Rapport richesse observée /
richesse estimée : 96 %



Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)



L'abondance est nettement plus importante en saison des pluies. La diversité atteint un pic en début de saison humide puis décroît régulièrement jusqu'à la saison sèche.

O/ Famille des Lampyridae

Commentaires et Photos Robert CONSTANTIN

Les Lampyridae sont une famille très largement représentée en Amérique du Sud.

L'étude des espèces de Guyane révèle un grand nombre d'espèces nouvelles, assez facilement caractérisées par l'étude des segments abdominaux et des pièces génitales. Les espèces connues ont été décrites en majorité par Ernest Olivier dans la période 1880-1910 et l'ensemble des types est disponible au MNHN.

Parmi les 29 espèces de Lampyridae capturées sur le site, deux espèces nouvelles ont été décrites (Constantin, 2011) : *Magnoculus brulei* et *Magnoculus dewynteri*.



Magnoculus brulei



Magnoculus dewynteri - Photos R. Constantin

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	fauchage	Piège lumineux	SLAM® & Malaise	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total
Richesse observée	4,00	3,00	23,00	29,00	25,00	43,00
Effectif observé	8,00	7,00	62,00	134,00	145,00	390,00
Simpson_1-D	0,66	0,57	0,88	0,94	0,91	0,94
Shannon_H	1,21	0,96	2,56	2,99	2,70	3,11
Fisher_alpha	3,18	1,99	13,24	11,39	8,71	12,34
Berger-Parker	0,50	0,57	0,23	0,15	0,16	0,14
Richesse estimée (Chao-1)	4,50	3,00	44,00	38,00	37,00	56 [44-62]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre sont particulièrement efficaces pour ce groupe, tant en trouée qu'en sous-bois. Les pièges de type Malaise (SLAM® surtout, Malaise classiques dans une moindre mesure) sont également efficaces.

Repère : 57 espèces de Lampyridae actuellement connues en Guyane.

	fauchage	Malaise	PB	PB (bas)	PL	Polytrap®	SLAM®	SLAM® [bas]	Vin	VPV	VSB
fauchage	1,00										
Malaise	0,00	1,00									
PB	0,25	0,25	1,00								
PB (bas)	0,00	0,00	0,00	1,00							
PL	0,33	0,33	0,33	0,00	1,00						
Polytrap®	0,00	0,67	0,33	0,00	0,33	1,00					
SLAM®	0,00	0,29	0,25	0,00	0,33	0,67	1,00				
SLAM[bas]	0,25	0,43	0,50	0,00	0,33	0,67	0,57	1,00			
Vin	0,00	0,00	0,50	0,00	0,00	0,50	0,50	1,00	1,00		
VPV	0,25	0,86	0,50	1,00	0,33	1,00	0,86	0,69	0,50	1,00	
VSB	0,25	1,00	0,75	0,00	0,33	1,00	0,71	0,81	1,00	0,76	1,00

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

Le cortège collecté en sous-bois est relativement distinct de celui des pièges d'interception situés

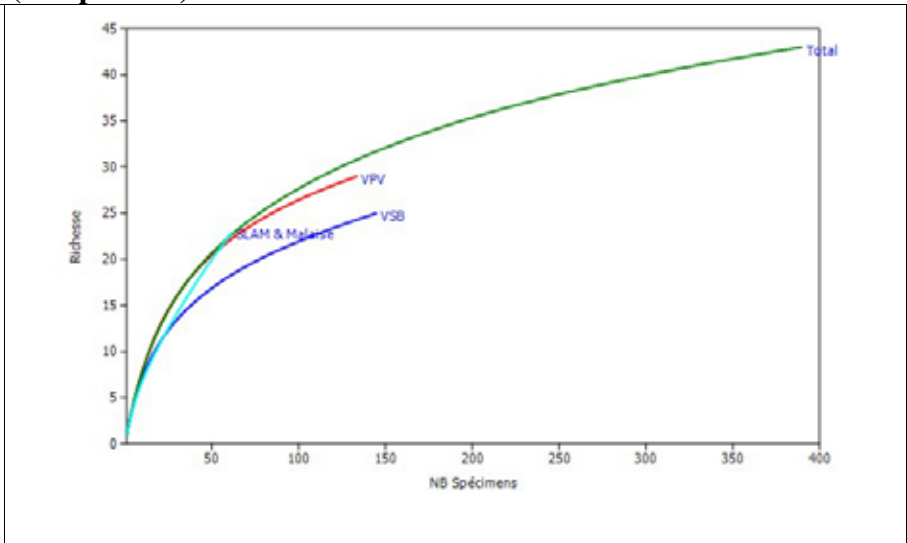
en trouée.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon apparaît d'une exhaustivité moyenne.

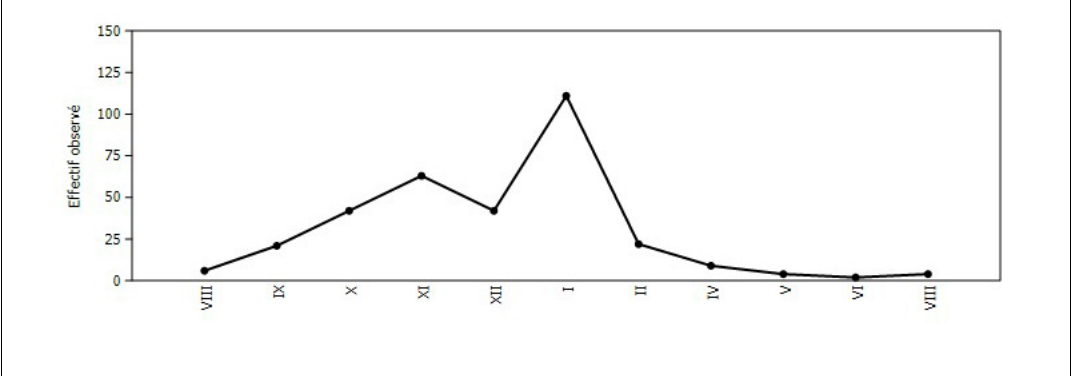
Rapport richesse observée / richesse estimée : 77 %



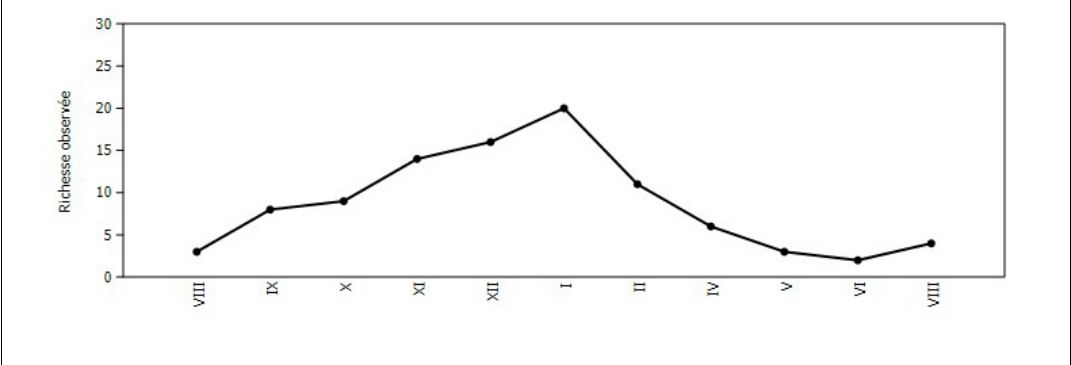
Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.

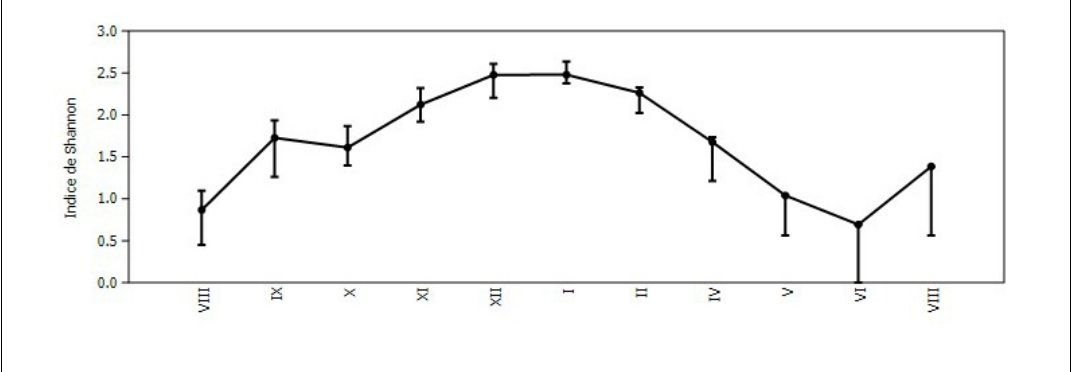
Il n'y a pas eu de captures en mars et juillet



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois

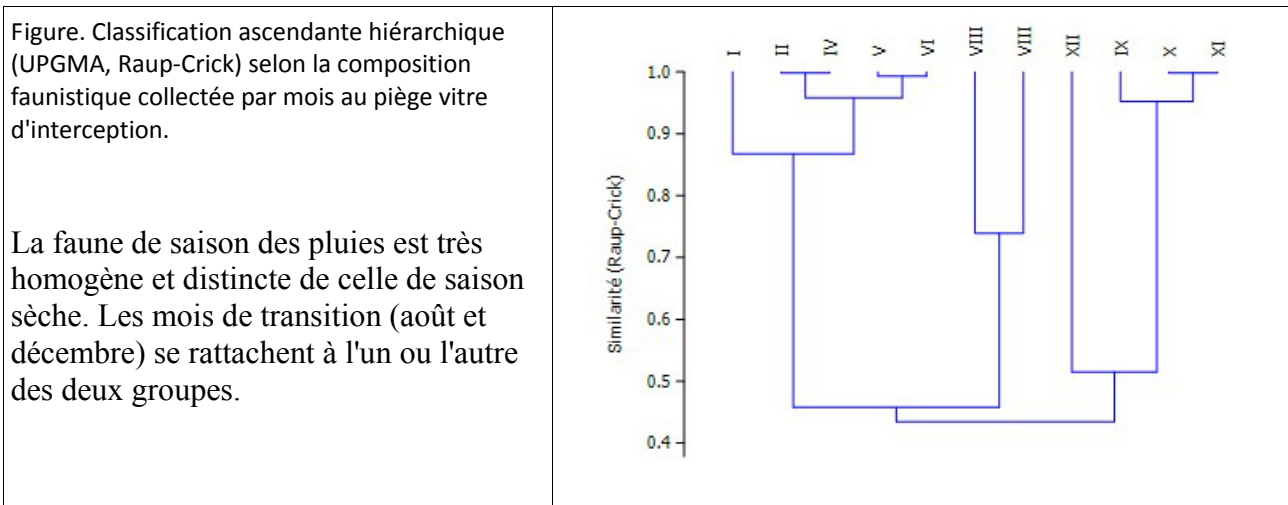


Indice de Shannon



La diversité présente un pic lors de la transition saison sèche / saison des pluies L'abondance

présente un pic en début de saison humide (janvier). L'abondance et la diversité sont très faibles en fin de saison des pluies (mars-juin).



P/ Famille des Lycidae

Commentaires Robert CONSTANTIN

Parmi les Lycidae, il faut noter la présence de deux espèces nouvelles du genre *Ceratopriomorphus*, et un exemplaire de *Neolyrium*, appartenant à la tribu des Leptolycini, et qui n'apparaissent que dans les vieilles forêts intactes.

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	fauchage	Malaise	Piège lumineux	Polytrap®	SLAM® [bas]	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total
Richesse observée	3	3	7	4	5	18	14	26
Effectif observé	6	8	23	6	17	98	89	252
Simpson_1-D	0,50	0,53	0,71	0,7222	0,4775	0,8909	0,8115	0,8828
Shannon_H	0,87	0,90	1,54	1,33	0,9976	2,479	1,953	2,52
Fisher_alpha	2,388	1,743	3,427	5,245	2,387	6,471	4,668	7,276
Berger-Parker	0,6667	0,625	0,4783	0,3333	0,7059	0,2143	0,2697	0,2262
Richesse estimée (Chao-1)	4	3	8,5	4,333	6,5	20,5	17,75	29,5

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre sont particulièrement efficace pour ce groupe, relativement équivalents entre ceux situés dans la petite trouée et ceux placés en sous-bois.

Repère : 33 espèces de Lycidae actuellement connues en Guyane.

	VPV	VSB	PL	SLAM®
VPV	1,00			
VSB	0,64	1,00		
PL	0,71	0,57	1,00	
SLAM	0,80	0,20	0,40	1,00

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

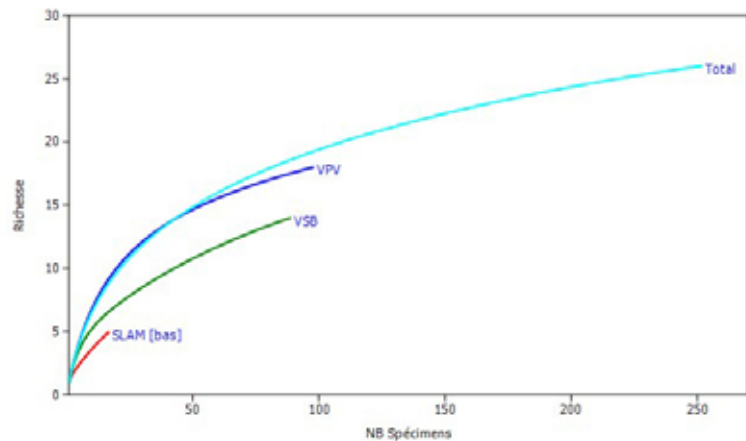
Les pièges vitres en sous-bois ont collecté une faune relativement différente de celle de la trouée. Le piège lumineux a apporté un petit lot d'espèces différentes de celles collectées avec les

techniques d'interception

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

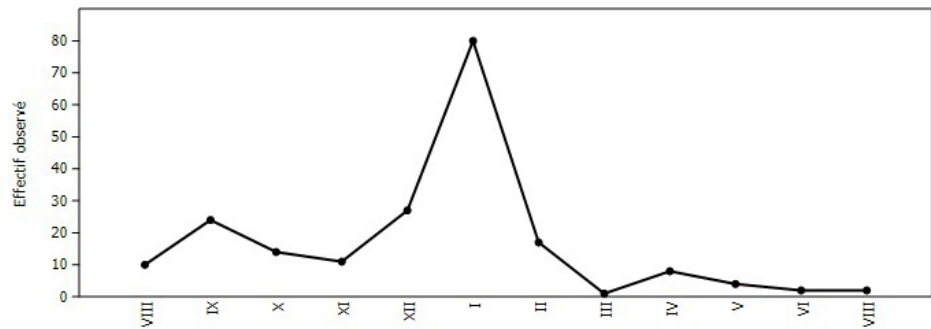
L'échantillon apparaît d'une exhaustivité plutôt bonne. Rapport richesse observée / richesse estimée : 87 %



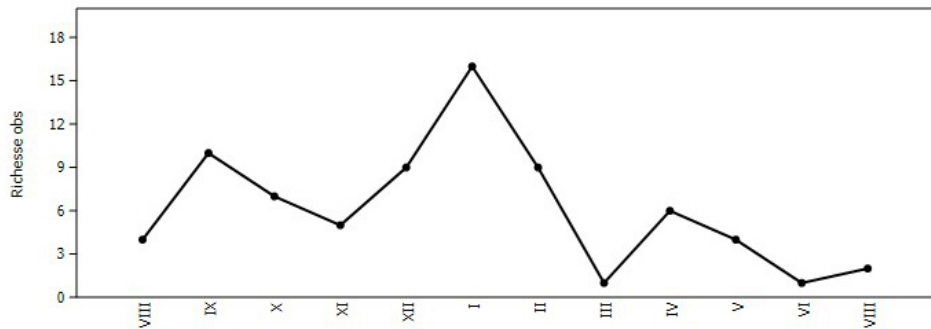
Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.

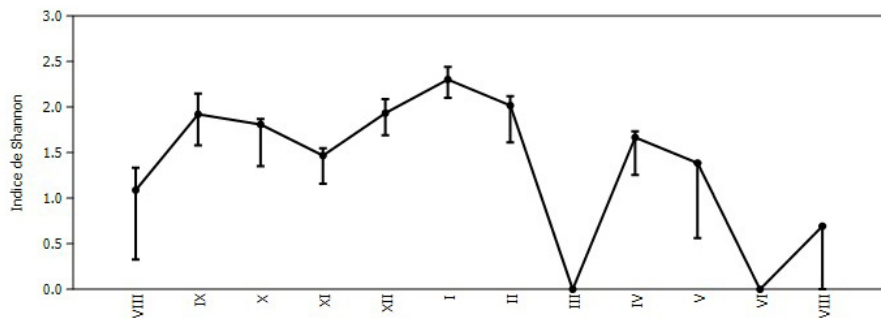
Les mois de juillet et août 2011 manquent. Vérifier s'il n'y a pas eu un biais dans la façon de trier.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



Indice de Shannon

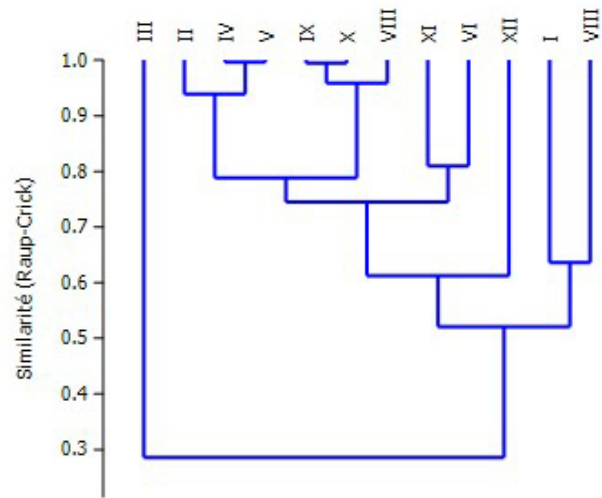


La diversité est nettement plus importante en saison sèche et en début de saison des pluies

L'abondance présente un pic en début de saison humide (janvier). L'abondance et la diversité sont très faibles en fin de saison des pluies (mars-juin).

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Difficile à interpréter.
Pas de patron saisonnier évident en termes de composition des communautés échantillonnées.



Q/ Famille des Malachiidae

Commentaires et Photos Robert CONSTANTIN

La découverte de Malachiidae en Guyane est une surprise car cette famille est faiblement représentée dans la région néotropicale, avec une cinquantaine d'espèces signalées du Brésil, des Andes et du Vénézuéla. Aucune n'était connue de la Guyane, où une dizaine d'espèces a été observée, toutes nouvelles pour la science. Hormis une espèce assez commune, les autres sont des occasionnelles capturées dans les pièges d'interception. Voici les espèces décrites récemment (Constantin, 2013) d'après des spécimens capturés lors de l'étude :



Attalonia guyanensis *Attalonia saulensis* *Attalonia sergefernandezi* *Condylattalus versicolor*



Lemphus bicoloripennis

- Photos Robert Constantin

Lemphus brulei

Lemphus seagi

Lemphus setosus

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	fauchage	SLAM®	SLAM® [bas]	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total
Richesse observée	1	1	1	9	3	9
Effectif observé	1	1	1	22	4	29
Simpson_1-D	0	0	0	0,8554	0,625	0,8442
Shannon_H	0	0	0	2,035	1,04	1,973
Fisher_alpha	0	0	0	5,685	5,453	4,471
Berger-Parker	1	1	1	0,1818	0,5	0,2069
Richesse estimée (Chao-1)	1	1	1	15	3,5	15

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre en trouée sont particulièrement efficace pour ce groupe.

Repère : 13 espèces connues de Guyane.

	fauchage	SLAM®	SLAM® [bas]	VPV	VSB
fauchage	1				
SLAM®	0	1			
SLAM® [bas]	0	1	1		
VPV	1	1	1	1	
VSB	1	0	0	1	1

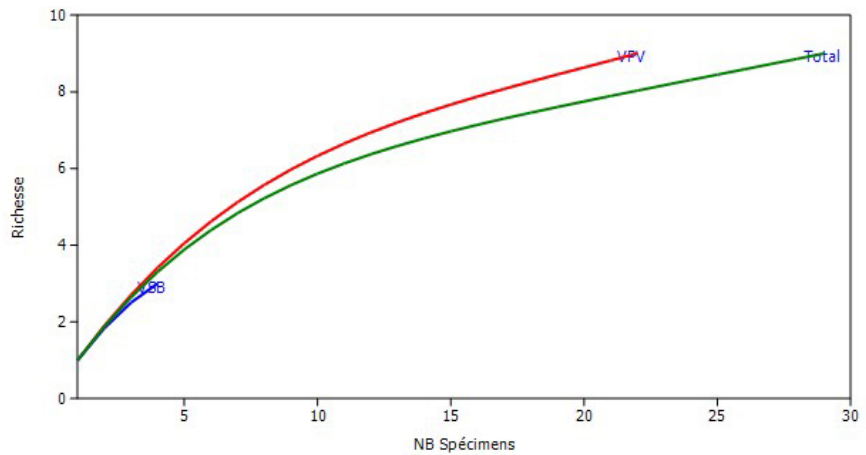
Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

Les vitres en trouée ont permis de collecter toutes les espèces. Les autres méthodes ont permis de collecter des sous-ensembles de la faune de trouée.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon apparaît d'une exhaustivité médiocre.
Rapport richesse observée / richesse estimée : 60 %
De nouvelles espèces sont donc certainement encore à trouver.



R/ Famille des Melolonthidae – Miguel Angel MORON RIOS



Phyllophaga luridipennis

La capture de 392 spécimens a permis l'identification de 9 espèces.

Parmi les espèces capturées, deux espèces occupent une part prépondérante des captures puisque les espèces *Phyllophaga luridipennis* et *Plectris* sp.A représentent respectivement près de 62% et de 36% des spécimens.



Barybas sp.B



Barybas sp.C



Isonychus sp.A



Isonychus sp.E



Isonychus sp.F



Plectris sp.A



Plectris sp.C



Plectris sp.D – Photos M. A. Moron Rios

S/ Famille des Mordellidae

Plus de spécimens pour espèces de Mordellidae ont été collecté sur le site et parmi celles-ci, 6 espèces nouvelles illustrées ci-après ont été décrites par notre collègue Pascal LEBLANC.



Cothurus brulei



Cothurus constantini



Cothurus fernandesi



Cothurus poirieri



Cothurus touroulti



Mordella mariaclairae - Photos Pascal Leblanc

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	Non précisé	Malaise & SLAM®	PL	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total
Richesse observée	18	32	2	18	20	62
Effectif observé	32	75	2	31	58	198
Simpson_1-D	0,92	0,92	0,50	0,92	0,92	0,95
Shannon_H	2,69	2,98	0,69	2,71	2,75	3,59
Fisher_alpha	17,01	21,11	0,00	17,93	10,80	31,01
Berger-Parker	0,19	0,21	0,50	0,19	0,16	0,14
Richesse estimée (Chao-1)	31,75	109	3	24,43	24,2	89 [66-107]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type Malaise sont efficaces pour ce groupe, de même que les pièges vitrés dans une moindre mesure.

Repère : 60 espèces actuellement connues en Guyane.

	Malaise & SLAM®	Vitre trouée	Vitre sous_bois
Malaise & SLAM®	1,00		
Vitre trouée	0,44	1,00	
Vitre sous-bois	0,40	0,28	1,00

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

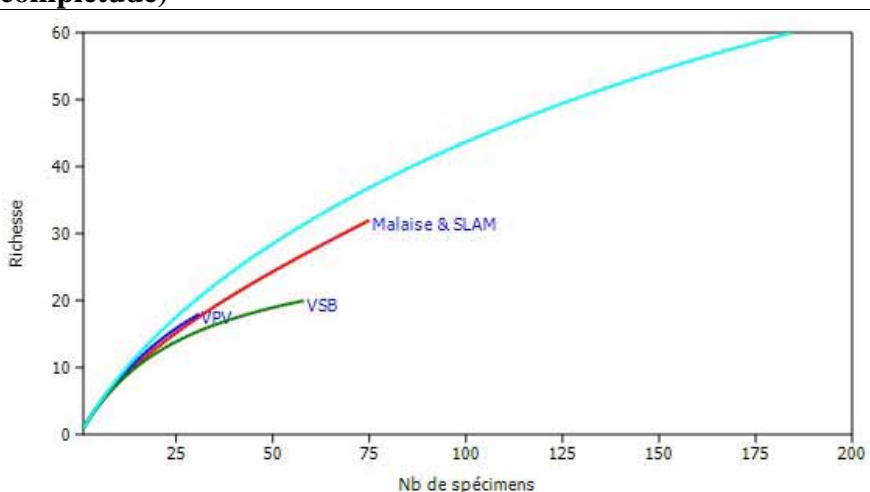
Sous-bois et trouée présentent un cortège d'espèce sensiblement différent.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

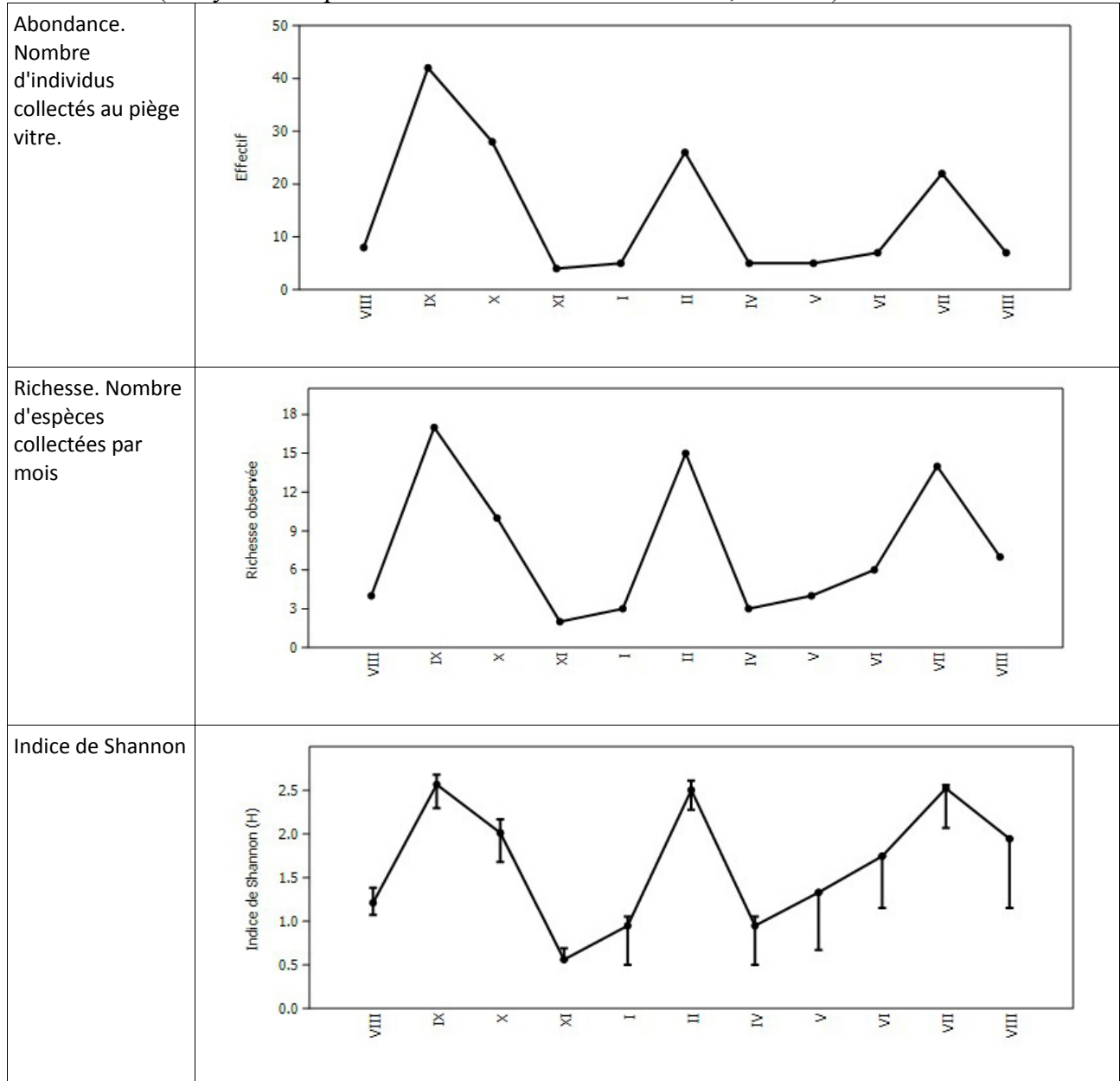
Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau)

L'échantillon apparaît d'un niveau d'exhaustivité moyen. Rapport richesse observée / richesse estimée : 70 %

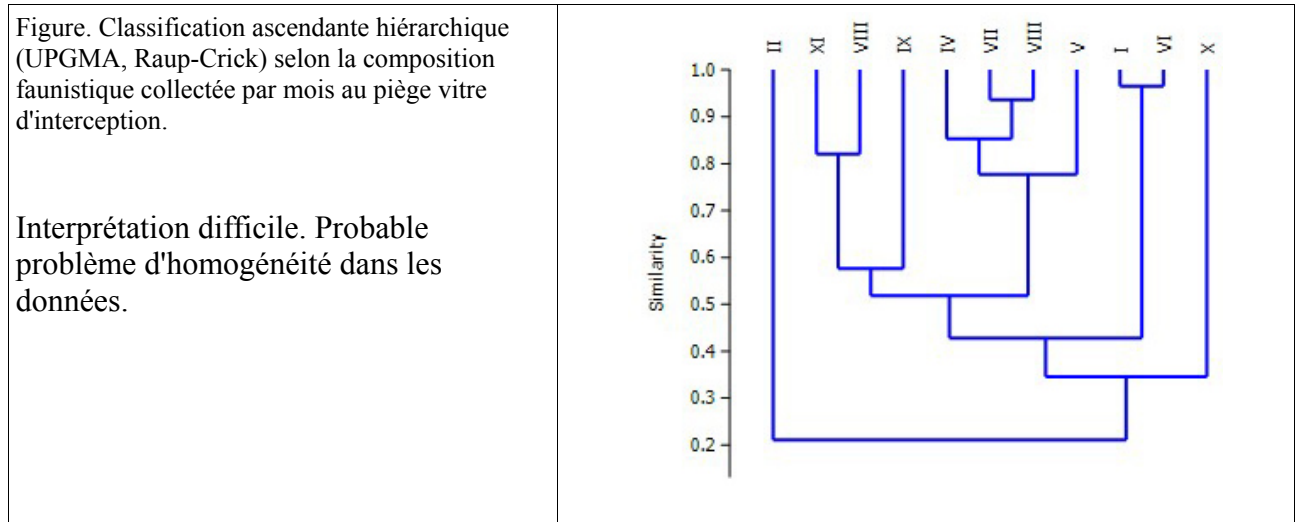
L'allure de la courbe montre également qu'on est loin du plateau de richesse spécifique.



Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)



Il y a probablement un artefact dans le tri ou la détermination. Aucun spécimen en mars ni en décembre.



T/ Famille des Oedemeridae

Commentaires Robert CONSTANTIN

Les Oedemeridae sont une famille orpheline, sans aucun taxonomiste disponible actuellement. Presques tous ont été décrits dans la première moitié du XXème siècle par Maurice Pic et tous les types sont disponibles au MNHN.

Ils se capturent dans les pièges d'interceptions, mais aussi dans les pièges à appât de banane ou de vin, et ils sont aussi attirés par les pièges lumineux.

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	Piège lumineux	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	SLAM® & Malaise	Banane & vin	Total
Richesse observée	4	10	7	10	3	14
Effectif observé	5	33	31	23	91	185
Simpson_1-D	0,72	0,82	0,52	0,86	0,04	0,53
Shannon_H	1,33	1,99	1,18	2,12	0,12	1,41
Fisher_alpha	9,28	4,88	2,82	6,73	0,60	3,52
Berger-Parker	0,40	0,33	0,68	0,22	0,98	0,68
Richesse estimée (Chao-1)	5,5	10,75	8	11,5	4	14,5 [13-20]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre sont particulièrement efficaces pour ce groupe, tout particulièrement en petite trouée, de même que les pièges SLAM®. Les pièges à appât (vin ou nectar de banane) attirent en grand nombre mais le cortège d'espèces est pauvre.

Repère : 9 espèces connues actuellement en Guyane.

	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	SLAM & Malaise	Banane & vin (bas)	Banane & Vin (haut)
VPV	1,00				
VSB	0,71	1,00			
SLAM® & Malaise	0,70	0,86	1,00		
Banane & vin (bas)	1,00	1,00	1,00	1,00	
Banane & Vin (haut)	1,00	1,00	1,00	1,00	1,00

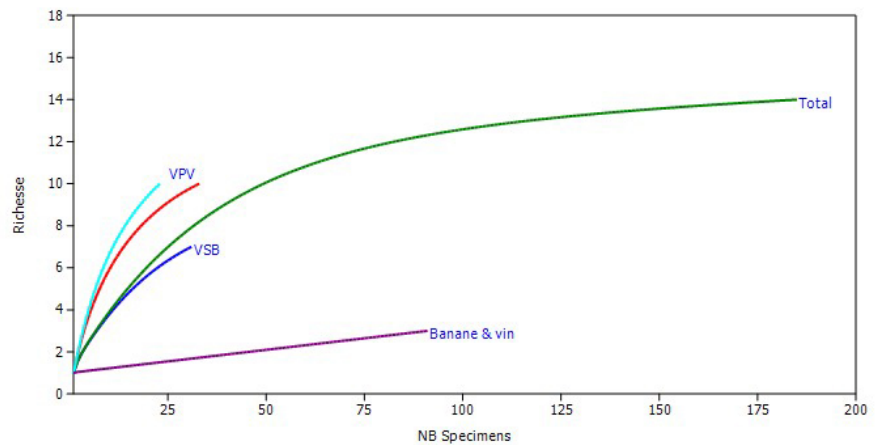
Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

Les SLAM® apportent un complément intéressant d'inventaire. La faune collectée par les pièges à appâts est un sous-ensemble emboîté de celle collectée avec les pièges d'interception.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

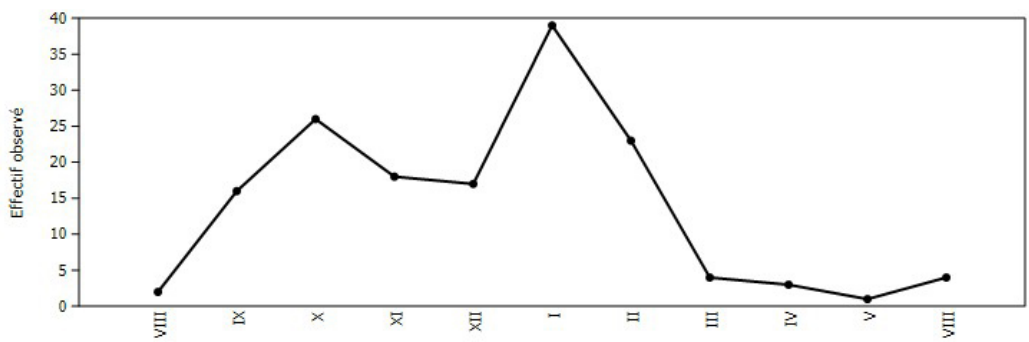
L'échantillon apparaît d'un très bon niveau d'exhaustivité.
Rapport richesse observée / richesse estimée : 98 %



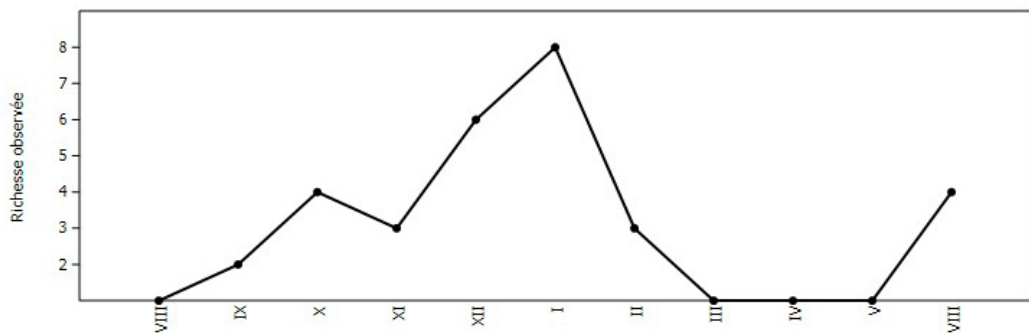
Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

Abondance.
Nombre d'individus collectés au piège vitre.

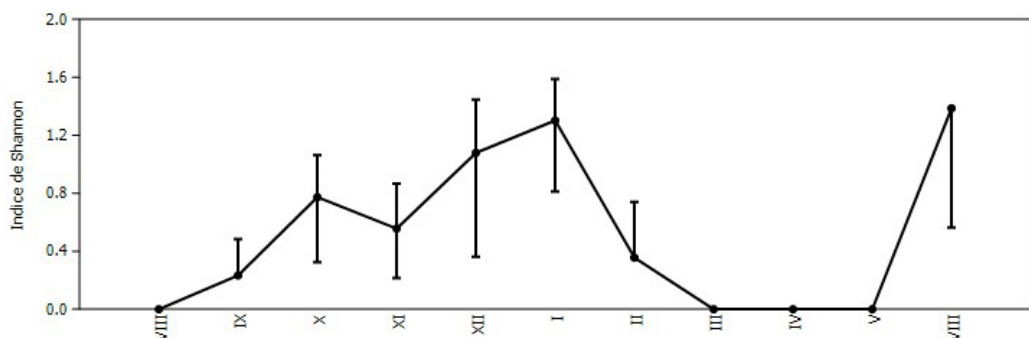
Aucune capture en juin ni juillet.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



Indice de Shannon

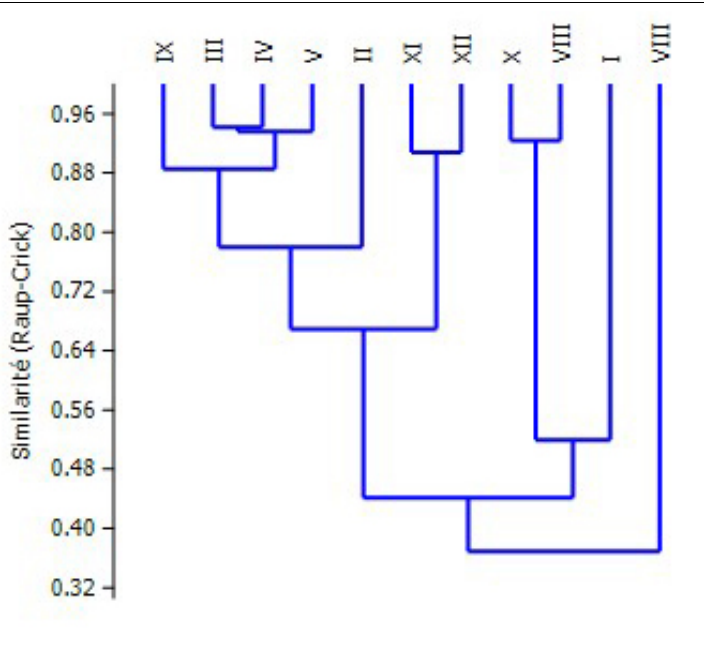


La diversité est nettement plus importante en saison sèche et surtout en début de saison des pluies

(janvier) et chute brusquement dès février. L'abondance et la diversité sont très faibles en fin de saison des pluies (mars-juin) et remontent nettement en août.

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Difficile à interpréter. Pas de patron saisonnier apparent en termes de composition.



U/ Famille des Passalidae

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les méthodes de piégeage

	à vue, de nuit	filet interception	Piège lumineux	vitre	Ensemble
Richesse observée	2	8	5	21	24
Effectif observé	2	26	16	204	248
Simpson_1-D	0,50	0,71	0,66	0,71	0,72
Shannon_H	0,69	1,62	1,30	1,88	1,96
Fisher_alpha	0	3,95	2,50	5,87	6,56
Berger-Parker	0,5	0,50	0,50	0,50	0,50
Richesse estimée (Chao-1)	3	9,00	5,50	43,50	35,25 [IC : 25-42]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Repère : La Guyane compte actuellement 33 espèces de Passalidae ; à dire d'expert, le département pourrait abriter une quarantaine d'espèces pour cette famille.

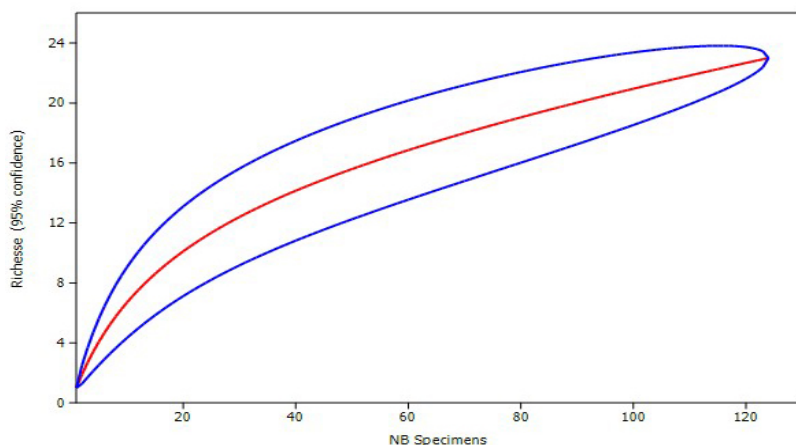
Les techniques d'interceptions apparaissent comme les plus efficaces pour collecter cette famille de Coléoptères saproxyliques. Les résultats n'ont malheureusement pas été individualisés entre sous-bois et trouée.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

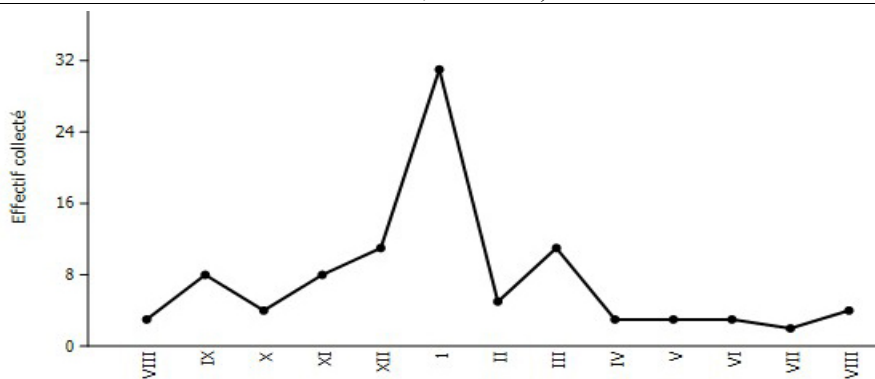
L'échantillon n'est pas exhaustif.

Rapport richesse observée / richesse estimée : 69 %

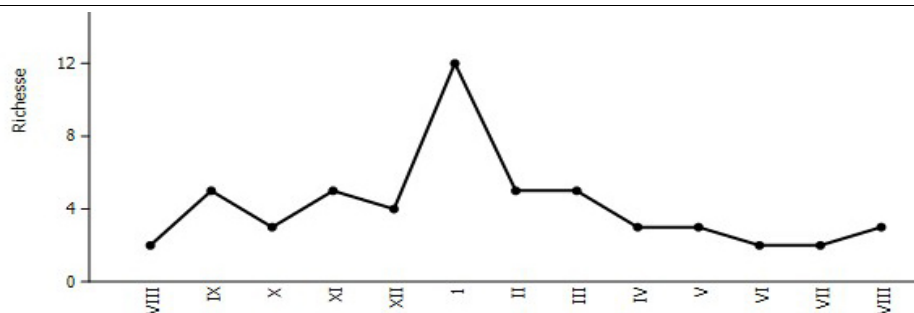


Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

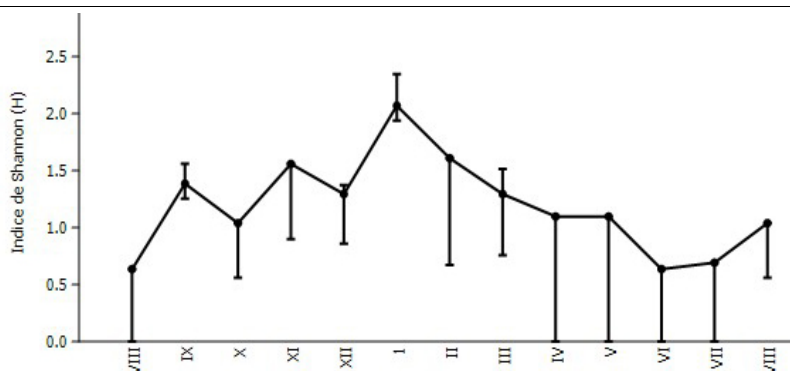
Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



Indice de Shannon

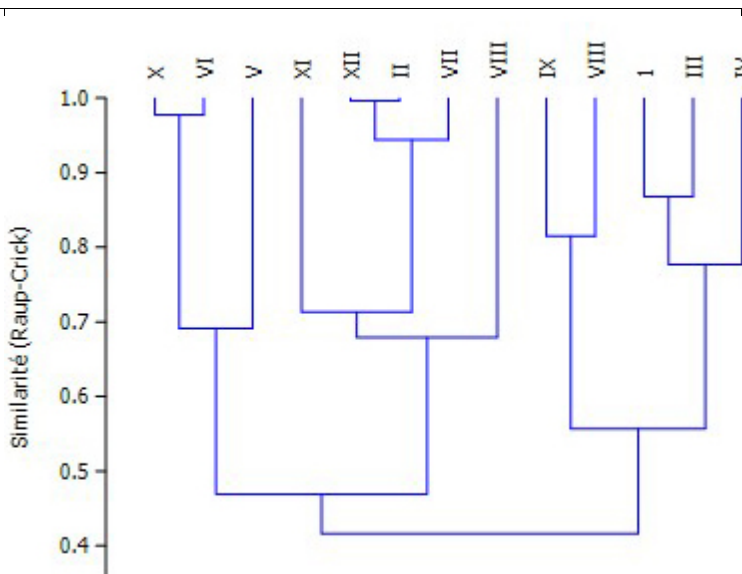


La diversité semble plus importante début de saison des pluies (janvier-février). Ceci est peu

marqué et essentiellement lié à la taille de l'échantillon mensuel, plus qu'à une réelle différence de diversité.

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Aucun ensemble de composition ne se dégage en relation avec les saisons.



V/ Famille des Phengodidae

Commentaires Robert CONSTANTIN

Encore une famille riche de quinze espèces en Guyane dont une seule, *Phrixothrix gibbosus* Wittmer 1976, était connue des trois Guyanes avant les inventaires de la SEAG. Une moitié des espèces est déjà décrite d'Ecuador, Brésil et Vénézuéla, les autres sont nouvelles pour la science.

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	Malaise	PL	SLAM®	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total
Richesse observée	2	1	5	14	11	14
Effectif observé	2	1	18	67	63	151
Simpson_1-D	0,50	0,00	0,72	0,86	0,71	0,81
Shannon_H	0,69	0,00	1,38	2,30	1,77	2,12
Fisher_alpha	0,00	0,00	2,29	5,39	3,86	3,77
Berger-Parker	0,50	1,00	0,39	0,31	0,51	0,40
Richesse estimée (Chao-1)	3	1	6	14	11,5	14

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre sont particulièrement efficace pour ce groupe, tout particulièrement en petite trouée.

Repère : Une seule espèce est actuellement connue en Guyane, un travail de révision est en cours et devrait lister 15 espèces.

	Malaise	PL	SLAM®	SLAM® [bas]	VPV	VSB
Malaise	1					
PL	0	1				
SLAM®	0,5	0	1			
SLAM® [bas]	0,5	0	1	1		
VPV	1	1	1	1	1	
VSB	1	0	1	1	1	1

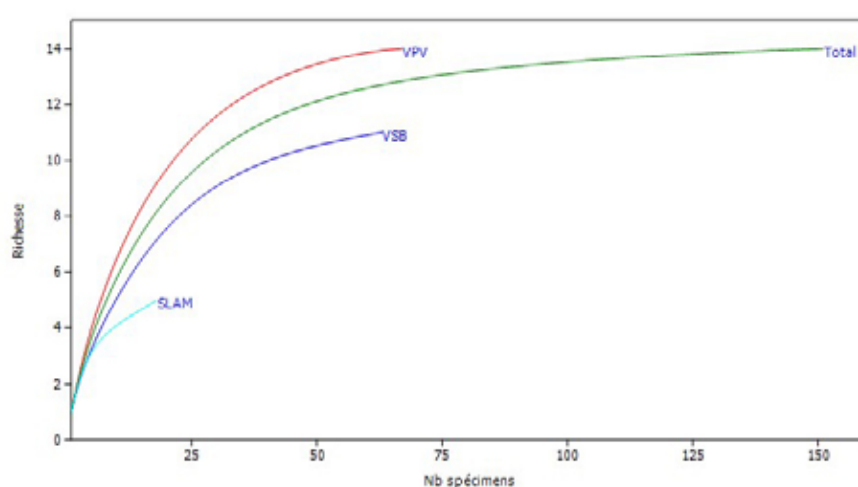
Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

La faune collectée par les diverses méthodes n'est qu'un sous-échantillon de la riche faune collectée par les pièges vitres positionnés dans la petite trouée sommitale.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

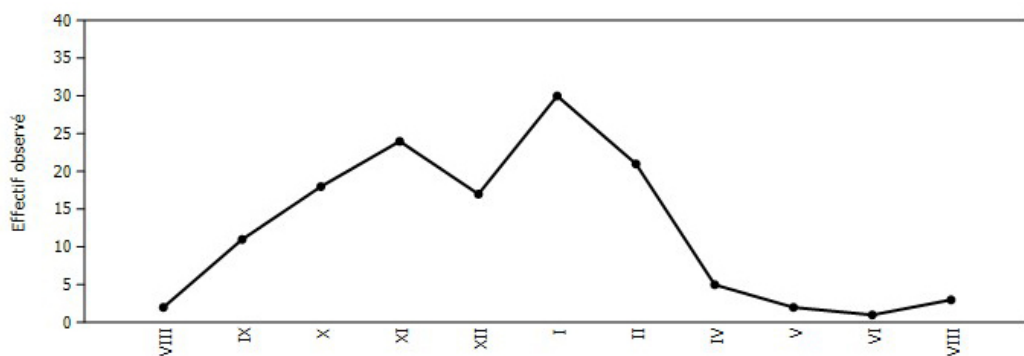
L'échantillon apparaît d'un très bon niveau d'exhaustivité. Rapport richesse observée / richesse estimée : 100 %



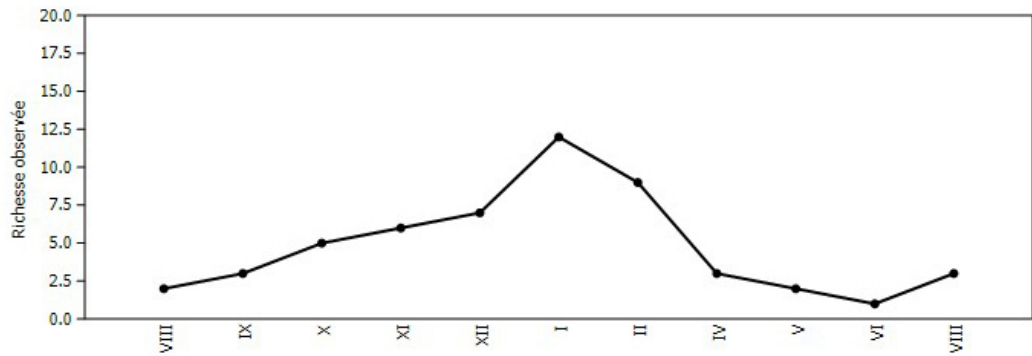
Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

Abondance.
Nombre d'individus collectés au piège vitre.

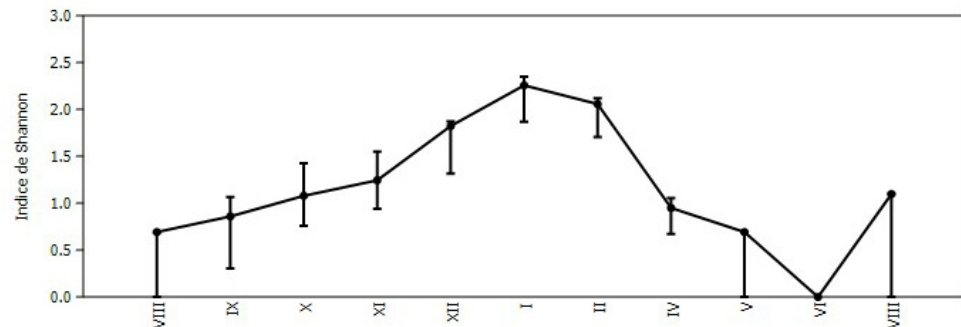
Aucune capture en mars ni juillet.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



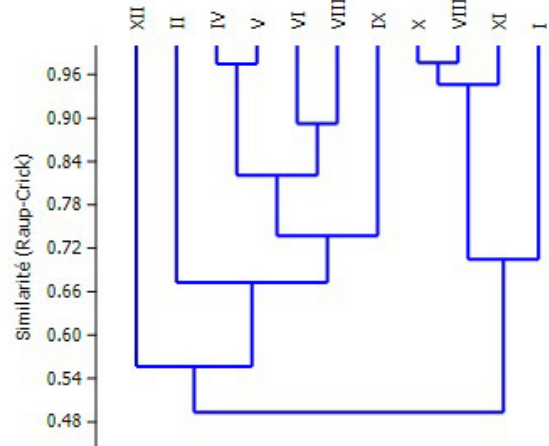
Indice de Shannon



La diversité est nettement plus importante en début de saison des pluies (janvier-février). L'abondance et la diversité sont très faibles en fin de saison des pluies (mars-juin).

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Difficile à interpréter.



WW/ Famille des Scarabaeidae Sous-famille des Scarabaeinae

Commentaires et Photos Olivier BOILLY

L'identification de près de 4300 spécimens, soit environ le tiers des échantillons, a permis l'inventaire de 43 espèces de Scarabaeinae. Ces espèces sont pour une majorité communes sur le territoire mais plusieurs comme le très rare *Feeridium woodruffi* Vaz-de-Mello, 2008 (1 seul spécimen capturé sur tous les échantillons SEAG !) ou encore *Deltorhinum guyanensis* Génier, 2010, *Phanaeus camberforti* Arnaud, 1982, *Coprophanaeus christophorowi* (Olsouffief, 1924) et *Phanaeus bispinus* Bates 1868 se rencontrent plus rarement.



Feeridium woodruffi



Deltorhinum guyanensis



Coprophanaeus christophorowi



Phanaeus camberforti



Oxysternon durantoni



Deltochilum carinatum

On remarque la présence en abondance d'espèces vivant en forêt primaire, en moindre mesure en forêt secondaire et fuyant les milieux secondarisés : *Oxysternon durantoni* Arnaud, 1984, *Coprophanaeus christophorowi* (Olsouffief, 1924) et *Deltochilum carinatum* (Westwood, 1837). D'ailleurs, *Canthon triangularis* Drury, 1770, un petit canthon caractéristique des milieux secondarisés de Guyane, est très peu fréquent dans les échantillons.

L'abondance de spécimens (probablement plus de 15000 spécimens collectés en un an) et d'espèces sur ce site est remarquable, beaucoup sont encore inconnues pour la Guyane et quelques-unes pour la science. Par exemple, un *Neoathyreus* va être décrit courant 2014, 4 spécimens ont été capturés au Belvédère de Saül et nulle part ailleurs en Guyane pour le moment et à ma connaissance.

L'étude plus approfondie des échantillons devrait aboutir à l'identification d'autres espèces rares et nouvelles pour la science. Pour les Scarabaeinae, ce site est assez représentatif de l'entomofaune guyanaise.

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les méthodes de piégeage

	A vue et divers	Pièges lumineux	SLAM® & Malaise	Polytrap®	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois	Ensemble
Richesse observée		1		2	40	42	46
Effectif observé	0	1	0	4	1461	2869	4340
Simpson_1-D				0,38	0,77	0,84	0,83
Shannon_H				0,56	2,26	2,38	2,41
Fisher_alpha				1,59	7,60	6,98	7,18
Berger-Parker				0,75	0,46	0,27	0,33
Richesse estimée (Chao-1)				2	41,43	47	49 [IC:45-55]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Repère : à dire d'expert, la Guyane pourrait compter entre 250 et 300 espèces de Scarabaeinae. Les techniques d'interception qui fonctionnent par percussion (vitre) sont très efficaces. Les effectifs collectés sont plus élevés en sous-bois mais la diversité est relativement comparable avec celle de la petite trouée. La composition faunistique est la même dans le sous-bois et la petite trouée sommitale.

	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois
Vitre, trouée	1,00	
Vitre, sous-bois	0,93	1,00

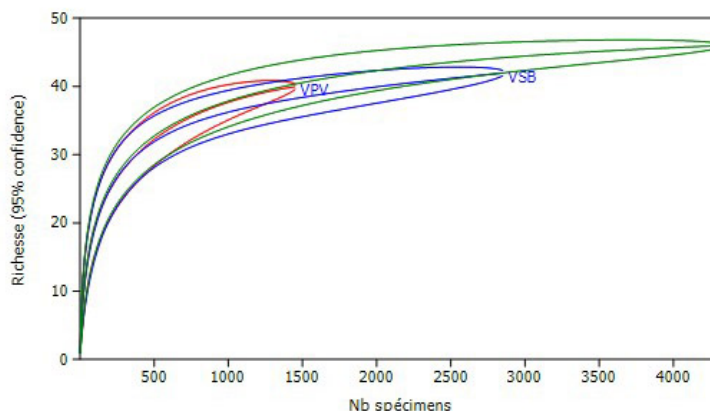
Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

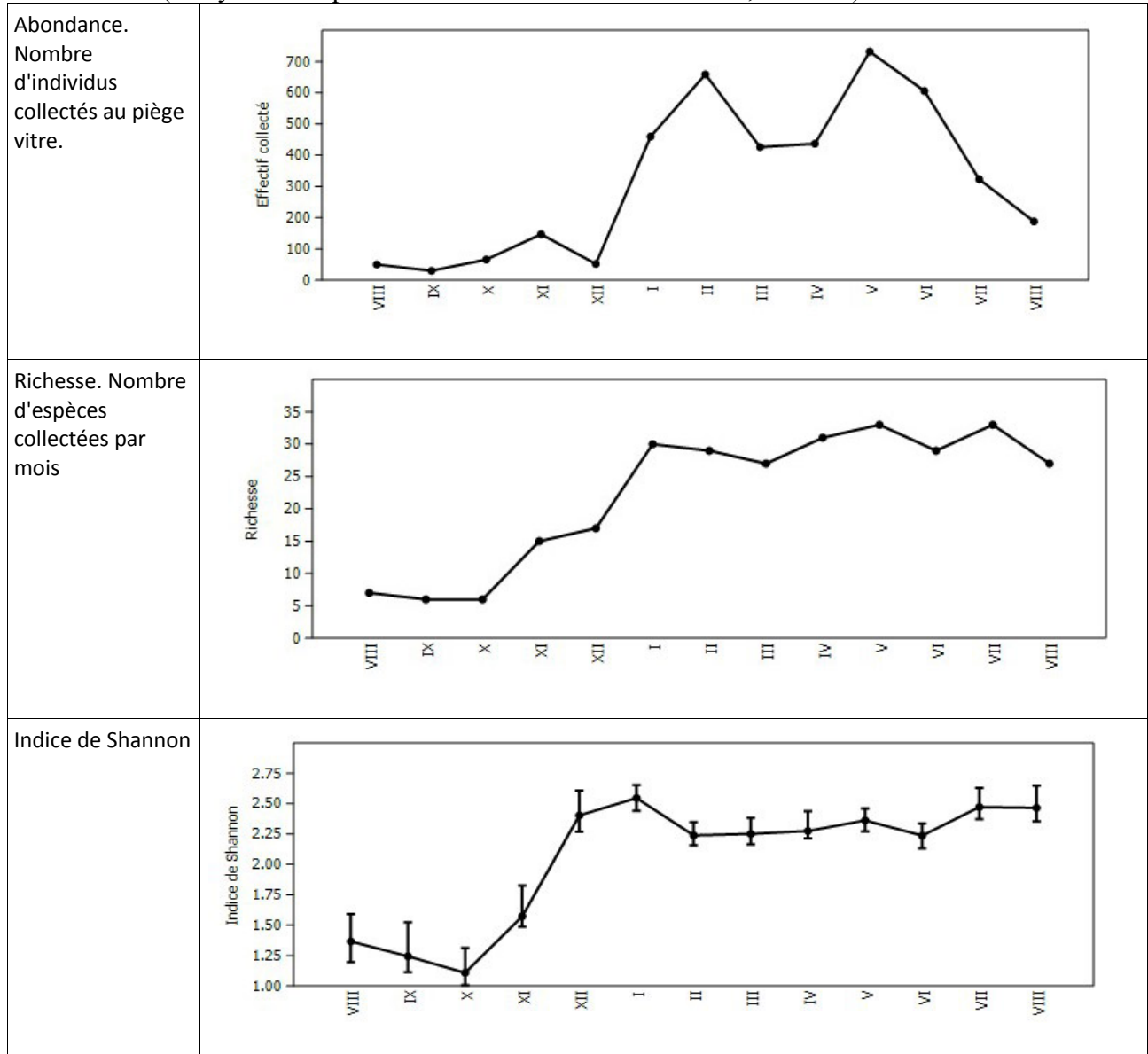
Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon est quasi exhaustif pour ce site.

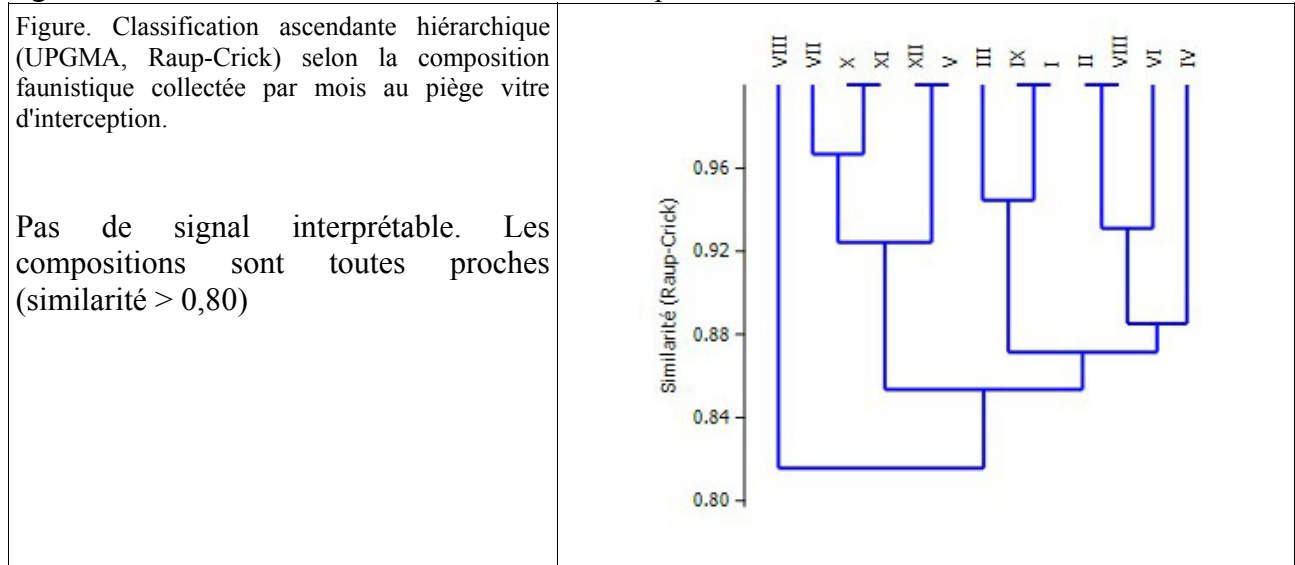
Rapport richesse observée / richesse estimée : 94 %



Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)



L'abondance est nettement plus importante en saison des pluies, avec deux pics séparés par une légère baisse en mars-avril. La diversité atteint un pic en début de saison humide.



X/ Famille des Staphylinidae Sous-famille des Pselaphinae

Commentaires et Photos Volker BRACHAT

Parmi les 183 spécimens de Pselaphinae capturés sur le site, 48 morpho-espèces ont été identifiées dans 22 genres et 9 tribus. Parmi ces espèces, on note la présence peu commune d'un grand nombre d'espèces du genre *Hamotus* (12 espèces) et *Euphalepsus* (7 espèces).



Hamotus sp. [3mm]

Euphalepsus sp. [2,7mm] - Photos V. Brachat

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les méthodes de piégeage

	Vitre, en trouée	Vitre, en sous-bois	Ensemble
Richesse observée	50	12	52
Effectif observé	160	23	183
Simpson_1-D	0.9419	0.8696	0.9448
Shannon_H	3.35	2.261	3.37
Fisher_alpha	24.97	10.12	24.23
Berger-Parker	0.1438	0.2609	0.1257
Richesse estimée (Chao-1)	75.09	19	75 [IC:52-87]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

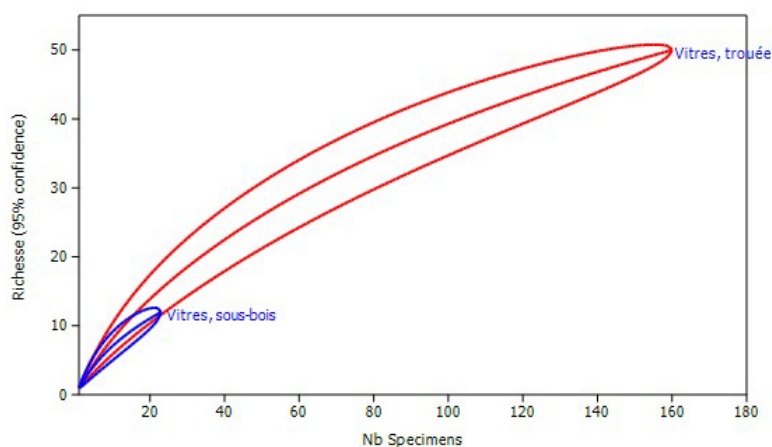
Parmi les méthodes utilisées, seul le piège vitre d'interception est adapté à ces petits coléoptères de litière. L'abondance est bien supérieure en trouée par rapport au sous-bois. La richesse spécifique est comparable et la communauté de sous-bois est un sous-ensemble de ce qui a été collecté en petite trouée (communautés relativement emboîtées : Similarité de Simpson = 0,8).

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés.

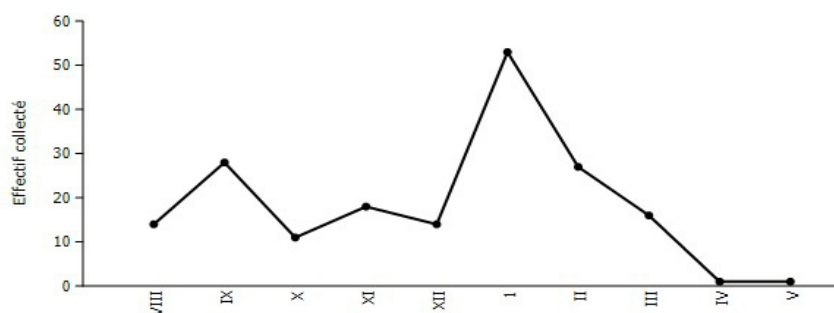
L'échantillon n'est pas exhaustif.

Rapport global richesse observée / richesse estimée : 69 %

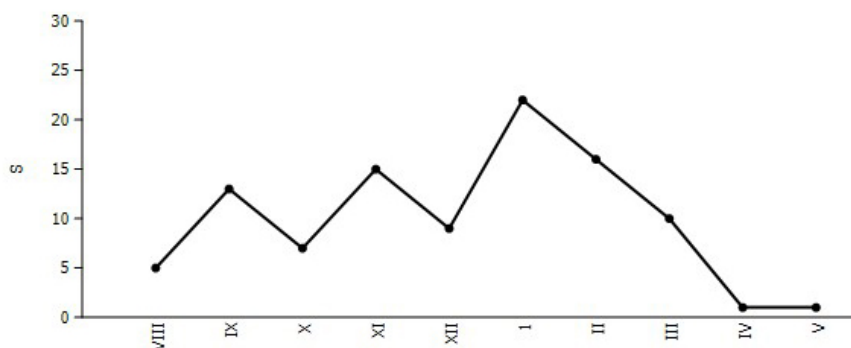


Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

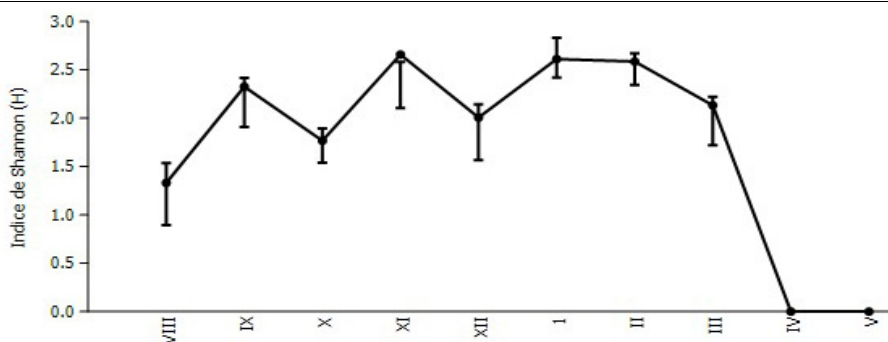
Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



Indice de Shannon



La phénologie de la diversité est difficile à interpréter. Les Pselaphinae n'ont pas forcément été triés avec la même attention à toutes les relèves.

Y/ Famille des Telegeusidae

Commentaires Robert CONSTANTIN

Une seule espèce capturée, *Pseudotelegeusis howdeni*, discrète qui apparaît dans les pièges vitres et qui se révèle assez largement distribuée en Guyane.

Z/ Famille des Trogossitidae

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les méthodes de piégeage

	Piège banane	Pièges lumineux	SLAM® & Malaise	Polytrap®	Vitre, trouée	Vitre, sous- bois	Ensemble
Richesse observée	1			2	22	6	23
Effectif observé	1	0	0	4	107	11	123
Simpson_1-D				0,375	0,8022	0,6612	0,8205
Shannon_H				0,5623	2,221	1,421	2,306
Fisher_alpha				1,592	8,394	5,403	8,345
Berger-Parker				0,75	0,3738	0,5455	0,3577
Richesse estimée (Chao-1)				2	25,5	16	25,63 [IC:23-41]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Repère : 15 espèces de Trogossitidae sont actuellement connues de Guyane.

Les techniques d'interceptions qui fonctionnent par percussion (vitre) sont efficaces. Les effectifs collectés sont très nettement plus élevés en trouée.

	Polytrap®	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois
Polytrap®	1,00		
Vitre, trouée	0,75	1,00	
Vitre, sous-bois	0,5	0,84	1,00

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

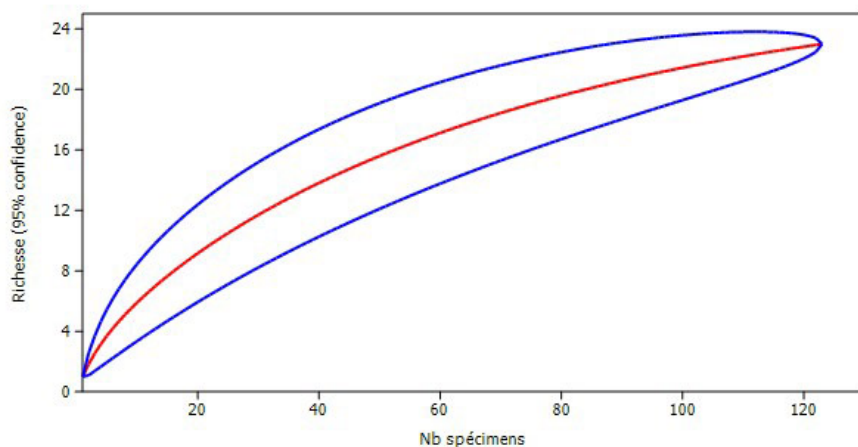
Les sous-bois et la trouée présente une composition proche. Les Polytrap®, placés en hauteur ont collecté une faune un peu différente (mais très faible échantillon).

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

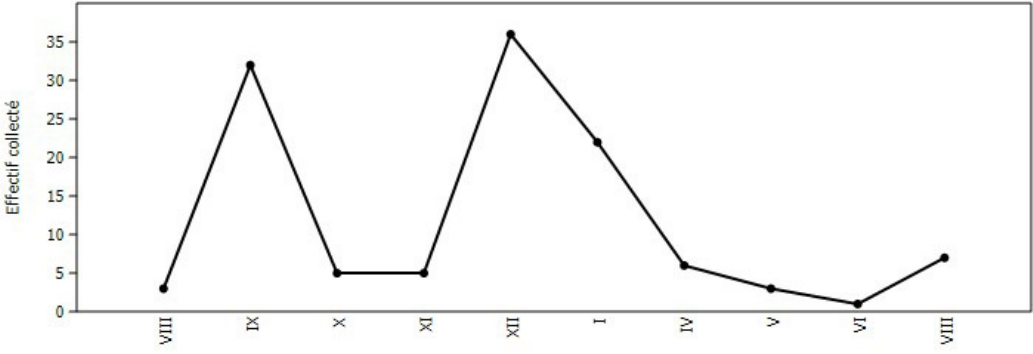
Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon est assez exhaustif

Rapport richesse observée /
richesse estimée : 88%



Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

<p>Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.</p> <p>Il manque les mois de février et mars.</p>	 <table border="1"> <caption>Data for the Seasonality Graph</caption> <thead> <tr> <th>Month</th> <th>Effectif collecté</th> </tr> </thead> <tbody> <tr><td>VIII</td><td>3</td></tr> <tr><td>IX</td><td>32</td></tr> <tr><td>X</td><td>5</td></tr> <tr><td>XI</td><td>5</td></tr> <tr><td>XII</td><td>35</td></tr> <tr><td>I</td><td>22</td></tr> <tr><td>IV</td><td>6</td></tr> <tr><td>V</td><td>3</td></tr> <tr><td>VI</td><td>1</td></tr> <tr><td>VIII</td><td>7</td></tr> </tbody> </table>	Month	Effectif collecté	VIII	3	IX	32	X	5	XI	5	XII	35	I	22	IV	6	V	3	VI	1	VIII	7
Month	Effectif collecté																						
VIII	3																						
IX	32																						
X	5																						
XI	5																						
XII	35																						
I	22																						
IV	6																						
V	3																						
VI	1																						
VIII	7																						
<p>Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois</p>	<p>Données non exploitables car probablement traduisant un biais dans la collecte ou la détermination du matériel.</p>																						

AA/ Quelques photos de spécimens d'autres familles collectés sur le site



Zopheridae *Nematidium* sp.



Tetratomidae *Eustrophopsis* sp.



Tenebrionidae *Cyrtosoma* sp. – Photos Jean-Hervé Yvinec

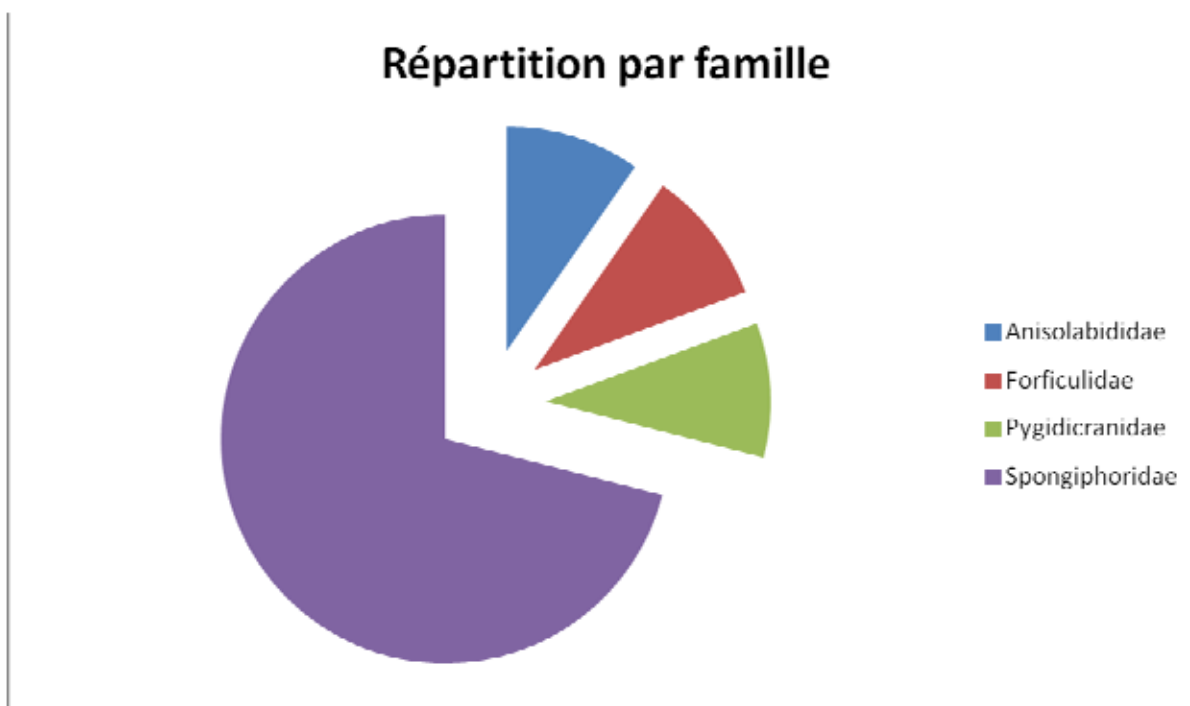


Dasytidae *Rhadalus quadrituberculatus*

IV / Résultats – Ordre des Dermaptera

1°) Tableau général Dermaptera

Ordre	Famille	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces déterminées
Dermaptera	Anisolabididae	9	3
	Forficulidae	6	3
	Pygidicranidae	4	3
	Spongiphoridae	96	19
TOTAL		115	28



2°) Commentaires et Photos Christophe GIROD

Sur 115 spécimens collectés au cours de l'étude, 30 espèces ont pu être isolées dont 9 bénéficient d'une identification générique et 8 spécimens ne sont pas encore identifiés au niveau du genre.

On signale qu'en terme de proportion, 2 espèces (*Circolabia arcuata* et *Spongiphora croceipennis*) sont prépondérantes et totalisent 53% des spécimens identifiés et qu'un groupe de 4 autres espèces (*Carcinophora percheroni*, *Kleter aterrimus*, *Paralabella dorsalis* et *Marava parva*) totalise 18% des spécimens identifiés.

On signale également la présence de 5 espèces nouvellement signalées pour la Guyane : *Gerax phantasma*, *Kleter scampolo*, *Echinopsalis guttata*, *Spongiphora buprestoides*, *Spongovostox pygmaeus*.

Les espèces aptères sont peu récoltées par les pièges à interception ; par conséquent, certaines familles sont faiblement représentées (Anisolabididae). Les espèces volantes sont à l'inverse très bien représentées et plusieurs espèces nouvelles ont pu être mises en évidence.

Carcinophora percheroni (Guérin & Percheron, 1839)



Espèce bien répandue bien que peu récoltée (6 spécimens). Très facilement identifiable à sa tête orange, ses ailes jaunes et ses élytres présentant une tache ronde de couleur orange.

Carcinophora scudderi (Bormans, 1900)

Petite espèce assez commune en Guyane mais faiblement représentée dans les collectes de Saül (2 spécimens seulement).

Circolabia arcuata (Scudder, 1876)

Espèce très commune et très abondante (25% des spécimens identifiés). Très largement répartie dans les Néotropiques.

Echinopsalis guttata Bormans, 1893

Nouveau pour la Guyane. Spécimen bien caractérisé de cette espèce vastement répartie en Amérique centrale et en Amazonie, mais non encore signalée de Guyane.

Gerax phantasma Hebard, 1917

Nouvelle sous-famille pour la Guyane. Espèce jusque là uniquement signalée du Panama, appartenant à une sous-famille (Geracinae) signalée pour la première fois de Guyane (mais une deuxième espèce a été identifiée dans les échantillons de la montagne des Chevaux). Il s'agit de l'un des plus petits dermoptères au monde (3 mm)

Kleter aterrima (de Bormans, 1883)



Espèce abondante en Guyane, collectée 4 fois à Saül. Deux formes existent chez cette espèce (comme chez de nombreux perce-oreilles), dont la forme "macrolabia", initialement prise pour une autre espèce (*Kleter* sp.4) (détermination due à D. Matzke)

Kleter scampolo Steinmann, 1993

Nouveau pour la Guyane. Correspond à *Kleter* sp.1 dans le rendu des Dermoptères du Mont Itoupé. Espèce très intéressante, dont un spécimen a été capturé à la lumière. Décrit par

Steinmann du Venezuela, n'était connu semble-t-il que par le type (dont une photographie a été consultée) jusqu'à la découverte de cet individu à Saül et de deux individus au Mont Itoupé. L'espèce se reconnaît assez facilement dans le genre *Kleter* à ses élytres ornés d'un point jaune. Espèce qui semble plus facilement attirée à la lumière (les 3 échantillons ont été collectés de la même manière) que capturée au piège vitre.

Cosmogerax sp.

Affine à *C.araguense*, l'identité de cette espèce n'est pas encore établie. Elle semble également proche de *Formicilabia caribea*, espèce mystérieuse connue uniquement par l'holotype femelle, décrit de la République Dominicaine

Marava parva (Burr, 1912)

Petite espèce assez fréquemment capturée (6 spécimens), commune en Guyane.

Marava sp.2, *Marava* sp.4, *Marava* sp.5

Ces 3 espèces n'ont pas été identifiées et ne correspondent à aucune espèce répertoriée. Elles sont sans doute nouvelles pour la science mais nécessitent plus d'échantillons pour pouvoir être décrites. Certaines d'entre elles ont été également collectées ailleurs en Guyane

Metalabis saramaccensis (Zacher, 1911)

Espèce relativement répandue, collectée une seule fois sur Saül mais bien présente en d'autres régions.

Paralabella curvicauda (Motschulsky, 1863)

Espèce pantropicale, appartenant à la sous-famille des Labiinae, peu capturée en Guyane.

Paralabella dorsalis (Burmeister, 1838)

Autre Labiinae plus fréquente que la précédente en Guyane et de vaste répartition en Amérique du Sud.

Paralabella sp.1

2 spécimens collectés ne correspondent ni parfaitement à *P.curvicauda*, ni à *P.dorsalis*. Ils nécessitent plus d'études pour être rattachés à une autre espèce ou décrits.

Purex surinamensis Brindle, 1971



2 spécimens de cette espèce déjà trouvée au Mont Itoupé ont été collectés à Saül. La répartition connue de l'espèce, outre le Surinam, se limite donc à ces deux localités pour la Guyane.

Purex sp.1

Le rattachement à ce genre est provisoire. L'espèce n'a pas pu être déterminée avec certitude mais semble très particulière avec les tegminas présentant une bande longitudinale blanche. Il s'agit peut-être d'une espèce non décrite.

Spongiphora croceipennis Audinet-Serville, 1831



Espèce la plus abondante en Guyane et dans les spécimens collectés à Saül (30 spécimens). Facilement reconnaissable à sa grande taille et à ses ailes orange.

Spongiphora buprestoides (Kirby, 1891)

Nouveau pour la Guyane. Signalé par Thouvenot (2011), mais les spécimens alors mentionnés sous ce nom correspondaient à *Spongiphora croceipennis*. Les deux espèces se distinguent aisément par la couleur des ailes : orange chez *S. croceipennis*, noire avec une faible tache blanche chez *S. buprestoides*. L'espèce est pourtant bien présente en Guyane où elle n'avait jamais été signalée. Un unique spécimen a été capturé au piège à interception au Point de vue du Belvédère à Saül.

Pyragra fuscata Audinet-Serville, 1831

Grande et belle espèce dont un seul spécimen a été capturée. L'espèce est également connue d'autres régions de Guyane. Plusieurs sous-espèces sont décrites, mais nous n'avons pas identifié le spécimen au-delà du niveau spécifique.

Pyragropsis emarginata Rehn, 1916

Espèce déjà citée de Guyane Française et collectée en quelques points (2 spécimens ont été collectés à Saül).

Spongovostox pygmaeus (Dohrn, 1864)

Nouveau pour la Guyane. L'unique spécimen correspond bien aux caractéristiques de cette espèce connue principalement d'Amérique Centrale.

Vostox brunneipennis (Audinet-Serville, 1839)

Espèce peu récoltée en Guyane mais largement répandue en Amérique du Nord et du Sud.

Sparatta dentifera Rehn, 1901

Espèce fréquente en Guyane.

Sparatta spiculifera (Brindle, 1977)

Nouveau pour la Guyane. Un spécimen se rattachant à cette espèce a été identifié dans les échantillons collectés à Saül. D'autres échantillons se rapportant à cette espèce ont été collectés ailleurs en Guyane.

Strongylopsalinae sp.

Un spécimen semblant se rattacher à cette sous-famille (inconnue de Guyane) a été capturé au piège malaise. Des études complémentaires seront nécessaires avant d'identifier ce spécimen.

3°) Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les méthodes de piégeage

	Malaise	Piège lumineux	Polytrap	SLAM (bas)	SLAM (haut)	Vitre Pt Vue	Vitre sous-bois	Ensemble
Richesse observée	1	3	1	1	1	19	18	33
Effectif observé	1	3	1	1	1	77	31	115
Simpson_1-D	0	0,67	0	0	0	0,79	0,91	0,86
Shannon_H	0	1,10	0	0	0	2,08	2,67	2,65
Fisher_alpha	0	0,00	0	0	0	8,07	17,93	15,48
Berger-Parker	1	0,33	1	1	1	0,34	0,16	0,26
Richesse estimée (Chao-1)	1	6	1	1	1	30,00	34,50	57,43 [34-69]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Repère : 45 espèces de Dermoptera sont actuellement connues de Guyane ; à dire d'expert, la Guyane pourrait potentiellement en abriter 70 espèces.

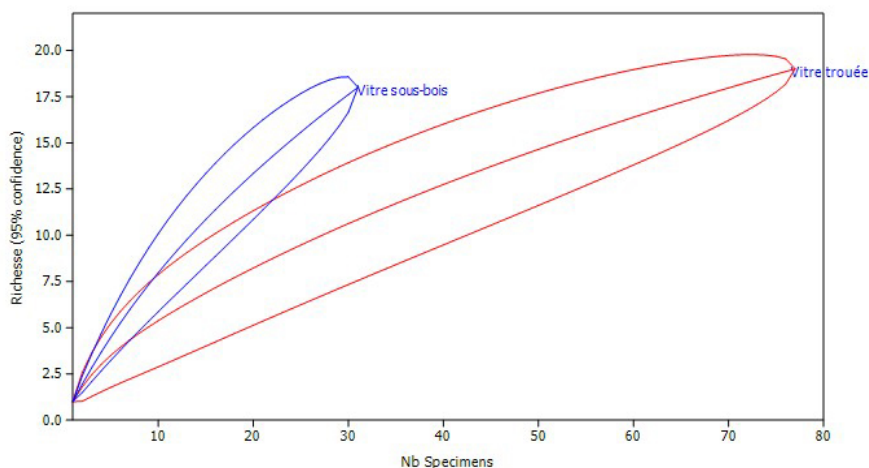
Le piège d'interception vitré est de très loin la technique utilisée qui a été la plus efficace pour collecter les Dermoptères.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

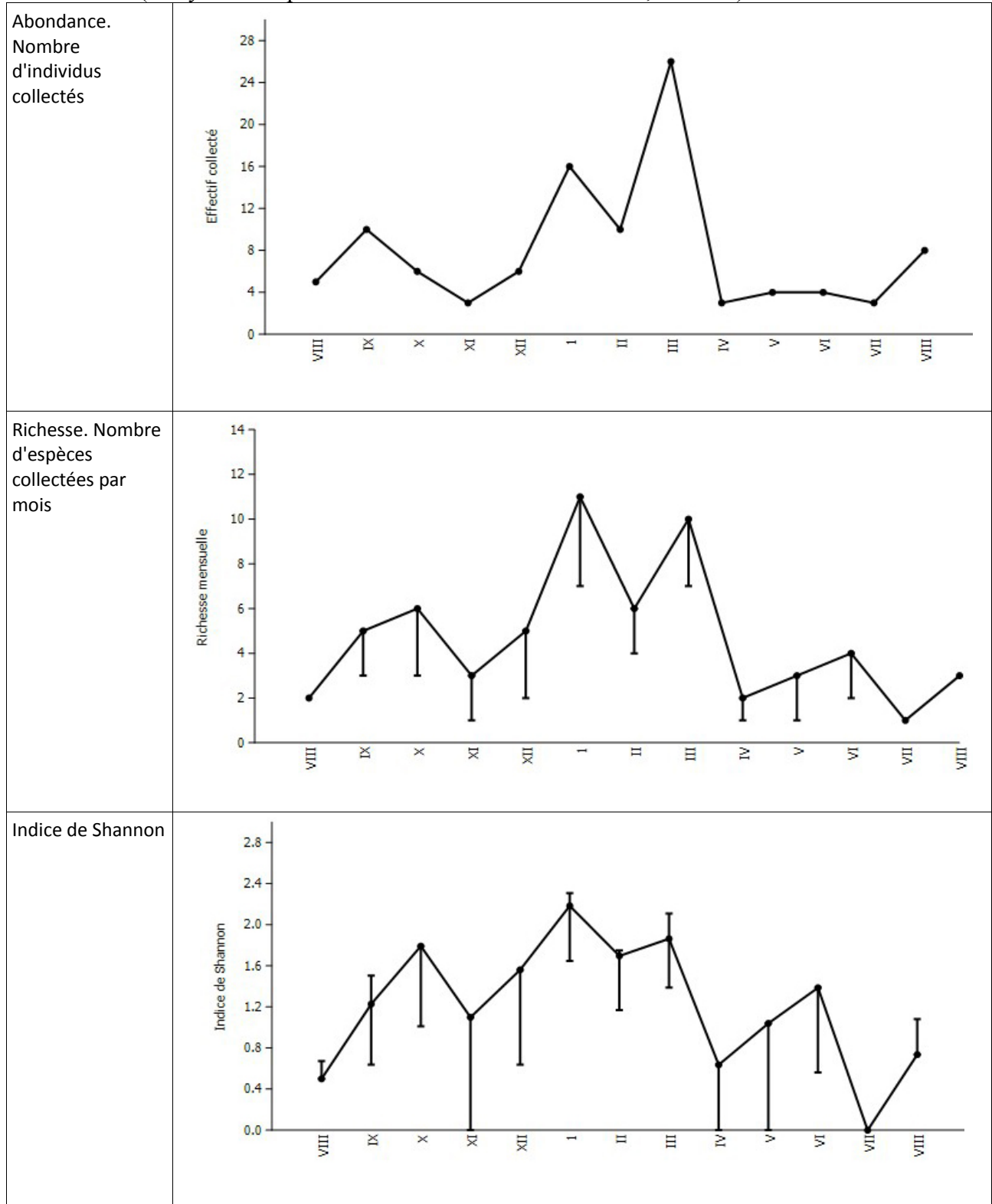
Rapport richesse observée / richesse estimée : 58 %

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés au piège vitre en sous-bois et en trouée.

L'échantillon est loin d'être exhaustif, on observe notamment de nombreux singletons. La diversité est plus forte en sous-bois. En trouée, une espèce *Circolabia arcuata* (Scudder, 1876) est nettement dominante.



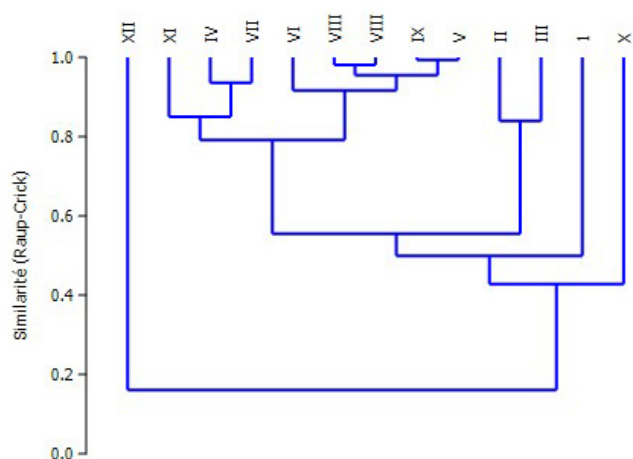
Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)



La diversité est plus importante début de saison des pluies (janvier-mars).

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Le mois de décembre possède une faune très différente des autres mois. La composition paraît stable d'une année à l'autre car les mois d'août (2010 et 2011) sont très semblables.



V / Résultats – Ordre des Diptera

Tableau général Diptera

Ordre	Famille	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces déterminées
Diptera	Asilidae	15	4
	Phoridae	1	1
TOTAL		16	5

L'étude des Diptères s'est avérée difficile lors de l'échantillonnage entomologique de la zone du point de vue de Saül car leur conservation dans les pièges à interception vitré est mauvaise (sauf pour les gros spécimens récemment piégés) et les spécimens sont donc le plus souvent détruits et donc non identifiables. L'échantillonnage à l'aide de SLAM®, lors de la seconde année, devrait apporter un important complément d'information sur cet ordre peu étudié en Guyane (en dehors des familles de « nuisibles »).

Yves BRAET a décrit une nouvelle espèce pour la Science, *Melaloncha centroguiana*, dans la famille des Phoridae qui ne comptait aucune espèce signalée pour la Guyane avant cette publication (Braet, 2013) ;



Melaloncha centroguiana – Photo Y. Braet

et Guy TOMASOVIC signale également un nouvel Asilidae pour la Guyane, *Lampria clavipes*.



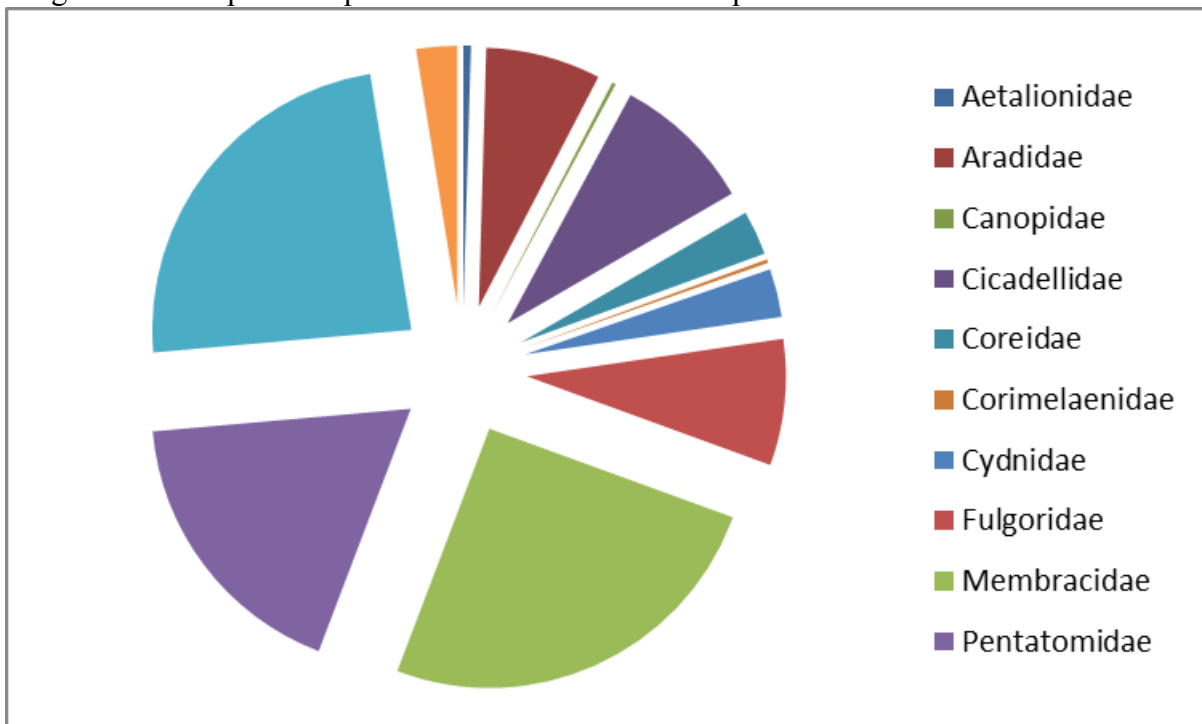
Lampria clavipes - Photo S. Brûlé

VI / Résultats – Ordre des Hemiptera

1°) Tableau général Hemiptera

Ordre	Famille	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces déterminées
Hemiptera	Aetalionidae	7	2
	Aradidae	> 600	31
	Canopidae	24	1
	Cicadellidae	262	38
	Coreidae	125	12
	Corimelaenidae	1	1
	Cydnidae	5505	13
	Fulgoridae	95	34
	Membracidae	386	109
	Pentatomidae	747	77
	Reduviidae	1006	103
	Scutelleridae	31	11
TOTAL		8 789	432

Diagramme de répartition par familles – Ordre des Hemiptera :



2°) Commentaires par familles

A/ Famille des Aradidae

Commentaires et Photos Ernst HEISS

Comme cela a déjà été le cas pour d'autres sites de collectes de la SEAG, la faune des Aradidae enregistrée sur le Mont Belvédère de Saül représente seulement une petite partie des taxa attendu en Guyane. Bien que plusieurs méthodes de collectes aient été utilisées sur le site, les résultats ne sont pas significativement différents des échantillonnages d'autres sites comme la Réserve des Nouragues ou le Mont Itoupé. Cependant, le nombre de captures est très élevé avec plus de 600 spécimens ! Et la liste préliminaire comprend 31 taxa soit 85 % du nombre d'espèces actuellement connu de Guyane (36 spp.).

Le matériel de Saül comprend, pour la famille des Aradidae, exclusivement des espèces qui ont une bonne aptitude au vol et sont donc facilement interceptés dans les pièges. L'espèce la plus abondante est *Hesus cordatus* suivie, en nombre de spécimens, des espèces *Hesus flaviventris*, *Aphleboderrhis comata*, *Aphleboderrhis pubescens* et *Neuroctenus longulus*. Quelques rares taxa, représentés par un ou deux spécimens, ont également été collectés comme *Banksiessa pubescens*, *Calsisus* sp., *Neoproxius* sp. et *Miorrhynchus* sp.



Hesus cordatus



Hesus flaviventris



Hesus acuminatus



Mezira handlirschi



Dysodius magnus



Phyllotingis lanceolata - Photos E. Heiss

Il est suggéré d'essayer aussi d'autres méthodes de piégeage comme par exemple des pit-fall ou du tamisage de détritrus de feuilles afin de découvrir des espèces différentes dont des espèces aptères potentiellement nouvelles pour la Science.

B/ Famille des Fulgoridae

Commentaires Pierre-Henri DALENS

L'étude a permis de capturer 34 espèces de Fulgoridae, sur la centaine que compte vraisemblablement le département (mais seulement une cinquantaine d'espèces décrites). On peut signaler *Oeagra lugubris* (Perty, 1833), espèce peu courante et typique de la région de Saül, capturée en 2 exemplaires. D'autre part, il semble que la région abrite une seconde espèce de *Fulgora* sp. mais encore non décrite à ce jour.



Fulgora sp. – Photo S. Brûlé

C/ Famille des Membracidae

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les méthodes de piégeage

	A vue et divers	Pièges lumineux	SLAM® & Malaise	Polytrap®	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois	Ensemble
Richesse observée	11	28	36	3	74	7	109
Effectif observé	13	71	74	3	216	9	386
Simpson_1-D	0,89	0,92	0,94	0,67	0,96	0,84	0,97
Shannon_H	2,31	2,93	3,17	1,10	3,79	1,89	4,13
Fisher_alpha	33,82	17,06	27,65	0,00	39,75	14,49	50,56
Berger-Parker	0,23	0,20	0,16	0,33	0,13	0,22	0,09
Richesse estimée (Chao-1)	56,00	58,00	75,43	6,00	120,90	10,33	168 [IC : 119-167]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Repère : Seule une trentaine d'espèces de Membracidae sont actuellement signalées de Guyane ; à dire d'expert, il pourrait y avoir potentiellement 200 espèces.

Les techniques d'interceptions apparaissent comme les plus efficaces pour collecter cette famille aussi bien les pièges Malaise (Malaise traditionnel et surtout SLAM®) ainsi que les pièges vitrés placés en trouée.

	A vue et divers	PL	SLAM® & Malaise	Polytrap®	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois
A vue et divers	1,00					
PL	0,27	1,00				
SLAM® & Malaise	0,27	0,25	1,00			
Polytrap®	0,00	1,00	0,67	1,00		
Vitre, trouée	0,55	0,46	0,56	1,00	1,00	
Vitre, sous-bois	0,14	0,14	0,57	0,33	0,71	1,00

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

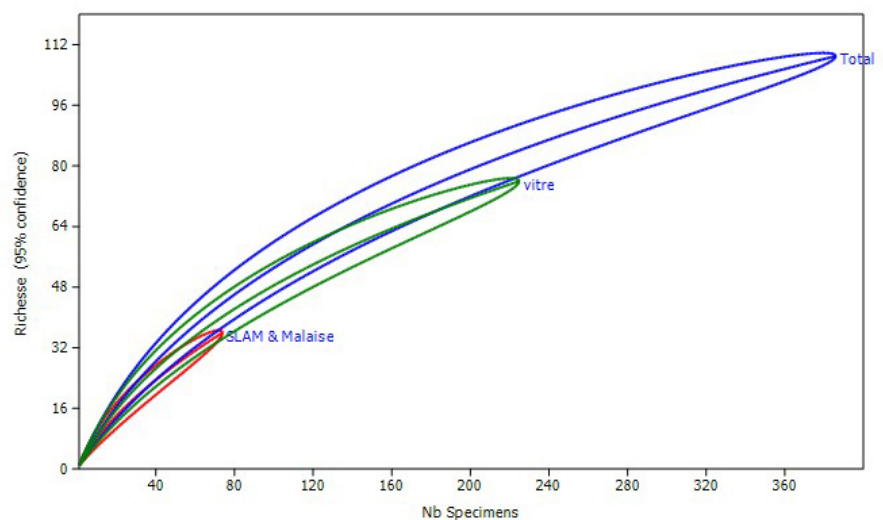
Les pièges lumineux s'avèrent les plus complémentaires par rapport au piège vitre. La faune collectée en sous-bois est en partie un sous-ensemble appauvri de ce qui est collecté en trouée.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon n'est pas exhaustif.

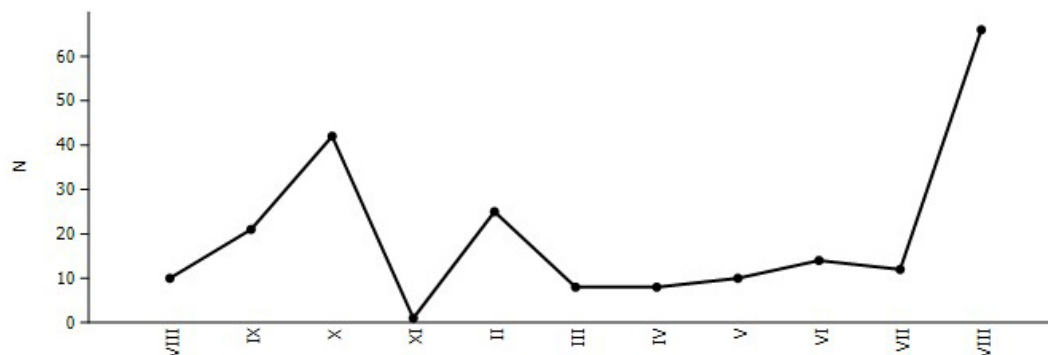
Rapport richesse observée / richesse estimée : 65 %

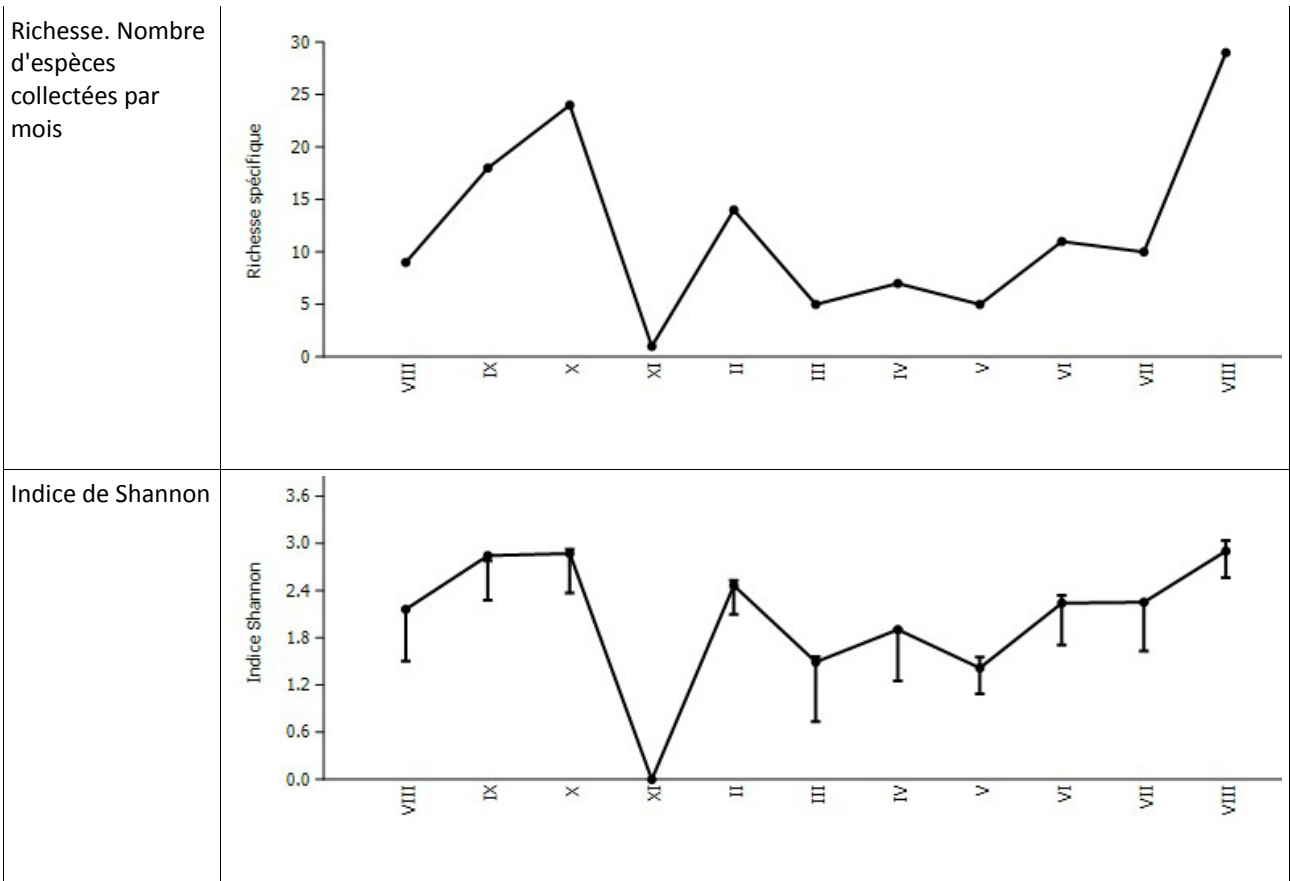


Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

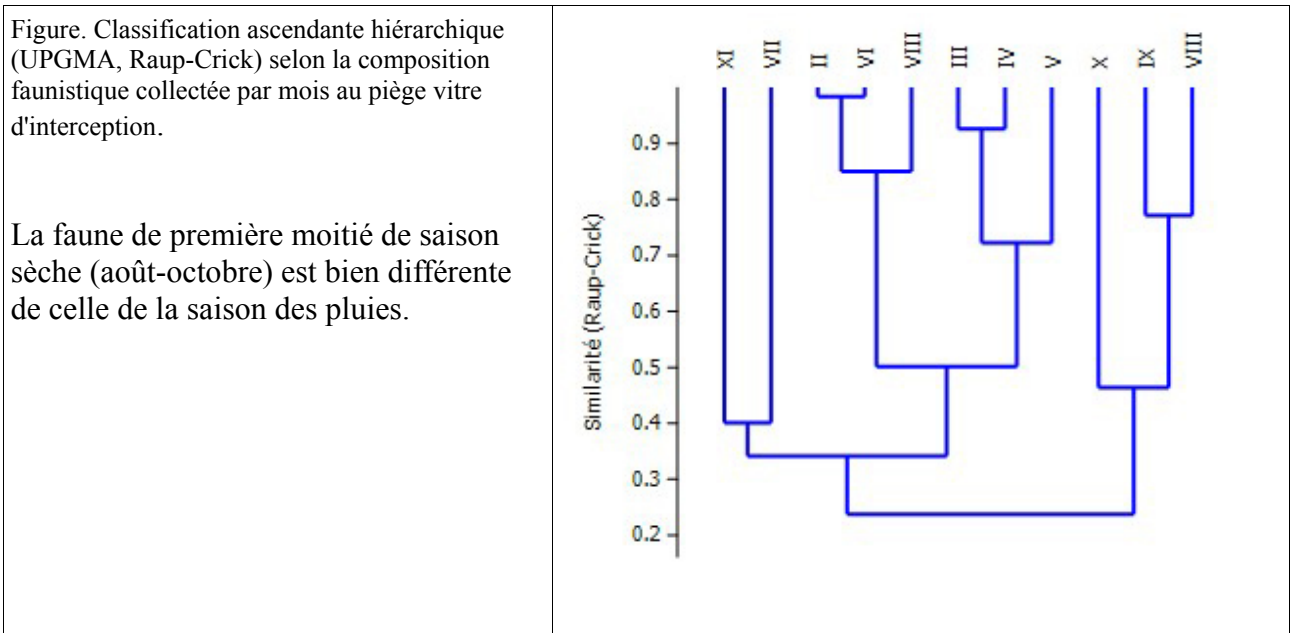
Abondance.
Nombre d'individus collectés au piège vitre.

Rq : il n'y a pas de données entre décembre et janvier.





La diversité est nettement plus importante en saison sèche.



D/ Super-Famille des Pentatomoidea

Commentaires et Photos Roland LUPOLI

Au total 6308 spécimens de Pentatomoidea ont été récoltés à Saül pour cette étude. Ces spécimens appartiennent à 103 espèces parmi les plus de 250 espèces répertoriées jusqu'à présent en Guyane.

La famille des Cydnidae (13 espèces dans cette étude) est très abondante dans les pièges à verre, par contre ces espèces ne sont pratiquement pas attirées par les pièges lumineux. Les Cydnidae représentent 87% des spécimens capturés (5505) avec trois espèces majoritaires : *Pangaeus piceatus* (2818 spécimens), *Pangaeus aethiops* (1245) et *Cyrtomenus* sp2 (902). Les 803 autres spécimens se répartissent en 90 espèces et appartiennent aux familles des Pentatomidae (77 espèces), Scutelleridae (11 espèces), Corimelaenidae (1 espèce) et Canopidae (1 espèce). Par rapport à la précédente étude menée par la SEAG sur le site des Nouragues, où 88 espèces avaient été recensées au total, 52 espèces ont été trouvées en commun sur les 2 sites, 36 uniquement aux Nouragues et 51 uniquement à Saül.

Quelques spécimens appartenant à d'autres familles d'Hétéroptères ont également été capturés mais non identifiés : Lygaeidae (>6 espèces dont une très fréquente), Miridae (>10 espèces), Nabidae (1 espèce), Anthocoridae (1 espèce), Saldidae (1 espèce), Alydidae (1 espèce).



Crathis longifrons



Discocera ochrocyanea



Lincus vandoesburgi



Edessa collaris

Certaines espèces de Pentatomoidea capturées sont extrêmement rares en collection comme *Crathis longifrons*, *Discocera ochrocyanea* ou *Odmalea shaefferi*.

D'autres sont en plus nouvelles pour la Guyane comme *Lincus vandoesburgi*, *Edessa collaris*, ou *Olbia caprina*.

Enfin, il est probable que 4 ou 5 espèces récoltées durant cette étude soient nouvelles pour la science notamment dans le genre *Alcippus*, ou dans la sous-famille des Discocephalinae.

Trois taxons de Pentatomidae et un de Scutelleridae n'ont encore pas pu obtenir de nom de genre. Ces espèces sont toujours en cours d'étude en partenariat avec d'autres muséums, en vue de les identifier ou de leur attribuer un nom.



Discocephalinae sp.



Scutelleridae sp.

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	A vue	SLAM et Malaises	Banane et vin	Piège lumineux	Polytrap®	Vitre (trouée)	Vitre (sous-bois)	Total
Richesse observée	3	19	9	32	19	71	45	105
Effectif observé	5	32	13	83	150	3389	2636	6308
Simpson_1-D	0,64	0,90	0,80	0,91	0,70	0,72	0,74	0,74
Shannon_H	1,06	2,67	1,95	2,96	1,71	1,81	1,84	1,95
Fisher_alpha	3,17	19,68	12,94	19,08	5,76	12,70	7,71	17,89
Berger-Parker	0,40	0,25	0,38	0,25	0,49	0,46	0,44	0,45
Richesse estimée (Chao-1)	3	34,6	37	49	32,75	86,81	69,43	160,5

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre sont particulièrement efficaces pour ce groupe, tout particulièrement en petite trouée. Le piège lumineux permet également d'attraper un cortège diversifié.

Repère : 123 espèces de Pentatomoidea sont actuellement connues de Guyane ; à dire d'expert, leur nombre pourrait atteindre les 330 espèces.

	PL	Polytrap®	SLAM® et Malaises	Banane et vin	Vitre (SB)	Vitre (PV)
PL	1					
Polytrap®	0.26	1				
SLAM® et Malaises	0.37	0.32	1			
Banane et vin	0.33	0.22	0.11	1		
VSB	0.22	0.68	0.42	0.33	1	
VPV	0.50	0.79	0.74	0.77	0.82	1

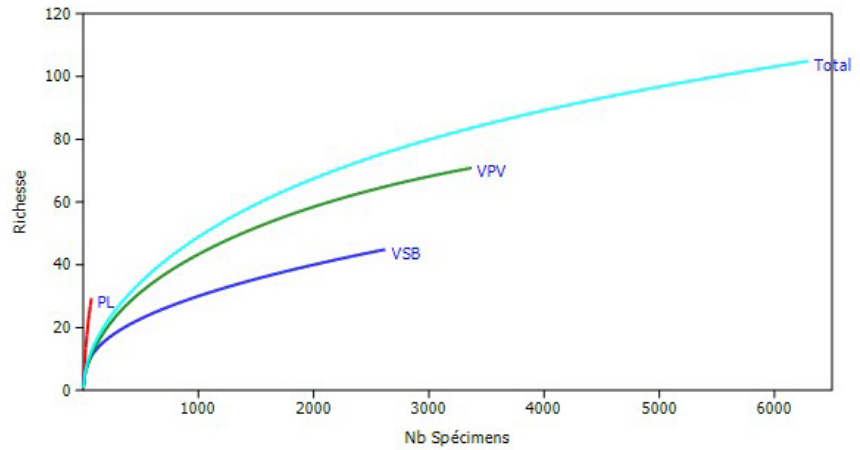
Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

Le piège lumineux apporte un complément faunistique original par rapport aux techniques d'interception.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

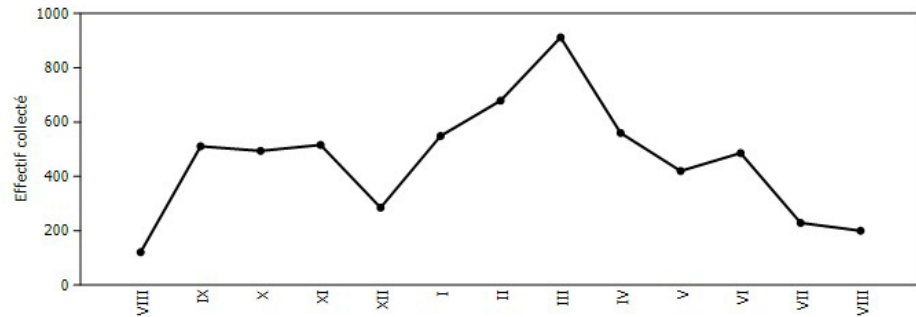
Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon apparaît d'un niveau d'exhaustivité moyen. Rapport richesse observée / richesse estimée : 66%

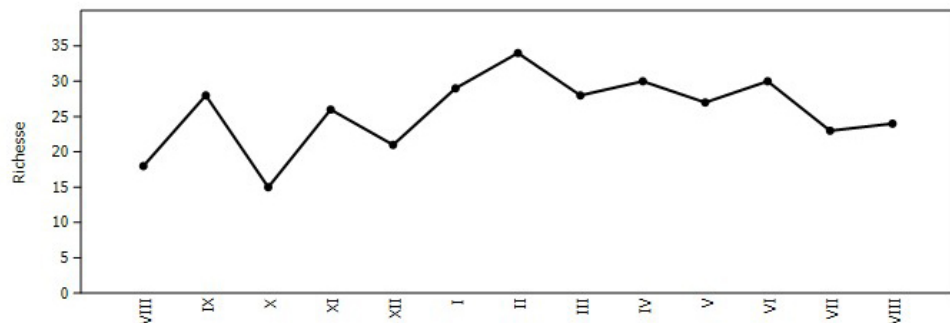


Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

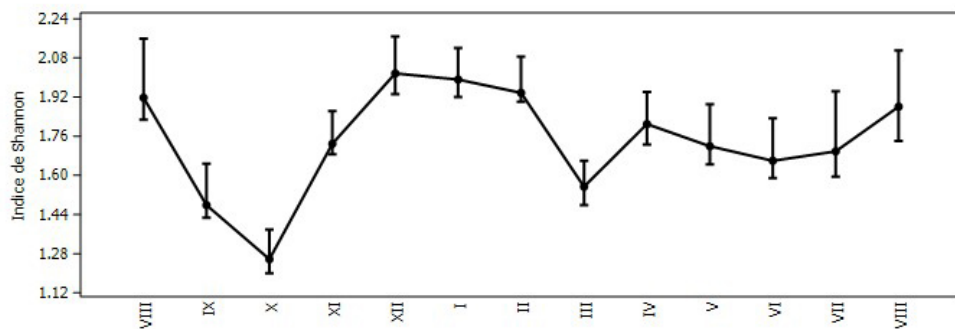
Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



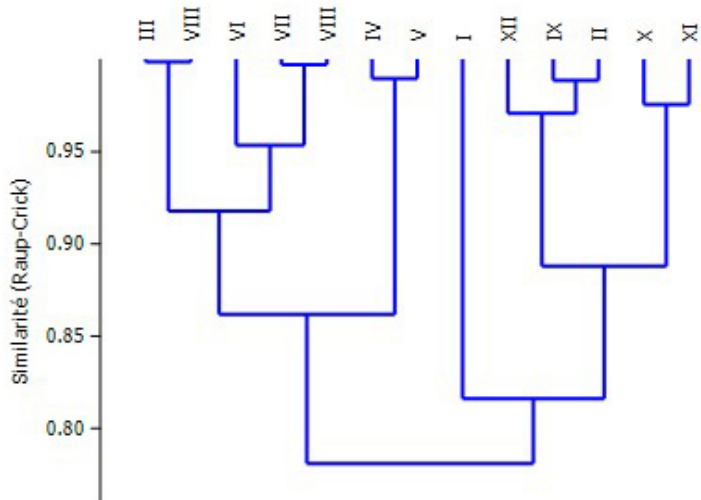
Indice de Shannon



La diversité est nettement plus importante en saison des pluies, et plus basse en milieu de saison sèche. L'abondance présente un pic en mars.

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

Le découpage en termes de composition ne suit pas la division saison sèche / saison humide. Saison sèche et début des pluies ont un cortège proche, qui se distingue légèrement de celui de la fin de saison des pluies (mars-août).



E/ Famille des Reduviidae

Commentaires et Photos Jean-Michel BERENGER

On retrouve les mêmes proportions de Reduviidae capturés au piège vitre dans les autres lieux, avec prédominance des sous-familles Ectrichodiinae, Reduviinae et Peiratinae qui comportent des espèces typiques de sous-bois et souvent corticoles. L'ensemble de la faune capturée est typique amazonienne. Les Stenopodainae, bien que peu représentés, sont intéressants avec peut être une nouvelle espèce d'*Apronius* (à vérifier). A noter aussi 3 espèces du genre *Salyavata*, peu courantes et qui circulent certainement entre les termitières en sous-bois, ces réduves étant termitophages.

Parmi la centaine d'espèce collectée sur le site, on signale :

Notocyrtus ricciae est cité pour la première fois de Guyane.

Cavernicola lenti et *Microtriatoma trinidadensis* sont des Triatomiinae rarement capturés et peu représentés en collection.

Marjoriana citrea, espèce peu commune et décrite récemment, un des rares Harpactorinae aux mœurs nocturnes et généralement capturé au PL.

Et deux autres espèces peu communes : *Zelurus salyavatoides* (Reduviinae) et *Microtomus purcis* de la sous famille des Hammacerinae, espèces rencontrées sous les écorces.



Notocyrtus ricciae



Cavernicola lenti



Microtriatoma trinidadensis



Marjoriana citrea



Zelurus salyavatoides



Microtomus purcis - Photos J.-M. Bérenger

Analyse statistique Julien TOUROULT

Diversité obtenue selon les principales méthodes de piégeage

	SLAM® & Malaise	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois	Ensemble
Richesse observée	23	84	47	105
Effectif observé	43	628	321	1006
Simpson_1-D	0,9237	0,9538	0,9432	0,9602
Shannon_H	2,873	3,555	3,209	3,691
Fisher_alpha	20,11	26,07	15,17	29,51
Berger-Parker	0,186	0,1099	0,1153	0,0835
Richesse estimée (Chao-1)	38,17	121,2	60,33	142 [IC 115-154]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

Les pièges d'interception de type vitre sont particulièrement efficace pour ce groupe, tout particulièrement en trouée

Repère : 231 espèces de Reduviidae sont actuellement connues de Guyane ; à dire d'expert, on pourrait potentiellement en avoir 350 espèces.

	SLAM® & Malaise	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois
SLAM®	1		
Vitre, trouée	0,74	1	
Vitre, sous-bois	0,48	0,83	1

Tableau : Similarité des cortèges d'espèces prélevées avec les différentes méthodes. L'indice de Simpson utilisé ici met l'accent sur les changements de composition en espèces (« turnover »).

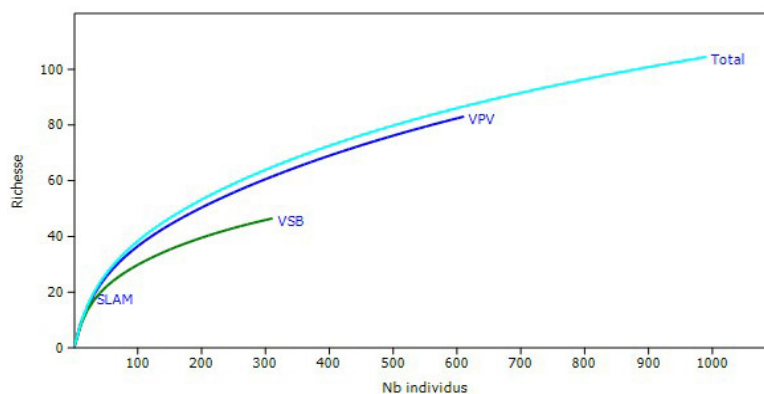
Les cortèges collectés par les deux types de pièges sont relativement similaires. La faune de sous-bois est globalement la même qu'en trouée, mais appauvrie numériquement.

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

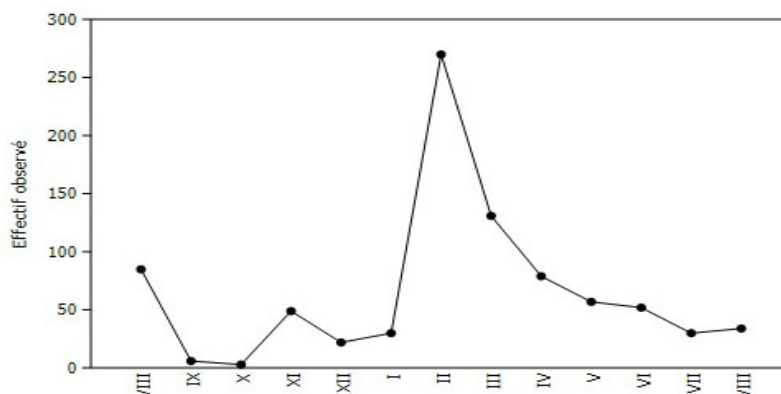
L'échantillon apparaît d'une exhaustivité moyenne.

Rapport richesse observée / richesse estimée : 74 %

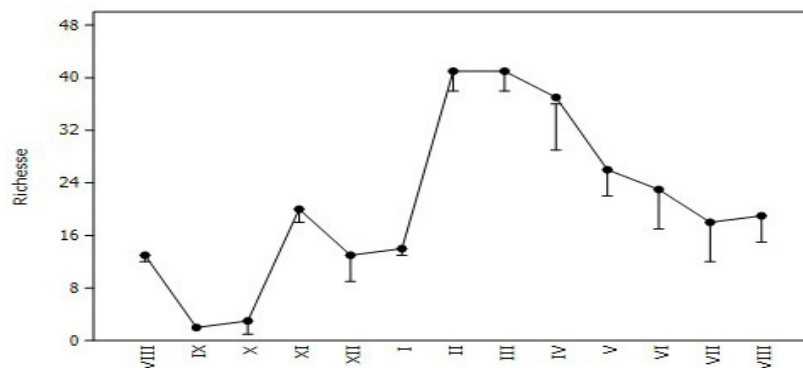


Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

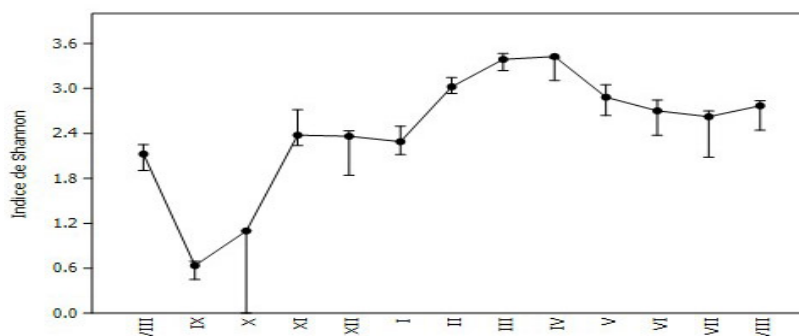
Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



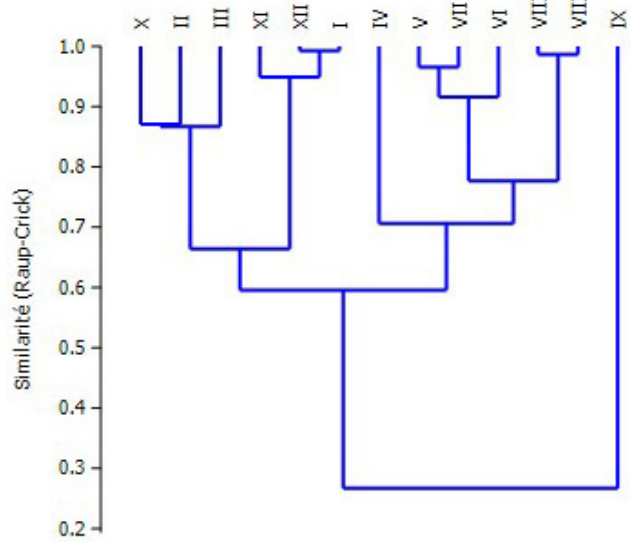
Indice de Shannon



La diversité est nettement plus importante en saison des pluies, avec un pic d'abondance et de richesse en première moitié de saison humide (février).

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

On observe deux cortèges d'espèces : celles de milieu et fin de saison humide (avril-août) et celles de saison sèche et début de saison humide (novembre à mars).



VII / Résultats – Ordre des Hymenoptera

1°) Tableau général Hymenoptera

Ordre	Famille	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces déterminées
Hymenoptera	Ampulicidae	3	3
	Apidae	6	5
	Braconidae	467	181
	Crabonidae	167	31
	Chrysididae	22	15
	Dryinidae	1	1
	Figitidae	2	1
	Formicidae	NC	8
	Mymaridae	1	1
	Pompilidae	179	52
	Proctotrupidae	9	1
	Rhopalosomatidae	5	3
	Sphecidae	3	3
	Stephanidae	1	1
Tiphiidae	7	3	
TOTAL		873	309

2°) Commentaires par familles

A/ Famille des Braconidae

Analyse statistique Julien TOUROULT

Les analyses sont réduites car le type et la position des pièges n'ont pas été indiqués.

Diversité obtenue selon les méthodes de piégeage

	A vue et divers	Pièges lumineux	SLAM® & Malaise	Polytrap®	Vitre, trouée	Vitre, sous-bois	Ensemble
Richesse observée							172
Effectif observé							426
Simpson_1-D							0,99
Shannon_H							4,78
Fisher_alpha							107,2
Berger-Parker							0,04
Richesse estimée (Chao-1)							263 [IC : 208-275]

Tableau X. Diversité obtenue selon les différentes méthodes de collectes, pendant l'ensemble de la durée de l'échantillonnage.

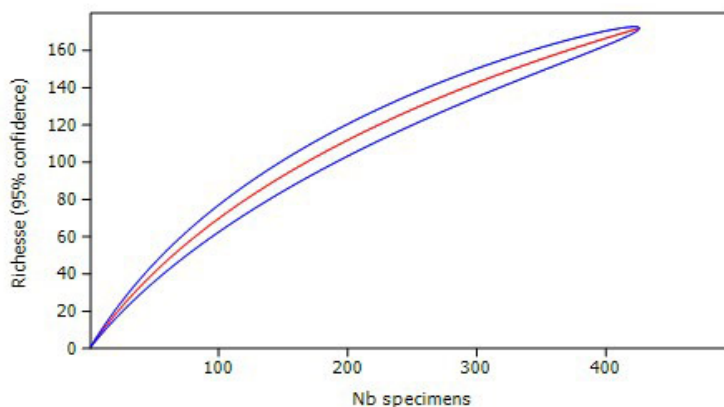
Repère : on connaît actuellement près de 160 espèces de Braconidae en Guyane ; à dire d'expert, leur nombre pourrait potentiellement être compris entre 2000 et 4000 espèces

Qualité de l'échantillonnage (complétude)

Figure X. Courbe d'accumulation (Mao-tau) et intervalle de confiance, en fonction du nombre de spécimens collectés (tous pièges confondus).

L'échantillon est très loin d'être exhaustif.

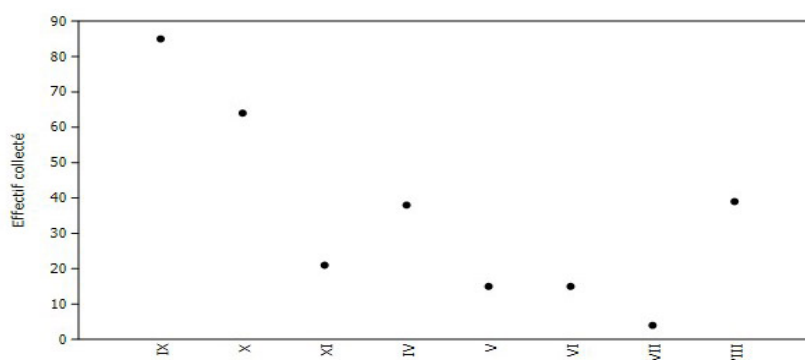
Rapport richesse observée / richesse estimée : 65 %



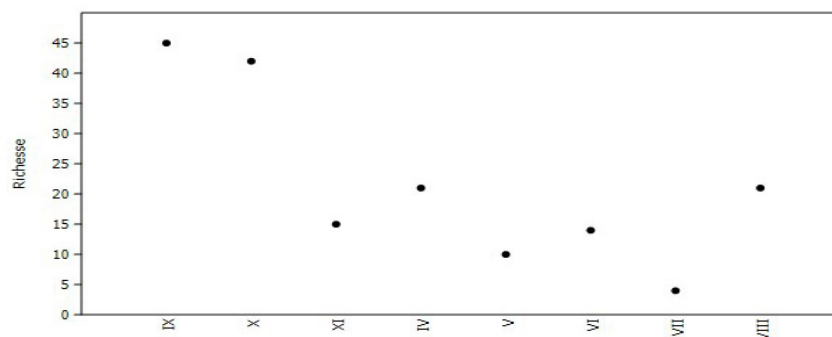
Saisonnalité (analyse sur la période entre août 2010 et août 2011, 13 mois)

Abondance. Nombre d'individus collectés au piège vitre.

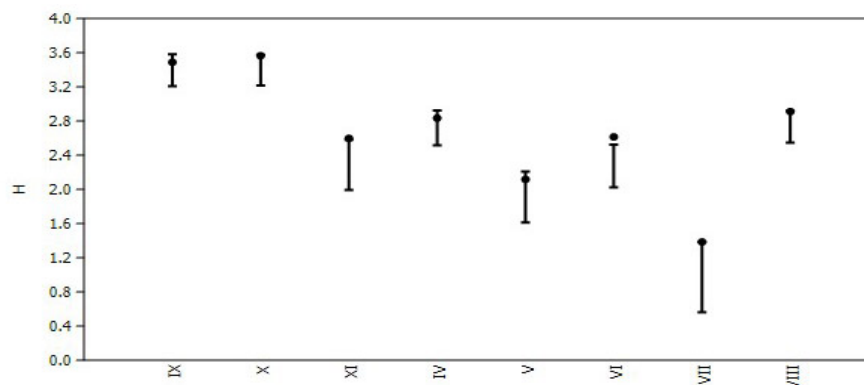
Attention : plusieurs mois manquent



Richesse. Nombre d'espèces collectées par mois



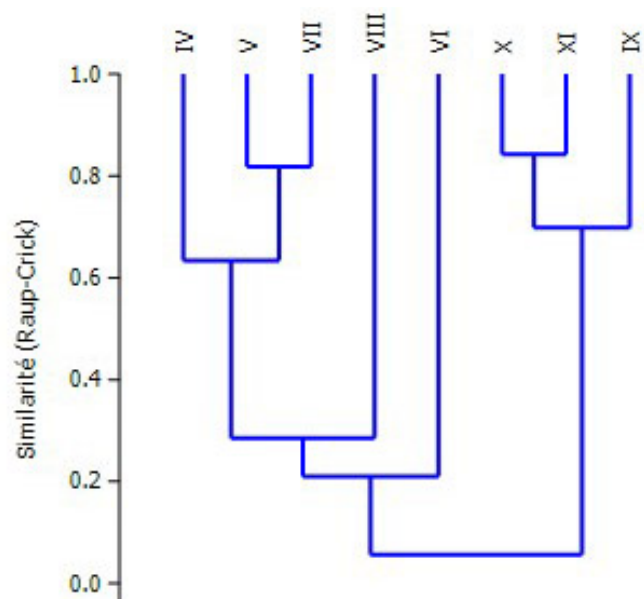
Indice de Shannon



L'abondance et la diversité sont nettement plus importantes en saison sèche.

Figure. Classification ascendante hiérarchique (UPGMA, Raup-Crick) selon la composition faunistique collectée par mois au piège vitre d'interception.

La composition en saison sèche est nettement distincte de celle de saison des pluies.



B/ Famille des Chrysididae

Commentaires et Photos Villu SOON ((Department of Zoology, Institute of Ecology and Earth Sciences and Natural History Museum University of Tartu, Estonia)

SEAG has undertaken an insect collecting effort in Saül in 2010/2011 using different traps as well as active insect collecting. Collected materials were sorted to various insect groups of which I have received cuckoo wasps (Chrysididae, Hymenoptera). The aim of this report is to give overview on the cuckoo wasp materials collected.

Alltogether there were 22 specimens of cuckoo wasps trapped, most of the specimens were trapped with window trap (13 specimens) but Malaise trap was also quite effective (9 specimens). They belonged to 15 species from 5 genera, all of which are representatives of the Chrysidini tribe from the Chrysidinae subfamily. Beside Chrysidinae also Cleptinae and Amiseginae are likely to occur in the study area but they remained uncollected or not sorted out from the trap samples due to their untypical appearance when compared with better known Chrysidinae subfamily.

Despite the low number of collected specimens the species diversity was rather high, which refers to incompletely sampled diversity and thus potential of many more species to be found in the area.

Species identification of most of the species remained on the genus level with morphospecies being separated. Many of the morphospecies could not be named due to taxonomical and nomenclatural problems, resolving of which requires also further study of type specimens. However some of the morphospecies clearly represent new undescribed species.



Caenochrysis crotonis



Caenochrysis sp.



Exochrysis sp.
Photos V. Soon



Ipsiura tropicalis



Ipsiura lilloi

C/ Famille des Mymaridae – John HUBER

La Guyane ne compte actuellement aucune espèce signalée pour la famille des Mymaridae. Un unique spécimen de cette famille a été transmis au spécialiste : il s'agit d'un nouveau genre pour la Science et celui-ci est en cours de description.

D/ Famille des Pompilidae – Frédéric DURAND (Société d'histoire naturelle Alcide-d'Orbigny)

HYMÉNOPTÈRES

Pompilidae récoltés à Saül

par Frédéric Durand
Société d'histoire naturelle Alcide-d'Orbigny
fdurand@shnao.net

EN Amérique du sud les Pompilidae sont représentés par de spectaculaires espèces aux moeurs étonnantes (capture de la grande *Theraphosa leblondi* par *Pepsis heros* ; chasse des araignées coloniales *Metepeira incrassata* par *Poecilompompilus mixtus*... etc). Parmi celles-ci, les plus représentatives et les plus connues sont les *Pepsis*, genre comprenant 133 espèces pour l'ensemble du continent américain. Grâce au travail de Vardy, ce genre a été révisé. Alors qu'il est souvent question de décrire des insectes nouveaux, cette révision a fait disparaître 77 % des noms d'espèces par le jeu des synonymies. Synonymies souvent imputables aux variations incroyables de coloration des ailes, au grand dimorphisme sexuel et à la confusion des espèces mimétiques qui ont trompé bien des auteurs.

Ce qui est valable pour les *Pepsis* est, hélas, aussi valable pour bien d'autres genres de cette famille et il est bien difficile pour le taxonomiste de se retrouver dans cette confusion. C'est pourquoi des genres comme *Notocyphus*, *Priocnemella*, *Ageniella*, *Auplopus* qui représentent la moitié des captures réalisées en Guyane par la SEAG devraient faire l'objet de révisions approfondies.



Pepsis egregia Mocsáry, 1885 (taille réelle).

Grâce aux travaux importants de récoltes de la SEAG sur l'ensemble de la Guyane, il nous est maintenant envisageable de documenter la quarantaine d'espèces de *Pepsis* connues du territoire guyanais et de cerner bien des problèmes existant sur l'ensemble de cette famille pour cette région.



Genitalia
et plaque
sous-génitale
du mâle
de *Pepsis egregia*.



♀



♂

Pepsis inclyta Lepeletier, 1845, taille réelle.



♀

Pepsis heros (Fabricius, 1798), taille réelle.



L'important dimorphisme sexuel est à l'origine de bien des confusions ; ici *Pepsis festiva* (Fabricius, 1798), une espèce connue de Guyane taille réelle.

E/ Quelques photos d'Autres familles collectées sur le site :



Cephalotes cordatus
– Photos Jean-Hervé Yvinec



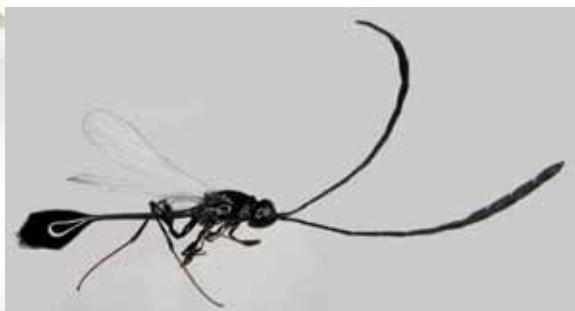
Cephalotes clypeatus



Cephalotes umbraculatus (Formicidae)



Ampulicidae *Ampulex* aff. *surinamensis*



Figitidae *Zamischus* sp. – Photos Yves Braet

VIII / Résultats – Ordre des Lepidoptera

1°) Tableau général Lepidoptera

Ordre	Famille	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces déterminées
Lepidoptera	Aididae	4	3
	Apatelodidae	26	19
	Arctiidae	180	126
	Cossidae	26	20
	Dalceridae	3	2
	Geometridae	446	216
	Hedylidae	14	9
	Hesperiidae	73	38
	Lasiocampidae	54	33
	Limacodidae	42	20
	Lycaenidae	50	27
	Lymantriidae	7	5
	Megalopygidae	34	17
	Mimallonidae	52	30
	Noctuidae	527	283
	Nolidae	31	17
	Notodontidae	175	119
	Nymphalidae	57	30
	Psychidae	1	1
	Riodinidae	150	69
Saturniidae	158	70	
Sematuridae	2	2	
Sphingidae	123	54	
Thyrididae	20	13	
Uraniidae	22	11	
TOTAL		2277	1234

2°) Généralités par Philippe COLLET & Eddy POIRIER

Les techniques de prospection

Les Lépidoptères ont été capturés à l'aide des techniques habituelles :

- Chasse à vue au filet, de jour et au crépuscule.
- Piégeages à la lumière artificielle. Le piège lumineux a été positionné légèrement en contrebas du belvédère. L'emplacement a été choisi en vue de limiter au maximum l'effet néfaste du vent qui souffle continuellement sur la colline. Le piège a fonctionné pendant des nuits complètes, jusqu'au petit jour.
- Pièges à appâts : une dizaine de pièges alimentés avec des bananes fermentées ont été installés le long du layon qui mène au point de vue. Ils ont été placés aussi bien au ras du sol qu'au niveau de la canopée.

Nomenclature utilisée et ouvrages consultés

Autant que faire se peut, nous avons adopté la nouvelle classification érigée pour les **Noctuoidea**. On rappellera que de profonds bouleversements ont été apportés au niveau de la nomenclature en matière de noctuelles. A titre d'exemple, les Lymantriidae et les Arctiidae sont dorénavant classées en tant que sous-familles des Erebidae, immense famille englobant en son sein la

majorité des Noctuidae. Dans la mesure du possible, nous avons essayé de dresser des listes facilement comparables aux travaux d'inventaires réalisés en Guyane les années précédentes.

Selon les familles, les principales sources suivantes ont été consultées :

Noctuidae : Le « *Lepidopterorum catalogus* » de POOLE (1989). Nous avons parfois sollicité l'aide de nos collègues du MNHN, B. LALANNE-CASSOU et J. BARBUT.

Geometridae : Les 3 ouvrages de PITKIN (1993, 1996 & 2002). Le site internet de l'U.S National Museum de Washington a été d'une aide précieuse pour les sous-familles non traitées par la spécialiste du British Museum.

Notodontidae : Les articles de THIAUCOURT (1974 et suiv.) et l'aide qu'il nous prodigue régulièrement. Par ailleurs, l'ouvrage de SCHINTLMEISTER (2013) a été consulté mais sans retenir les synonymies proposées par l'auteur.

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 française* » de J.A CERDA (2008) et l'aide du même auteur en ce qui concerne les *Ctenuchini*.

Sphingidae : Les publications de HAXAIRE & RASPLUS (1986 - 1987). F. BENELUZ a compilé avec ses propres données celles des missions auxquelles il n'a pas participé.

Saturnidae : Les ouvrages de LEMAIRE (1971 et suiv.)...sous le contrôle de F. BENELUZ, à l'instar des Sphingidés.

Pour les autres familles : L'« *Atlas of Neotropical Lepidoptera* » de HEPPNER (1995-1996).

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

Enfin, il convient d'apporter les précisions suivantes :

Comme il a été mentionné ci-dessus, les « micro-Lépidoptères » n'ont pas été inventoriés lors des différentes missions.

Les commentaires relatifs aux Lycaenidae, aux Riodinidae et aux Sphingidae/Saturniidae sont réalisés respectivement par Christophe FAYNEL, Serge FERNANDEZ et Frédéric BENELUZ.

Déterminations des spécimens

La plupart des Lépidoptères récoltés lors des diverses missions ont été déterminés par nous-mêmes. Nous tenons néanmoins à remercier les spécialistes qui ont accepté de nous aider dans certaines identifications. Leurs noms sont signalés dans l'étude de chacune des familles et ils en sont chaleureusement remerciés.

Conservation du matériel récolté

Les spécimens présentant de l'intérêt ont été étalés et sont déposés dans la collection personnelle de Ph. COLLET (hors Lycaenidae, Riodinidae et Sphingidae/Saturniidae).

Considérations générales sur la diversité

Les espèces capturées par nous sur le site antérieurement au recensement n'ont pas été prises en compte. Il existe pourtant des espèces remarquables – notamment des Riodinidae mais aussi des espèces crépusculaires – qui n'ont pas été retrouvées lors de l'inventaire. A titre d'exemple, nous figurons ci-après un exemplaire de *Coronidia orithea* (Lép. Sematuridae) capturé en février 2004 parmi le cortège impressionnant d'espèces crépusculaires qui volent sur ce hilltop. Par contre, les Rhopalocères, ainsi que les Sphingidae et les Saturniidae (Voir l'article de F. BENELUZ), figurent dans notre tableau.

Un total de **1234 espèces** a été inventorié lors de ces missions. Les Hétérocères dominent largement puisqu'ils représentent 86,7 % du total collecté.

Le tableau 1 récapitule le nombre d'espèces collectées par famille sur le point de vue de Saül. Les chiffres sont comparés aux dernières estimations à jour de la faune de Guyane ainsi qu'aux deux récents inventaires réalisés dans les réserves naturelles des Nouragues et de la Trinité. Comme mentionné ci-dessus, nous avons pris quelques libertés avec la nouvelle classification afin de pouvoir comparer nos relevés avec ceux des inventaires précédents.

Familles et sous-familles	Guyane	Nouragues	Ratio	Trinité	Ratio	Saül	Ratio
Noctuidae + Erebidae + Euteliidae + Nolidae	1600	566	35,4	231	14,4	300	18,8
Geometridae	1000	299	29,9	139	13,9	216	21,6
Hedylidae	15	10	66,7	8	53,3	9	60,0
Arctiinae Arctiini+Pericopini	425	218	51,3	239	56,2	62	14,6
Arctiinae Ctenuchini	360	137	38,1	76	21,1	58	16,1
Arctiinae Lithosiini	100	20	20,0	8	8,0	6	6,0
Notodontidae	900	361	40,1	151	16,8	119	13,2
Cossidae	100	38	38,0	14	14,0	20	20,0
Megalopygidae	90	26	28,9	7	7,8	17	18,9
Apatelodidae	100	39	39,0	16	16,0	19	19,0
Lymantriinae	40	17	42,5	8	20,0	5	12,5
Lasiocampidae	200	59	29,5	24	12,0	33	16,5
Mimallonidae	110	49	44,5	18	16,4	30	27,3
Thyrididae	60	16	26,7	9	15,0	13	21,7
Limacodidae	100	35	35,0	8	8,0	20	20,0
Sphingidae	125	80	64,0	58	46,4	54	43,2
Saturniidae	170	100	58,8	47	27,6	70	41,2
Hétérocères divers	50	14	28,0	6	12,0	18	36,0
Sous-TOTAL "Hétérocères"	5545	2084	37,6	1067	19,2	1069	19,3
Pieridae	30	5	16,7	4	13,3	0	0,0
Papilionidae	40	2	5,0	0	0,0	0	0,0
Nymphalidae	330	61	18,5	44	13,3	30	9,1
Riodinidae	450	31	6,9	46	10,2	69	15,3
Lycaenidae	250	5	2,0	2	0,8	27	10,8
Hesperidae	700	8	1,1	7	1,0	38	5,4
Sous-TOTAL "Rhopalocères"	1800	112	6,2	103	5,7	164	9,1
TOTAL GENERAL	7345	2196	29,9	1170	15,9	1233	16,8

Tableau 1 – Espèces collectées par famille et pourcentage de la faune de Guyane en comparaison avec la faune des Nouragues et de la Trinité (les chiffres ne sont pas rapportés à l'effort de collecte)

En ce qui concerne **les Hétérocères**, il apparaît que le quart environ de la faune de Guyane a été inventorié lors des missions réalisées sur le point de vue de Saül. Les pourcentages qui s'écartent sensiblement de ce ratio concernent comme à l'accoutumée les Hedylidae ainsi que les Sphingidae et les Saturnidae (familles constamment sur-représentées) et les Lithosiini (tribu sous-représentée compte tenu de la très petite taille des espèces concernées). Il y a lieu de noter qu'un effort de collecte a été réalisé en ce qui concerne les micro-Thyrididae : Une dizaine de petites espèces – genres *Rhodogonia* et *Loxiorhiza* – ont été collectées sans pouvoir être nommées cependant.

Concernant **les Rhopalocères**, on constate dans l'ensemble l'extrême pauvreté de nos captures. Ces « mauvais » chiffres ne préfigurent en rien une quelconque pauvreté de la biodiversité du milieu étudié !

3°) Commentaires par familles

A/ Famille des Erebidae / Sous-famille des Arctiinae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

- Quelques Arctiini et un bon nombre de Ctenuchini ont été soumis à l'expertise de Jean-Aimé CERDA. Au final, 99 % des **126** espèces d'Arctiidae ont été identifiées.

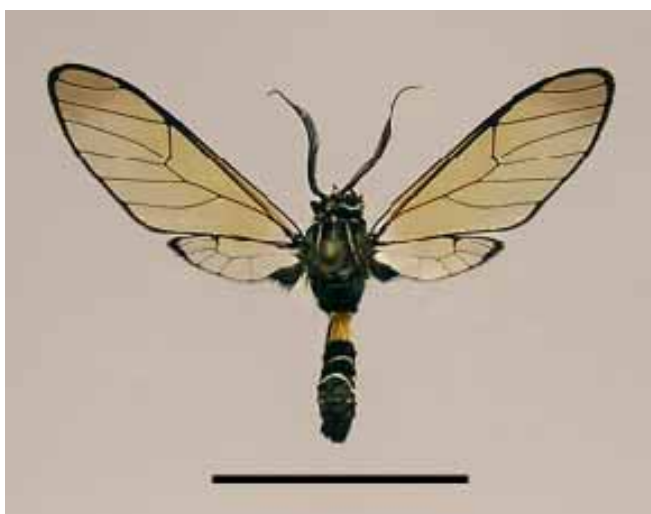
- La majorité des Arctiidae listées font partie du fonds de faune caractéristique des stations de l'intérieur de la Guyane et sont, dans l'ensemble, fréquemment rencontrées. Les espèces ci-dessous nous semblent par contre particulièrement intéressantes :



Pitane napravniki



Eucereon maja



Argyroeides flavicincta



Diptilon proleuca

B/ Famille des Apatelodidae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

- Daniel HERBIN a bien voulu examiner quelques spécimens. **19** Apatelodidae ont été inventoriés et la totalité d'entre eux a été identifiée jusqu'à l'espèce.
- La plupart sont des espèces fréquentes à l'exception d'*Apatelodes martia*, de *Colla opalifera* et d'*Olceclostera irrorata*, peu communément rencontrés.



Olceclostera irrorata



Colla opalifera



Apatelodes martia

C/ Famille des Cossidae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

- Sur les 20 espèces de Cossidae dénombrées, 90 % se sont vues attribuer un nom.
- L'espèce *Givira vassilia* est notable.



Givira vassilia

D/ Famille des Geometridae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

- Sur les **216** taxons recensés, près de 95 % ont été identifiés jusqu'à l'espèce.
- La plupart des Géométrides collectées sont fréquentes sur le terrain en Guyane. Les espèces suivantes nous semblent dignes d'intérêt :



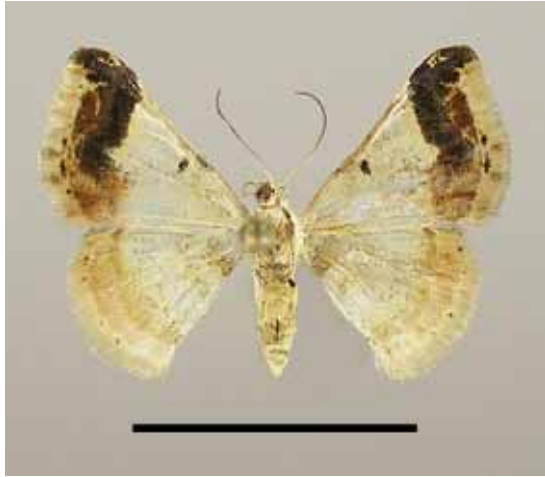
Aenictes polygrapharia



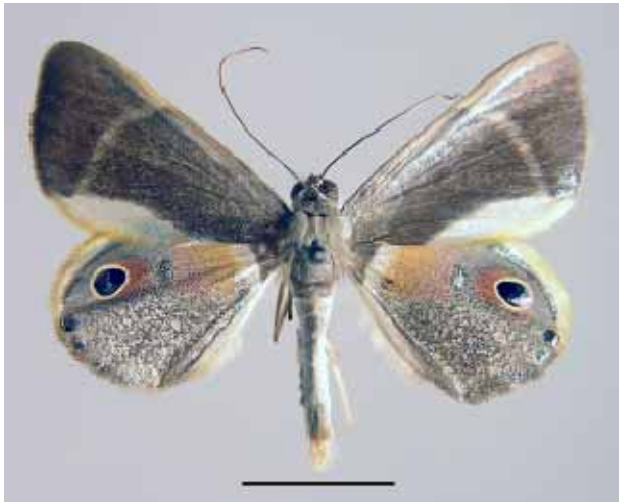
Aplogompha argenteolinea



Berberodes betzi



Berberodes delicata



Opisthoxia corinaria



Stenele obsoleta



Tachychlora amilletes



Tachyphyle costiscripta



Semaeopus incurvaria

E/ Famille des Lasiocampidae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

- **33** Lasiocampidae ont été inventoriés. La plupart (94 %) ont été identifiés jusqu'à l'espèce.

- Les Lasiocampidae de Guyane sont mal connus et la liste dressée à l'occasion de ces missions mériterait probablement d'être corrigée. Nous figurons ci-dessous deux espèces représentatives :



Euglyphis pr. palma



Euglyphis princeps

F/ Famille des Limacodidae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

- **20** taxons ont été inventoriés dont 90 % identifiés jusqu'à l'espèce.

- Nous figurons un couple d'*Euphobetron moorei*, qui nous semble être une espèce très peu rencontrée en Guyane.



Euphobetron moorei



G/ Famille des Lycaenidae

Commentaires et Photos Christophe FAYNEL

Le point de vue de la Montagne Pelée est un site très intéressant car c'est un lieu de grande concentration d'espèces (Lycaenidae, Riodinidae) due également à l'effet « hill-top ».

Ainsi, on observe fréquemment au sommet des Lycaenidae mâles en poste et des papillons *in copula*.

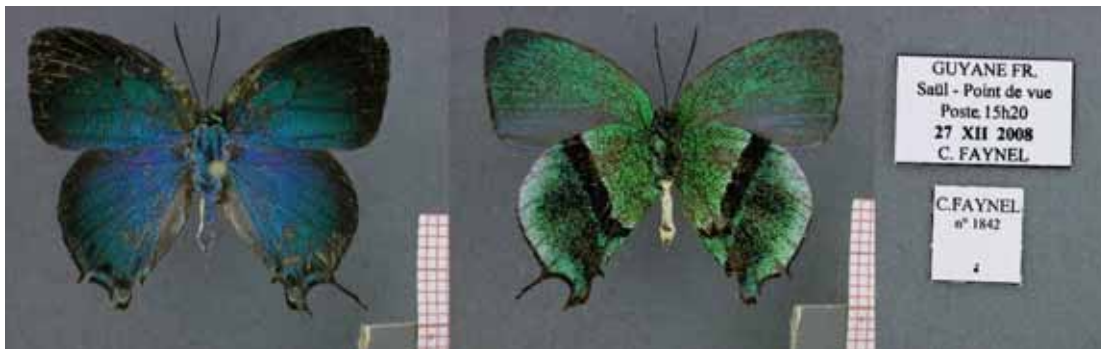


Les différentes missions de chasse à vue ont permis l'identification de 27 espèces dont deux espèces nouvelles pour la Science, *Siderus* sp. et *Thestius* sp., qui devraient être décrites sous peu. Des espèces seulement connues de la région de Saül comme *Arcas tuneta*, *Brevianta ematheon* ou *Strephonota bicolorata* (ci-contre) ont également été collectées sur le site ainsi que d'autres espèces très peu communes comme *Strymon serapio* (deux spécimens connues) ou *Lathecla mimula*.

On signale également que, dans le cadre d'un programme de séquençage ADN (projet NLYC initié avec BOLD) en collaboration avec le Dr ROBBINS et avec le soutien financier du Smithsonian Museum à Washington DC (USA), certains spécimens, dont les espèces pré-citées, récoltés à Saül ont été séquencés (gène CO1). L'ensemble des résultats est libre d'accès (www.barcodinglife.org).

Les objectifs de ce projet sont à terme :

- associer les sexes pour des espèces proches (*Oenomaus*, *Strephonota*, etc...),
- avoir une autre vision des relations entre espèces et du placement générique de certaines qui n'est pas satisfaisant à l'heure actuelle,
- avoir une idée du nombre d'espèces présentes en Guyane dans des groupes difficiles comme les Calycopis,
- estimer la variabilité intraspécifique en obtenant les séquences d'espèces provenant d'exemplaires capturés en Guyane et d'autres de Iquitos au Pérou, à plus de 1000 km,
- combiner des analyses génétiques et phylogénétiques pour de futures révisions de genre.



H/ Famille des Megalopygidae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

20 espèces ont été identifiées inventoriés donc une espèce notable, *Podalia gamelia* :



Podalia gamelia

I/ Famille des Mimallonidae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

- 30 Mimallonidae ont été identifiés à l'espèce.

- Pratiquement toutes les espèces listées sont fréquentes en Guyane, à l'exception des Les deux espèces suivantes :

Lacosoma lola



Lacosoma lola

Cicinnus florianensis



Cicinnus florianensis

J/ Famille des « Noctuidae »

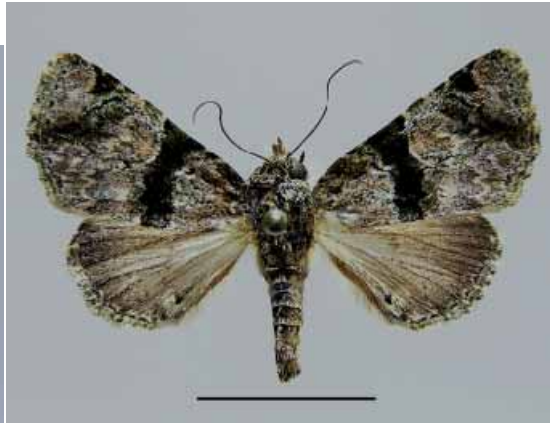
Commentaires et Photos Philippe COLLET

- 300 espèces ont été dénombrées dans les 4 familles anciennement regroupées dans les Noctuidae. Plus de 90 % des espèces ont pu être nommées.

- La large majorité des noctuelles inventoriées lors de cette mission sont fréquemment rencontrées en Guyane. Néanmoins, une dizaine d'espèces nous sont apparues inhabituelles :



Eublemma deliciosa



Eudyops telmela



Eulepidotis anna



Eulepidotis atalanta



Isogona pr. continua



Lascoria albibasalis



Lascoria anxa



Orodesma ameria



Lascoria laurentia

K/ Famille des Notodontidae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

- Quelques espèces ont été soumises à l'examen de Paul THIAUCOURT. **119** taxons ont donc été identifiés, plus de 99 % d'entre eux à l'espèce.
- Une large majorité des Notodontidae listés sont fréquents en Guyane. Les quelques espèces mentionnées ci-dessous nous semblent intéressantes.



Hemiceras alba



Hemiceras indigna



Hemiceras draudti



Hemiceras zula



Hemiceras nebulosa



Proelymiotis lavana



Maschane rubricosa

L/ Famille des Riodinidae

Commentaires et Photos Serge FERNANDEZ

La chasse à vue sur le site a permis la capture de 69 espèces de Riodinidae dont plusieurs espèces observées uniquement dans la région de Saül : *Chamaelinas briola*, *Euselasia fayneli* uniquement connu du Point de vue de Saül, *Adelotypa annulifera* et *Adelotypa hemileuca* également seulement connu du Point de vue de Saül.

Le site est riche dans le genre *Argyrogrammana* avec la présence de 8 espèces. Sa configuration favorise l'observation, habituellement très difficile, de ces espèces se postant à des hauteurs comprises entre 8 à 10m. On signale également la capture du rarissime *Alesa rothschildi* Seitz.



Alesa rothschildi



Chamaelinas briola



Argyrogrammana alstoni



Argyrogrammana sebastiani



Argyrogrammana venilia - Photos S. Fernandez

M/ Famille des Saturniidae et Sphingidae

Commentaires Frédéric BENELUZ

Les Saturniidae et les Sphingidae sont des Lépidoptères majoritairement de mœurs nocturnes ; on les obtient pour la plupart au piège lumineux. Ils sont représentés en Guyane par 174 (à 184) et 123 espèces, respectivement. Avec 70 espèces de Saturniidae et 54 de Sphingidae (observés, photographiés et/ou récoltés), nos résultats ne couvrent qu'environ 40 et 44 % de ces faunes.

Les résultats de la campagne de piégeages lumineux (spécimens observés, photographiés et/ou récoltés) à Saül (au sommet de la Montagne Pelée) depuis 2010 sont insuffisants dans leur ensemble. En dehors du nombre très insuffisant de piégeages, l'assez faible fréquentation à nos lampes est selon nous due à l'exposition du site aux importants vents frais nocturnes qui perturbent les insectes en vol et limitent leur progression vers la lumière. Autre facteur limitant, le nom du site, « Montagne Pelée », indique que son actuelle couverture végétale est une ancienne forêt de repousse, loin d'avoir recouvré un équilibre en termes d'écosystèmes. D'ailleurs, bien des zones forestières de Saül et environs, pourtant considérées aujourd'hui comme les plus belles futaies de Guyane sont des zones en cours de régénération, anciennement anthropisées, perturbées ou déboisées.

SATURNIIDAE

Par rapport à la liste générale des Saturniidae de la commune de Saül (données FB), nos prospections ne rapportent aucune nouvelle espèce et sur les 140 espèces (environ) composant cette liste, la moitié n'a pas été reprise lors de l'étude.

34 espèces de Saturniidae connues de Guyane n'ont été pas répertoriées de la commune de Saül (données FB) qui n'est donc pas à ce jour le plus riche spot du département pour la famille, placé loin derrière les communes de Roura et de Régina, par exemple. Pour atténuer ce résultat : 6 espèces pourraient être réellement absentes de la région en raison de leur distribution écologique (en savane et/ou en forêts sur sables blancs du littoral). Les 28 autres sont probablement passées inaperçues à ce jour faute d'investigation soutenue : elles se répartissent entre 12 ubiquistes, 2 saisonnières et 14 très locales.

Nota Bene :

L'utilisation du barcoding a récemment conduit à l'invention de nouvelles espèces qui se présentent dans de nombreux cas comme une ou plusieurs espèces jumelles de taxa classiquement connus. Dans la mesure où la plupart de ces taxa sont indifférenciables visuellement, des examens approfondis doivent être effectués avant de confirmer ou d'infirmer leur coexistence. En Guyane, les Saturniidae sont donc actuellement représentés par un nombre d'espèces compris entre 174 et 184.

SPHINGIDAE

La liste générale des Sphingidae de la commune de Saül (données FB) se voit augmentée de 6 nouvelles espèces grâce à nos prospections alors que sur les 89 espèces qu'elle comporte aujourd'hui grâce à cette actualisation, 38 (soit 43 % d'entre-elles), n'ont pas été rapportées lors de l'étude.

Avec 34 espèces de Sphingidae connues du département non répertoriées à ce jour de la commune de Saül (données FB), cette région n'est donc pas le plus riche spot du département, placé loin derrière les communes de Roura et de Régina, par exemple. Pour atténuer ce résultat :
3 sont saisonnières (et probablement non répertoriées pour cette raison) ;
5 quoique très locales pourraient pour toutes ou certaines se trouver représentées dans la région ;
2 sont rarissimes à la lumière (et probablement non répertoriées pour cette raison) ;
1 a très probablement été décrite de la Guyane par erreur.
Les 23 dernières espèces concernées sont probablement portées manquantes faute d'investigation.

Lecture du tableau :

1 : Nombre d'espèces connues de Guyane (**123**).

2 : Nombre d'espèces connues de la commune de Saül (Données FB) (**89**).

3 : Résultats de la SEAG (0 = absentes ; X = présentes).

4 : Faune de la commune de Saül (0 = absentes ; X = présentes).

Lignes blanches : Espèces dont la présence à Saül n'a pas été confirmée par la SEAG (**38**).

Lignes bleues : Espèces dont la présence à Saül est confirmée par la SEAG (**45**).

Lignes rouges : Espèces dont la présence à Saül n'est pas établie (**34**).

Lignes vertes : Espèces dont la présence à Saül est révélée par la SEAG (**6**).

SPHINGIDAE

	1	2	3	4
<i>Protambulyx strigilis</i> (Linné, 1771)	1	1	X	X
<i>Protambulyx eurycles</i> (Herrich-Schäffer, 1854)	2	2	X	X
<i>Protambulyx sulphurea</i> Rothschild & Jordan, 1903	3	3	0	X
<i>Protambulyx goeldii</i> Rothschild & Jordan, 1903	4	4	0	X
<i>Adhemarius gannascus</i> (Stoll, 1790)	5	5	X	X
<i>Adhemarius d. daphne</i> (Boisduval, 1875)	6	6	X	X
<i>Adhemarius roessleri</i> Eitschberger, 2002	7	7	X	X
<i>Adhemarius gagarini</i> (Zikán, 1935)	8	8	X	X
<i>Adhemarius palmeri</i> (Boisduval, 1875)	9	9	0	X
 				
<i>Manduca d. dalica</i> (Kirby, 1877)	10	10	X	X
<i>Manduca h. hannibal</i> (Cramer, 1779)	11	11	0	X
<i>Manduca sexta paphus</i> (Cramer, 1779)	12		0	0
<i>Manduca r. rustica</i> (Fabricius, 1775)	13	12	X	X
<i>Manduca diffissa tropicalis</i> (Rothschild & Jordan, 1903)	14	13	X	X
<i>Manduca duquefi</i> Haxaire & Vaglia, 2007	15	14	0	X
<i>Manduca lucetius</i> (Cramer, 1780)	16	15	X	X
<i>Manduca leucospila</i> (Rothschild & Jordan, 1903)	17	16	X	0
<i>Manduca brunalba</i> (Clark, 1929)	18	17	0	X
<i>Manduca prestoni</i> (Gehlen, 1926)	19		0	0
<i>Manduca l. lefeburii</i> (Guérin-Méneville, 1844)	20	18	0	X
<i>Manduca huascara</i> (Schaus, 1941)	21	19	X	X
<i>Manduca florestan</i> (Stoll, 1782)	22	20	X	X
<i>Manduca vestalis</i> (Jordan, 1917)	23	21	0	X
<i>Manduca albiplaga</i> (Walker, 1856)	24	22	0	X
<i>Amphimoea walkeri</i> (Boisduval, 1875)	25	23	0	X
<i>Neococytius cluentius</i> (Cramer, 1775)	26	24	0	X
<i>Cocytius antaeus</i> (Drury, 1773)	27		0	0
<i>Amphonyx duponchel</i> Poey, 1832	28	25	X	X
<i>Amphonyx lucifer</i> (Rothschild & Jordan, 1903)	29	26	X	X
<i>Morcocytius mortuorum</i> (Rothschild & Jordan, 1910)	30		0	0
<i>Pseudococytius beelzebuth</i> (Boisduval, 1875)	31		0	0
<i>Agrius cingulata</i> (Fabricius, 1775)	32	27	0	X
 				
<i>Pachygonidia caliginosa</i> (Boisduval, 1870)	33	28	0	X
<i>Enyo ocypete</i> (Linné, 1758)	34	29	X	X
<i>Enyo l. lugubris</i> (Linné, 1771)	35	30	X	X
<i>Enyo cavifer</i> (Rothschild & Jordan, 1903)	36	31	0	X
<i>Enyo gorgon</i> (Cramer, 1777)	37		0	0
<i>Aleuron carinata</i> (Walker, 1856)	38	32	0	X
<i>Aleuron iphis</i> (Walker, 1856)	39		0	0
<i>Aleuron chloroptera</i> (Perty, 1833)	40		0	0
<i>Aleuron neglectum</i> Rothschild & Jordan, 1903	41	33	0	X
<i>Unzela j. japix</i> (Cramer, 1776)	42		0	0

<i>Unzela p. pronoe</i> Druce, 1894	43		0	0
<i>Callionima p. pan</i> (Cramer, 1779)	44	34	X	X
<i>Callionima inuus</i> Rothschild & Jordan, 1903	45	35	X	0
<i>Callionima parce</i> (Fabricius, 1775)	46	36	X	X
<i>Callionima falcifera</i> (Gehlen, 1943)	47	37	0	X
<i>Callionima nomius</i> (Walker, 1856)	48	38	X	X
<i>Madoryx b. bubastus</i> (Cramer, 1777)	49	39	X	X
<i>Madoryx o. oiclus</i> (Cramer, 1779)	50	40	0	X
<i>Madoryx p. plutonius</i> (Hübner, 1819)	51	41	X	X
<i>Pachylia ficus</i> (Linné, 1758)	52	42	X	X
<i>Pachylia s. syces</i> (Hübner, 1819)	53		0	0
<i>Pachylia darceta</i> Druce, 1881	54	43	X	X
<i>Pachylioides resumens</i> (Walker, 1856)	55	44	0	X
<i>Oryba achemenides</i> (Cramer, 1779)	56	45	X	X
<i>Oryba kadeni</i> (Schaufuss, 1870)	57	46	0	X
<i>Hemeroplanes triptolemus</i> (Cramer, 1779)	58		0	0
<i>Hemeroplanes ornatus</i> Rothschild, 1894	59	47	0	X
<i>Nyceryx tacita</i> (Druce, 1888)	60	48	X	X
<i>Nyceryx ericea</i> (Druce, 1888)	61	49	0	X
<i>Nyceryx coffaeae</i> (Walker, 1856)	62	50	0	X
<i>Nyceryx maxwelli</i> (Rothschild, 1896)	63		0	0
<i>Nyceryx riscus</i> (Schaus, 1890)	64	51	0	X
<i>Nyceryx stuarti</i> (Rothschild, 1894)	65	52	X	X
<i>Perigonia l. lusca</i> (Fabricius, 1777)	66	53	X	X
<i>Perigonia stulta</i> Herrich-Schäffer, 1854	67	54	0	X
<i>Perigonia pallida</i> Rothschild & Jordan, 1903	68	55	0	X
<i>Perigonia ilus</i> Boisduval, 1870	69	56	X	0
<i>Eupyrhoglossum sagra</i> (Poey, 1832)	70		0	0
<i>Aellopos ceculus</i> (Cramer, 1777)	71		0	0
<i>Aellopos fadus</i> (Cramer, 1775)	72		0	0
<i>Aellopos t. titan</i> (Cramer, 1777)	73		0	0
<i>Pseudosphinx tetrio</i> (Linné, 1771)	74	57	X	X
<i>Isognathus c. caricae</i> (Linné, 1758)	75		0	0
<i>Isognathus rimosa papayae</i> (Boisduval, 1875)	76		0	0
<i>Isognathus menechus</i> (Boisduval, 1875)	77		0	0
<i>Isognathus scyron</i> (Cramer, 1780)	78	58	X	0
<i>Isognathus leachii</i> (Swainson, 1823)	79	59	0	X
<i>Isognathus swainsonii</i> Felder & Felder, 1862	80	60	X	X
<i>Isognathus excelsior</i> (Boisduval, 1875)	81	61	X	X
<i>Isognathus occidentalis</i> Clark, 1929	82	62	0	X
<i>Erinnyis e. ello</i> (Linné, 1758)	83	63	0	X
<i>Erinnyis oenotrus</i> (Cramer, 1780)	84	64	0	X
<i>Erinnyis crameri</i> (Schaus, 1898)	85	65	0	X
<i>Erinnyis o. obscura</i> (Fabricius, 1775) = <i>E. domingonis</i> (Butler, 1875)	86		0	0
<i>Erinnyis a. alope</i> (Drury, 1773)	87	66	X	X
<i>Erinnyis lassauxii</i> (Boisduval, 1859)	88		0	0

<i>Phryxus caicus</i> (Cramer, 1777)	89		0	0
<i>Hemaris f. fuciformis</i> (Linné, 1758)	90		0	0
<i>Eumorpha anchemolus</i> (Cramer, 1779)	91	67	X	X
<i>Eumorpha obliquus</i> (Rothschild & Jordan, 1903)	92	68	X	X
<i>Eumorpha megaeacus</i> (Hübner, 1819)	93		0	0
<i>Eumorpha satellitia licaon</i> (Cramer, 1775)	94	69	X	X
<i>Eumorpha capronnieri</i> (Boisduval, 1875)	95	70	X	X
<i>Eumorpha phorbis</i> (Cramer, 1775)	96	71	X	0
<i>Eumorpha l. labruscae</i> (Linné, 1758)	97		0	0
<i>Eumorpha f. fasciatus</i> (Sulzer, 1776)	98	72	0	X
<i>Eumorpha v. vitis</i> (Linné, 1758)	99		0	0
<i>Xylophanes titana</i> (Druce, 1878)	100	73	X	X
<i>Xylophanes amadis</i> (Stoll, 1782)	101	74	X	X
<i>Xylophanes anubus</i> (Cramer, 1777)	102	75	X	X
<i>Xylophanes loelia</i> (Druce, 1878)	103	76	X	X
<i>Xylophanes neoptolemus</i> (Cramer, 1780)	104	77	X	0
<i>Xylophanes t. tersa</i> (Linné, 1771)	105	78	0	X
<i>Xylophanes tyndarus</i> (Boisduval, 1875)	106		0	0
<i>Xylophanes pistacina</i> (Boisduval, 1875)	107		0	0
<i>Xylophanes rufescens</i> (Rothschild, 1894)	108		0	0
<i>Xylophanes epaphus</i> (Boisduval, 1875)	109	79	0	X
<i>Xylophanes ploetzi</i> (Möschler, 1876)	110		0	0
<i>Xylophanes pluto</i> (Fabricius, 1777)	111		0	0
<i>Xylophanes t. thyelia</i> (Linné, 1758)	112	80	X	X
<i>Xylophanes porcus continentalis</i> Rothschild & Jordan, 1903	113	81	X	X
<i>Xylophanes chiron nechus</i> (Cramer, 1777)	114	82	X	X
<i>Xylophanes fusimacula</i> (R. Felder, 1874)	115	83	0	X
<i>Xylophanes haxairei</i> Cadiou, 1985	116	84	X	X
<i>Xylophanes elara</i> (Druce, 1878)	117	85	X	X
<i>Xylophanes crenulata</i> Vaglia & Haxaire, 2010	118	86	0	X
<i>Xylophanes media</i> Rothschild & Jordan, 1903	119	87	X	X
<i>Xylophanes guianensis</i> (Rothschild, 1894)	120	88	0	X
<i>Xylophanes colinae</i> Haxaire, 1994	121	89	0	X
<i>Xylophanes beneluzi</i> Haxaire & Vaglia, 2011	122		0	0
<i>Hyles livornica</i> (Esper, 1780)	123		0	0

N/ Famille des Sematuridae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

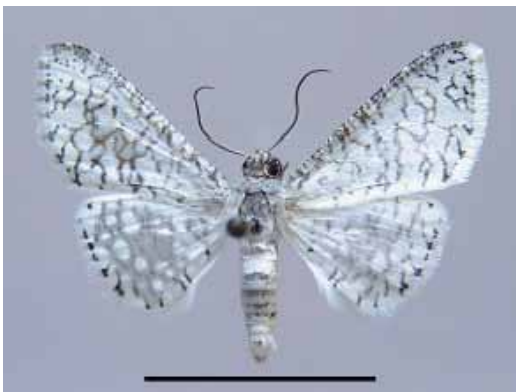


Coronidia orithea

O/ Famille des Thyrididae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

Quelques espèces intéressantes ci-dessous :



Rhodoneura sp1



Rhodoneura sp2



Tristina jucunda



Loxiorhiza sp.

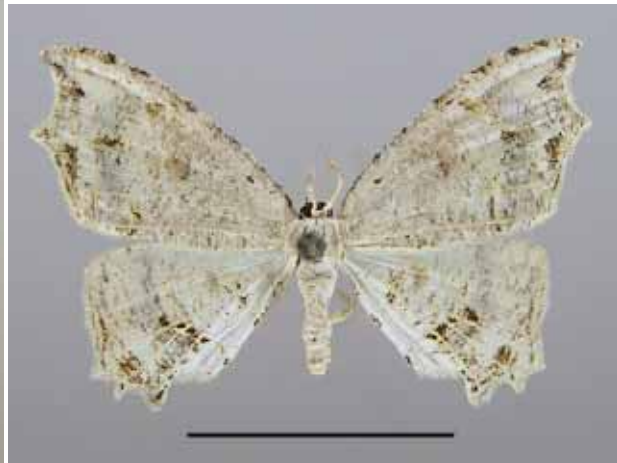
P/ Famille des Uraniidae

Commentaires et Photos Philippe COLLET

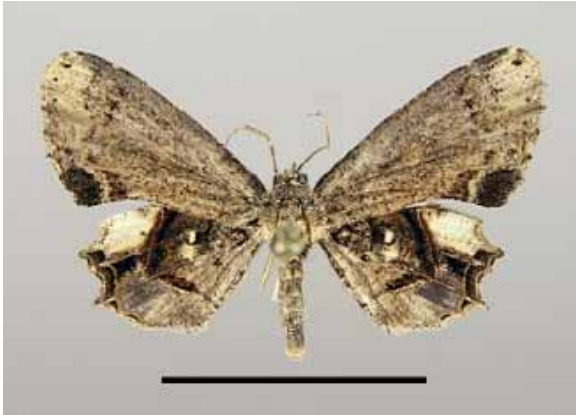
- Cinq des **11** espèces collectées nous semblent remarquables :



Nedusia mutilaria



Epiplema acinacidaria



Epiplema rectangularia



Schidax squammularia



Syngria falcinaria

IX / Résultats – Ordre des Odonata

Tableau général Odonata

Ordre	Famille	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces déterminées
Odonata	Aeshnidae	3	3
	Calopterygidae	6	3
	Coenagrionidae	15	6
	Dictyodidae	1	1
	Libellulidae	35	19
	Megapodagrionidae	2	1
	Protoneuridae	3	2
	Pseudostigmatidae	8	3
TOTAL		73	38

Commentaires Laurent JUILLERAT

Parmi les 38 espèces capturées sur le site, on signale deux espèces d'*Argia* nouvelles pour la Science (GARRISON, *in prep.*) et également la capture de deux espèces non signalées de Guyane : *Macrothemis imitans imitans* et *Epipleoneura fernandezi*.



Argia sp. – Photo S. Brûlé

X / Résultats – Ordre des Orthoptera

Tableau général Orthoptera

Ordre	Famille	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces déterminées
Orthoptera	Acrididae	118	23
	Anostostomatidae	10	4
	Gryllidae	180	11
	Proscopidae	7	1
	Romaleidae	38	12
	Tettitoniidae	168	56
TOTAL		521	107

Commentaires Didier MORIN

Dans l'état actuel, 107 espèces d'Orthoptères ont été reconnues parmi les récoltes de Saül (dont 8 au niveau du genre seulement). Une dizaine d'espèces de grillons différents n'a pas encore été déterminée.

Saül est la localité type de deux criquets endémiques de Guyane, le second connu exclusivement de Saül, et qui ont été repris au cours de l'étude : *Euprepacris charpentieri* (Romaleidae Bactrophorinae) et *Silvitettix nigriceps* (Acrididae Gomphocerinae) tous deux décrits par Descamps et Amedegnato en 1970. Un grand Romaleidae du Brésil, *Prionacris emarginata*, nouveau pour la faune de Guyane a été capturé à deux reprises. Saül est aussi la localité type de deux grillons, *Unithema xanthochosmea* (Paragryllinae) et *Silvastella fuscofasciata* (Podoscirtinae) décrits par Laure Desutter-Grandcolas en 1991 et 1992.

Moins étudiées, c'est parmi les sauterelles qu'il y a le plus de découvertes : *Graminifolium amazonensis*, *Paralobapsis gorgon*, *Uchuca macroptera* parmi les Conocephalinae sont nouvelles pour la Guyane ; pour les Phaneropterinae et les Pseudophyllinae des révisions générales au niveau des sous-familles sont entreprises par nos collègues Colombiens. Plusieurs espèces de ces dernières sous-familles n'ont pu être attribuées à un genre et pourraient être nouvelles pour la Science. Trois espèces de Pseudophyllinae particulièrement remarquables ont été récoltées à Saül et sont nouvelles pour la Guyane : *Homalaspidia nigrita* (Pseudophyllinae Homalaspidiini) décrit d'Amazonie péruvienne et moins suprenantes : *Gnathoclita vorax* (Stoll, 1813) du Suriname et *Panoploscelis specularis* Beier, 1950 du Guyana : (Pseudophyllinae Eucocconotini).



Gnathoclita vorax – Photo S. Brûlé

XI / Résultats – Ordre des Phasmatodea

Tableau général Phasmatodea - Identificateur Oskar CONLE

Ordre	Famille	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces déterminées
Phasmatodea	Pseudophasmatidae	25	9
	Prisopodidae	4	3
	Diapheromeridae	6	3
TOTAL		35	15

Un ouvrage sur les phasmes de Guyane est actuellement en préparation (dont la parution est prévue en juillet 2014) par notre collègue Oskar CONLE, les espèces non identifiées et capturées lors de cette étude feront l'objet d'une description.



Prisopus ariadne – Photo Eddy POIRIER

XII / Autres Arthropodes – les Araignées échantillonnées à proximité de Saül par Vincent VEDEL

1) Généralités

Le site des alentours du bourg de Saül a été échantillonné pour les araignées par la Société Entomologique des Antilles-Guyane (SEAG) mandaté par le Parc Amazonien du 28 Mars au 5 Avril 2011, c'est-à-dire durant le petit été de Mars qui a en fait été très pluvieux. Le camp de base était situé au bourg de Saül même avec un intérêt particulier pour le site « Belvédère » ainsi que trois autres sites forestiers situés à proximité de sentier « écotouristes », le tout dans une forêt riche du centre de la Guyane avec notamment de nombreuses essences d'arbres et dont certains anciens.

2) Protocoles d'échantillonnages et d'analyses

2.1 L'échantillonnage :

L'échantillonnage a été effectué selon un protocole standardisé permettant ensuite de comparer **quantitativement** (nombre et abondance) et **qualitativement** (les espèces présentes) les données entre lieu d'échantillonnage et entre différents sites de ce lieu. Le tableau 1 décrit les types d'échantillonnages effectués pour les 4 sites de Saül qui ont été étudiés.

Sites	Effort échantillonnage	Description	Point GPS	Date d'échantillonnage
Total	6-6-4-2			
Belvédère	2-2-1-1	Plateau	N03°37.371'W053°12.960'	30/03/2011
Gros arbres	2-2-1-1	Bas-Fond	N03°37.369'W053°12.960'	31/03/2011
Eaux claires	1-1-1-0	Bord de crique	N03°39.746'W053°13.297'	01/04/11
Limonade	1-1-1-0	Bord de crique	N03°34.605'W053°12.518'	03/04/11

Tableau 1 : Sites échantillonnés avec l'effort d'échantillonnage pour chacun ; les chiffres correspondent aux nombres d'heures passés à échantillonner respectivement avec : un filet de fauchage, un parapluie japonais, à vue dans la litière de jour, à vue dans la litière de nuit.

Les sites d'échantillonnage correspondent à des transects de 120 mètres par 5 mètres suivant un habitat relativement homogène, situés le long de quatre sentiers balisés pour les randonneurs. Le site belvédère se situe sur un plateau d'une centaine de mètres d'altitude dominant le bourg de Saül. Le site « gros arbre » est un bas-fond situé près d'une crique. Le site « Eaux Claires » est une forêt secondaire en pleine repousse près d'une crique assez importante. Enfin, le site « Limonade » est une forêt peu dérangée située aussi sur un bord de crique au sud du bourg.

Les techniques d'échantillonnages utilisées dans le protocole permettent d'échantillonner toutes les strates accessibles de l'habitat étudié, sauf la canopée et ont été déjà testées et utilisées lors de précédentes missions de la SEAG (cf rapport des Nouragues, 2009 et de la Trinité, 2010).

1) A vue

Méthode : De jour et de nuit

Matériels : Pincettes, lampe frontale

Espèces visées : Espèces chasseuses présentes sur les troncs, feuilles, sols et araignées faisant des toiles (tôt le matin la rosée aide à repérer les toiles). Espèces mygalomorphes vivant dans des terriers ou tubes au sol

2) Fauchage au filet

Méthode : Faucher les herbes et les feuillages des buissons et arbres juvéniles de 10 cm à 1 m50. Le contenu du filet est étalé et trié sur un drap blanc régulièrement.

Matériels : 1 filet de fauchage, 1 drap blanc

Espèces visées : Espèces chasseuses, à l'affût et à toile vivant ou se cachant le jour dans les herbes, feuillages, tronc

3) Battage au parapluie japonais

Méthode : Battre vigoureusement avec un bâton les feuillages, branches et troncs de la végétation allant de 1 m50 à 2 m50 en hauteur, voir en canopée dans le cas d'une grimpe à cette hauteur. Les individus retombent dans un « parapluie japonais » qui est un tissu blanc accrochée avec une structure pour le maintenir manuellement. Le trié des arachnides récoltés peut s'effectuer directement sur ce tissu.

Matériel : 1 bâton, 1 parapluie japonais, 1 aspirateur à bouche

Espèces visées : espèces errantes, à toile et à l'affût vivant dans les feuillages bas à la canopée, sur les branches et sur les troncs

2.2 Analyse des données

Les échantillons sont conservés dans des tubes libellés contenant de l'alcool à 70%. Dans certains cas une patte d'individu sera stockée dans de l'alcool absolu pour une étude moléculaire (barcoding).

L'identification à la famille est ensuite assurée par Vincent Vedel (SEAG) et l'identification à l'espèce par un réseau constitué de plus de 30 spécialistes répartis dans le monde (la famille des Ctenidae étant en partie assurée par Vincent Vedel). Ces données ont ensuite été analysées statistiquement utilisant différents packages (ex : *Presence* (see <http://www.mbr-pwrc.usgs.gov/software/presence.html>), and *EstimateS* 8.2) pour obtenir les différents indices de diversité, leur courbe de raréfaction. Tous les individus seront conservés par les institutions des spécialistes et les Holotypes des nouvelles espèces renvoyés au Musée National d'Histoires Naturelles de Paris (MNHN) en attendant la construction d'un Musée en Guyane.

3) Résultats des collectes

Cette étude a permis de collecter 482 individus représentant 218 espèces ou Morpho-espèces réparties en 29 familles (Tableau 2 et Figure 1). Cette diversité, répartie en moyenne sur les 4 sites additionnés autour de Saül, nous permet de calculer un effort d'échantillonnage de 2.21 (Colwell et Coddington 1994) en utilisant le rapport d'abondance sur le nombre d'espèces (N/M-E). Ce résultat est comparable aux résultats de la précédente étude faite sur un autre site forestier de Guyane à la réserve de la Trinité (2.34) (Vedel et Lalagüe 2013) et indique clairement que le site a été sous-échantillonné (Coddington et al. 2009) et que la richesse spécifique du site est élevée. De même, le rapport nombre d'individu et de M-E par unité d'échantillonnage (36 unités effectives) est respectivement de 11.6 et de 6.1 représentant une richesse élevée du site.

Par ailleurs, l'échantillonnage montre qu'il y a 129 singletons (un seul individu collecté par espèce) et 32 doubletons (deux individus collectés par espèce) ce qui représente près des $\frac{3}{4}$ (74%) des espèces collectées. Seulement cinq espèces ont été trouvées avec plus de 5 individus et peuvent être considérées comme commune (trois espèces de Ctenidae, *Ctenus cruksi*, *Ctenus amphora* et *Cupiennius bimaculatus* ; une espèce de Salticidae *Lyssomanes longipes* ; une espèce de Thomisidae *Tmarus sp.2*). La communauté est donc composée, comme souvent en milieu tropical, d'un nombre important d'espèces rares et de quelques espèces communes voir fréquente.

	NBRE INDIV	NBRE M-E
Total	482	218
Belvédère	155	102
Gros arbres	149	87
Eaux claires	73	43
Limonades	86	60

Tableau 2 : Nombre d'individus et de M-E collectés sur les quatre sites de Saül séparés et additionnés.

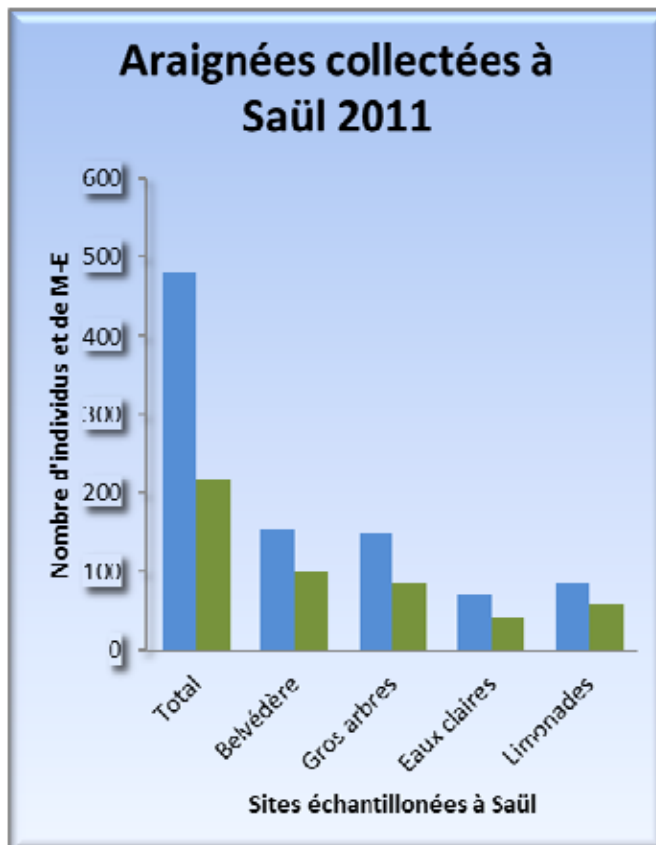


Fig.1 : Histogramme illustrant le nombre d'individus et de M-E collectés sur les quatre sites de Saül séparés et additionnés

Lorsque l'on classe les M-E identifiées par famille (Tableau 3 et Figure 2), nous pouvons compter la présence de 29 familles sur les sites de Saül. Les quatre familles dominantes, à la fois en termes de diversité et d'abondance, sont : les Araneidae avec 90 individus pour 42 M-E, les Ctenidae avec 92 individus pour 33 M-E, les Salticidae avec 87 individus pour 37 M-E et les Thomisidae avec 67 individus pour 31 M-E ce qui est encore une fois très comparable avec les résultats trouvés sur d'autres sites en forêt tropicales (Coddington et al. 2009 et Vedel et Lalagüe 2013). La plupart des familles trouvées communément en forêt néotropicales sont représentées (Anyphaenidae, Corinnidae, Gasteracanthidae, Sparassidae ; Theridiidae, Trechaleidae etc...) et certaines familles plus rare ont aussi été trouvés avec un ou deux individus (Hesiliidae, Senoculidae, Zodariidae).

Il est intéressant de noter que toutes les Guildes (huit au total) déterminées à partir des stratégies de chasse des araignées redéfinies récemment (Cardoso et al. 2011) sont ici bien représentées (Tableau 3), avec notamment les quatre familles dominantes représentant les quatre guildes dominantes qui sont les chasseuses du sol nocturnes (Ctenidae) les autres chasseuses diurnes (Salticidae) les tisseuses de toile orbiculaires (Araneidae) et les chasseuses à l'affût (Thomisidae). Ce résultat suggère que les habitats échantillonnés sont équilibrés, avec une

répartition des niches écologiques de chasse harmonieuse entre les différentes familles d'araignées.

Guildes	Familles	Nb M-E	Nb Indiv
Sheet web	AMAUROBIIDAE	1	4
Other hunter	ANYPHAENIDAE	2	6
Orb web	ARANEIDAE	42	90
Other hunter	CLUBIONIDAE	1	2
Ground hunter	CORINNIDAE	5	6
Ground hunter	CTENIDAE	33	92
Ambush hunter	DEINOPIDAE	1	1
Space web	DICTYNIDAE	2	3
Sheet web	DIPLURIDAE	2	2
Orb web	GASTERACANTHIDAE	5	9
Ground hunter	GNAPHOSIDAE	5	13
Sensing Web	HERSILIIDAE	1	1
Sheet web	LINYPHIIDAE	1	1
Ground hunter	LYCOSIDAE	3	3
Specialist	MIMETIDAE	6	9
Other hunter	OXYOPIDAE	1	1
Ground hunter	PARATROPIDIDAE	1	2
Space web	PHOLCIDAE	3	4
Other hunter	SALTICIDAE	37	87
Other hunter	SCYTODIDAE	3	3
Other hunter	SENOCULIDAE	2	2
Other hunter	SPARASSIDAE	8	14
Orb web	TETRAGNATHIDAE	3	7
Sensing Web	THERAPHOSIDAE	1	1
Space web	THERIDIIDAE	5	12
Ambush hunter	THOMISIDAE	31	67
Specialist	TRECHALEIDAE	7	28
Orb web	ULOBORIDAE	4	10
Specialist	ZODARIIDAE	2	2

Tableau 3 : Nombre d'individus et de M-E par Famille d'araignées et réparties entre les Guildes écologiques (Cardoso et al. 2011) collectées sur les quatre sites de Saül.

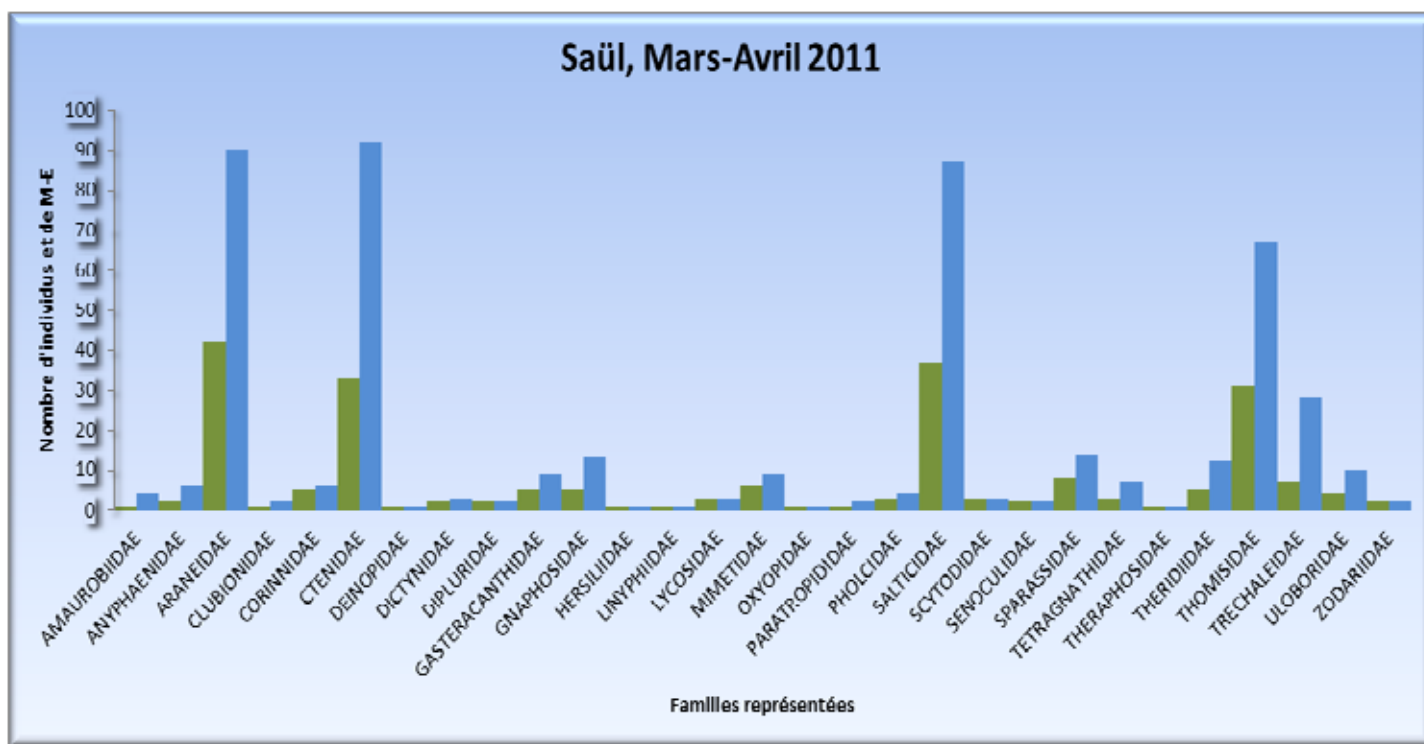


Fig.2: Histogramme représentant la répartition du nombre d'individus et de M-E par famille

Au niveau taxonomique de l'espèce ou de la M-E (dans de nombreux cas) l'annexe 1 détaille la liste d'espèces provisionnelles en attendant les identifications des spécialistes complémentaires. Ce qui diffère des sites de Saül par rapport aux autres études portant notamment dans la réserve des Nouragues et de La Trinité est le nombre de nouvelles espèces trouvées dans ce site qui se porte à 178 M-E sur les 218 trouvées. Seulement quarante espèces ont été trouvées sur d'autres sites forestiers de la Guyane utilisant le même protocole d'échantillonnage. Ce résultat peut s'expliquer à la fois par le sous-échantillonnage récurrent des sites mais aussi par une différence géographique importante des communautés d'araignées en Guyane. Il serait intéressant de pouvoir évaluer à quel degré cette dernière s'élève, en échantillonnant, par exemple, de manière exhaustive quelques sites pour connaître la valeur du premier paramètre énuméré.

Il est encore difficile d'énumérer les nouvelles espèces pour la science trouvée par rapport aux espèces non encore identifiées pour différentes raisons, mais d'après une première identification des spécialistes plus de 30 espèces seraient nouvelles pour la science et le double pour la Guyane (d'après la liste établie dans Vedel et al. 2013).



Fig.3 : Photographie représentant une araignée adulte des trois familles dominantes collectées à Saül : de gauche à droite (*Ctenus amphora* de la famille des Ctenidae, *Eriophora fuliginosa* – Araneidae, *Freya sp.* – Salticidae).

Les estimateurs de diversité (ACE, Chao 1, Jack Knife1, Jack Knife2, Michaelis-Menten) ont été calculés et les courbes de raréfaction tracées pour illustrer la richesse spécifique potentielle du site (Figure 3). Les différents estimateurs utilisent différentes équations et sont par conséquent sensibles à différents paramètres obtenus dans la composition et nombre de M-E et d'individus.

Donc, le calcul de tous ces estimateurs permet d'avoir une estimation inférieure et une supérieure dans laquelle se trouve la richesse spécifique (nombre total de M-E) réelle.

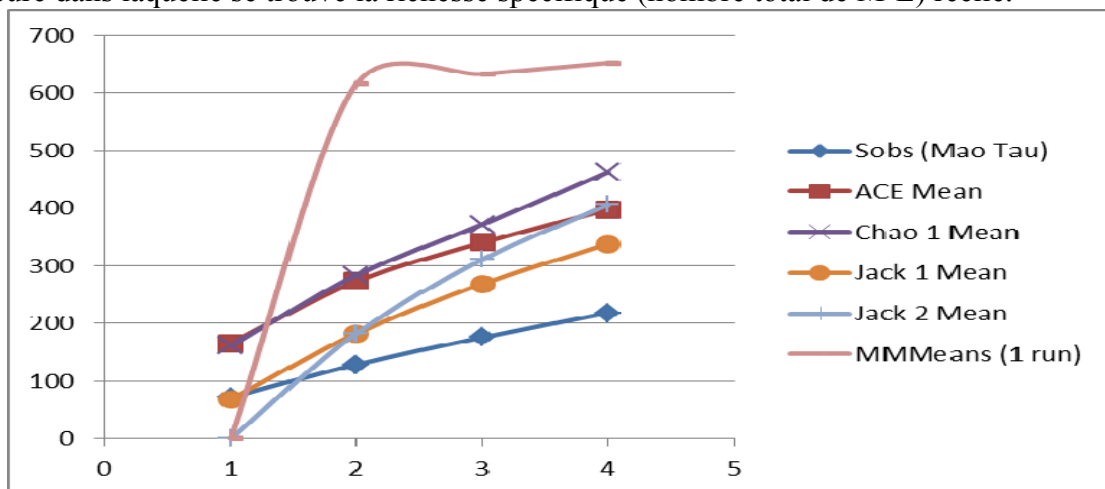


Fig.4 : Courbe de raréfaction avec le nombre de M-E observées ainsi que les estimateurs de diversités calculées pour les quatre sites d'échantillonnage de Saül.

A Saül, la richesse spécifique observée est de 218 M-E. D'après les estimateurs calculés, la richesse spécifique que le site comporte la plus faible serait de 337.5 M-E (± 21.27) d'après JK1, et l'estimation la plus importante serait de 651.49 M-E d'après MM ce qui représente donc de 1.5 à 3 fois le nombre de M-E observée. L'énorme divergence entre les estimateurs est principalement causée par le nombre important de singletons.

Ces courbes de raréfaction nous montrent aussi, grâce à leur forme asymptotique, le nombre d'individus ou de sites échantillonnés nécessaires pour évaluer la richesse spécifique d'un lieu. Ici, la plupart des courbes des estimateurs n'atteignent pas leur plateau ce qui indique que l'effort d'échantillonnage sur ces sites n'a pas été suffisant. Seul Michaelis Mentel atteint

quasiment son plateau de saturation à 4 sites d'échantillonnages avec une pente extrêmement importante entre le 1^{er} et le 2^{ème} site.

Un indice de diversité est une mesure mathématique de la diversité des espèces dans une communauté. Ils indiquent plus d'information sur la composition de la communauté que la richesse spécifique. Ils prennent l'abondance relative (rareté ou au contraire la banalité) d'une espèce. Ils représentent un outil indispensable pour comprendre la structure de la communauté. Les 4 indices les plus communs ont été calculés pour avoir, comme dans le paragraphe précédent, une fourchette de valeurs en fonction des sensibilités propres à chaque indice (Tableau 4).

Type d'indice	Fisher's Alpha	Shannon	Shannon exponentiel	Simpson (réciproque)
Valeur	157.98	5.03	153.42	129.24

Tableau 4 : Indice représentant la richesse de la diversité de Saül

Les quatre indices, malgré leurs divergentes sensibilités (Shannon est sensible à la présence d'espèces rares) montrent une extrême richesse de la biodiversité. Par exemple, l'index de Shannon a typiquement une valeur comprise entre 1.5 (faible diversité) à 3.5 (riche diversité). A Saül nous obtenons un index de 5.03. De même les 3 autres indices ont un minimum de 1 (1 seule espèce présente) et une valeur maximum du nombre d'espèces présentes (chaque araignée trouvée serait une espèce différente). Par conséquent avec leurs scores situés entre 129.24 et 157.98 nous indiquent que chaque site à Saül est extrêmement varié.

4) Conclusions

Après un échantillonnage de quatre sites forestiers aux alentours du bourg de Saül, le long de sentier de randonnée 482 individus d'araignées ont été récoltés appartenant à 218 M-E issus de 29 familles.

La richesse spécifique (nombre de M-E), l'abondance (nombre d'individus) est élevée indiquant que le site étudié à une arachnofaune riche. Ces résultats sont d'ailleurs comparables à une étude similaire menée à La Trinité (Guyane).

Par ailleurs, le nombre de singletons et les estimateurs de diversité ainsi que les courbes de raréfaction montrent clairement que les sites ont été sous-échantillonnés. Comme la diversité des guildes et des familles semblent être collectées dans leur ensemble par le protocole proposé, il apparaît qu'il faudrait utiliser ce même protocole mais en intensifiant le nombre d'heures pour pouvoir obtenir un échantillonnage d'araignées plus représentatif de la communauté réelle se trouvant sur le site.

Plus des trois-quarts des espèces trouvées à Saül sont différentes de celles trouvées à la Trinité et qui appartiennent pourtant aux mêmes familles et aux mêmes guildes fonctionnelles. Le sous-échantillonnage provoquant un biais dans ce sens il serait néanmoins crédible qu'un nombre important d'espèces varient entre elles simplement en raison d'une répartition géographique différente.

Cette étude a donc permis de mettre en perspective la richesse locale de l'arachnofaune, de déterminer de nombreuses espèces nouvelles pour la Science et pour la Guyane et d'identifier la présence d'espèce emblématique (*Ancylometes* sp., *Phoneutria* sp., *Micrathena* sp.) et patrimoniale sur les sentiers écotouristes de Saül.

XIII / Conclusions

1°) Différence Sous-bois versus Trouée

La majorité des groupes étudiés présente une diversité et une abondance nettement supérieures dans la trouée sommitale par rapport au sous-bois. Ceci est un paramètre important à prendre en compte pour la réalisation d'inventaire. Ce résultat est également concordant avec ce qui avait été constaté à Itoupé durant 1 mois.

Selon les groupes, les assemblages sont emboîtés (même espèces en sous-bois qu'en trouée, mais moins d'espèces) ou présentent une variation de composition marqué par une faible similarité (indice de Simpson).

Groupe taxonomique	Diversité en sous-bois (H)	Diversité en trouée (H)	Significativité (test-t)	Similarité (Simpson)
Dermaptera	2,67	2,08	+++	0,55
Coleoptera, Staphylinidae, Pselaphinae	2,26	3,35	+++	0,83
Hemiptera, Membracidae	1,89	3,79	+++	0,71
Hemiptera, Reduviidae	3,2	3,55	+++	0,83
Coleoptera, Geotrupidae	1,46	1,52	NS	1
Coleoptera, Hybosoridae	2,16	2,3	NS	0,84
Coleoptera, Trogositidae	1,42	2,22	+++	0,84
Coleoptera, Scarabaeidae, Scarabaeinae	2,38	2,26	+	0,93
Coleoptera, Histeridae	2,23	2,2	NS	0,81
Coleoptera, Chrysomelidae	3,66	4,61	+++	0,74
Coleoptera, Cleridae	1,66	2,96	+++	0,87
Coleoptera, Lycidae	1,95	2,48	+++	0,64
Coleoptera, Malachiidae	1,04	2,03	+	1
Coleoptera, Lampyridae	2,7	2,99	++	0,76
Coleoptera, Phengodidae	1,77	2,3	++	1
Coleoptera, Cantharidae	2,23	2,88	+++	0,87
Coleoptera, Oedemeridae	1,18	1,99	++	0,71
Hemiptera, Pentatomoidea	1,84	1,81	NS	0,82
Coleoptera, Curculionidae & Anthribidae	1,87	2,66	+++	0,6
Coleoptera Mordellidae	2,75	2,71	NS	0,28
Coleoptera, Cerambycidae	4,03	4,99	+++	0,66

2°) Conclusions générales

L'étude réalisée sur la montagne Pelée a permis l'obtention d'une masse considérable d'un matériel riche et original. L'ensemble du réseau des correspondants de la SEAG a été mobilisé et le potentiel de nouveautés dans la plupart des groupes est impressionnant puisque 91 espèces nouvelles ont déjà été décrites (dans 16 familles distinctes, cf. Annexe 3) et 23 nouveaux signalements (Annexe 4) ont été faits pour la Guyane, soit 114 nouvelles espèces pour le Département, aucun autre site en Guyane n'a, à ce jour, fait l'objet d'autant de descriptions d'espèces nouvelles et le potentiel à venir est encore considérable.

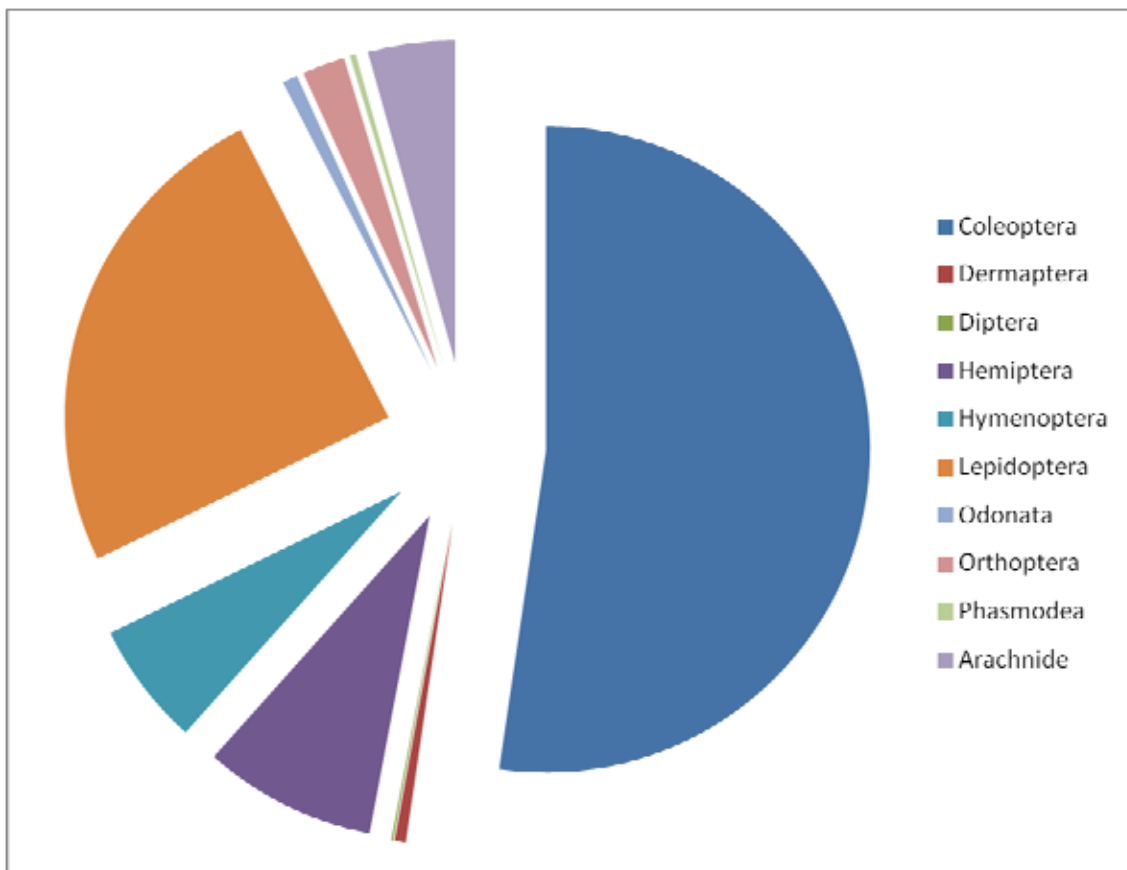


Diagramme de répartition du nombre d'espèces par ordre

Ce rapport « final » permet à peine d'effleurer l'ampleur de la tâche et la majeure partie des échantillons est encore l'objet d'un dépouillage minutieux (certains spécialistes, notamment pour les Hyménoptères, estiment n'avoir étudié que 10% des spécimens transmis).

Même si ce site est déjà bien connu des entomologistes basés en Guyane notamment des Lépidoptéristes (Philippe COLLET, Eddy POIRIER, Serge FERNANDEZ, Jean-Yves GALLARD) et de quelques Coléopteristes (Pierre-Henri DALENS, Stéphane BRÛLÉ), de nombreuses années (voire davantage) seront encore nécessaires avant de pouvoir avoir une réelle idée de la richesse entomologique du site. L'étude de ce riche matériel (mondialement incomparable pour certains de nos collègues) a déjà fait l'objet de 41 publications scientifiques par plus de 51 entomologistes de nombreuses nationalités (Annexe 5) et occupera très probablement plusieurs générations de spécialistes.

Pour l'instant, seuls les résultats, souvent incomplets, de certains groupes vous ont été présentés avec l'obtention de 5033 espèces (dont 218 taxons d'Arachnides) et plus de 67 000 spécimens étudiés (cf. Tableau de répartition ci-après).

Ordre	Nombre de familles signalées	Nombre de spécimens étudiés	Nombre d'espèces identifiées
Coleoptera	75	54 020	2 647
Dermaptera	4	115	28
Diptera	2	16	5
Hemiptera	12	8 789	432
Hymenoptera	15	873	309
Lepidoptera	25	2 277	1 234
Odonata	8	73	38
Orthoptera	6	521	107
Phasmodea	3	35	15
Arachnide	29	482	218
TOTAL	179	67 201	5 033

Tableau de répartition

XIV / Autres opérations en lien avec l'étude

1°) Création de panneaux pour le grand public

LE MIMÉTISME

Pour distinguer à leur profit de la ruche, les abeilles ont développé des stratégies de mimétisme. On distingue l'imitation des couleurs (mimétisme), mais aussi l'imitation du comportement (mimétisme de comportement) avec comme but de tromper les autres insectes.

LE CAMOUFLAGE ou mimétisme cryptique?

Il s'agit pour l'insecte de se camoufler pour ne pas être découvert. On distingue deux types de mimétisme : le mimétisme de couleur et le mimétisme de comportement. Le mimétisme de couleur consiste à imiter les couleurs d'autres espèces pour se faire passer pour elles. Le mimétisme de comportement consiste à imiter les comportements d'autres espèces pour se faire passer pour elles.

MIMER d'autres espèces

Mimétisme de couleur
- les espèces imitent les couleurs d'autres espèces pour se faire passer pour elles.
Mimétisme de comportement
- les espèces imitent les comportements d'autres espèces pour se faire passer pour elles.

Autocamouflage
- Les espèces imitent une partie de leur corps pour se faire passer pour une autre partie de leur corps.

LE RÔLE DES INSECTES

Le monde est grand à l'échelle des insectes. Ils ne sont pas en compétition avec les autres animaux dans le grand cycle de la vie. Leur petite taille ne doit pas faire oublier le rôle qu'ils jouent dans l'écosystème.

LES RECYCLEURS de matières organiques

Les décomposeurs du sol
Ils jouent un rôle primordial dans le cycle de la matière organique. Ils décomposent les déchets organiques et les transforment en humus.

Les décomposeurs de la litière
Ils jouent un rôle primordial dans le cycle de la matière organique. Ils décomposent les déchets organiques et les transforment en humus.

Les auxiliaires de végétaux
Ils jouent un rôle primordial dans le cycle de la matière organique. Ils décomposent les déchets organiques et les transforment en humus.

Les régulateurs de populations
Ils jouent un rôle primordial dans le cycle de la matière organique. Ils décomposent les déchets organiques et les transforment en humus.

LES GÉANTS



Le Capanus compte de nombreux insectes et parmi eux, de véritables géants. Certains dépassent les 13 cm, d'autres possédant d'impressionnantes mandibules, des pattes démesurées voire d'étonnantes excroissances épineuses. Voici les plus impressionnants.

LES COLEOPTÈRES

Les Longicornes

Stenomacrus longicornis (2008) (17 cm) est un longicorne d'Asie. Ses mandibules dépassent les 13 cm. Le plus grand longicorne est *Stenomacrus longicornis* (2008) (17 cm) qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

Les Scarabées

Titanus (1700) est un scarabée géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES HÉMIPTÈRES

Belostomatidae (1700) est un hémiptère géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES LÉPIDOPTÈRES

Attacus atlas (1700) est un papillon géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES HYMÉNOPTÈRES

Stenomacrus longicornis (2008) (17 cm) est un longicorne d'Asie. Ses mandibules dépassent les 13 cm. Le plus grand longicorne est *Stenomacrus longicornis* (2008) (17 cm) qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES PHASMES

Phasma (1700) est un phasme géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES ODONATES

Stenomacrus longicornis (2008) (17 cm) est un longicorne d'Asie. Ses mandibules dépassent les 13 cm. Le plus grand longicorne est *Stenomacrus longicornis* (2008) (17 cm) qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES MANTES

Mantodea (1700) est un mante géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES HÉMIPTÈRES

Belostomatidae (1700) est un hémiptère géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES ORTHOPTÈRES

Orthoptera (1700) est un orthoptère géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES BLATTES

Blattella germanica (1700) est une blatte géante qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES COLEOPTÈRES

Stenomacrus longicornis (2008) (17 cm) est un longicorne d'Asie. Ses mandibules dépassent les 13 cm. Le plus grand longicorne est *Stenomacrus longicornis* (2008) (17 cm) qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.



LES GÉANTS



Certaines de ces espèces particulièrement spectaculaires sont également présentes dans les forêts de montagne comme le criquet flamme qui vit dans les zones d'altitude. Bien entendu, également présent en grande quantité en saison des pluies, ce le topique, notamment, l'épave, notamment étonnant que nous ne pouvons pas oublier.

LES HYMÉNOPTÈRES

Stenomacrus longicornis (2008) (17 cm) est un longicorne d'Asie. Ses mandibules dépassent les 13 cm. Le plus grand longicorne est *Stenomacrus longicornis* (2008) (17 cm) qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES PHASMES

Phasma (1700) est un phasme géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES ODONATES

Stenomacrus longicornis (2008) (17 cm) est un longicorne d'Asie. Ses mandibules dépassent les 13 cm. Le plus grand longicorne est *Stenomacrus longicornis* (2008) (17 cm) qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES MANTES

Mantodea (1700) est un mante géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES ORTHOPTÈRES

Orthoptera (1700) est un orthoptère géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES HÉMIPTÈRES

Belostomatidae (1700) est un hémiptère géant qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.

LES BLATTES

Blattella germanica (1700) est une blatte géante qui mesure 17 cm de long et possède des mandibules de 13 cm.



L'INVENTAIRE ENTOMOLOGIQUE



En tant que la clé crucial des insectes dans le fonctionnement des écosystèmes forestiers tropicaux semi-humides, la connaissance de l'entomofaune de Guyane est encore très incomplète. Le Parc amazonien de Guyane, en partenariat avec le SEAG (Société Entomologique Antilles-Guyane), a mis en œuvre entre 2010 et 2012, un inventaire de l'entomofaune de Saül. Ce programme, destiné à améliorer la connaissance du patrimoine naturel, doit aussi permettre d'organiser les méthodes de suivi, et à terme, de mieux connaître le rôle des insectes dans le fonctionnement et les équilibres du massif forestier tropical.

La région de Saül est tout à fait remarquable au sein du territoire du Parc amazonien de Guyane. En effet, elle constitue un point central, hors des influences de la zone littorale au nord. La pluviosité et le relief de cette région en font un véritable « îlot » d'eau de la Guyane. Forêts secondaires, forêts primaires et forêts sub-montagnardes offrent une grande hétérogénéité de milieux, propice au développement d'une grande diversité d'insectes.

LE MODE opératoire



Le projet consiste à mettre en place un protocole standardisé de prises, en quantité représentative, pour l'analyse statistique des résultats, permettant de mieux cerner l'efficacité globale et la complémentarité des différentes techniques de collecte et d'optimiser les protocoles utilisés lors des missions de Parc amazonien de Guyane.

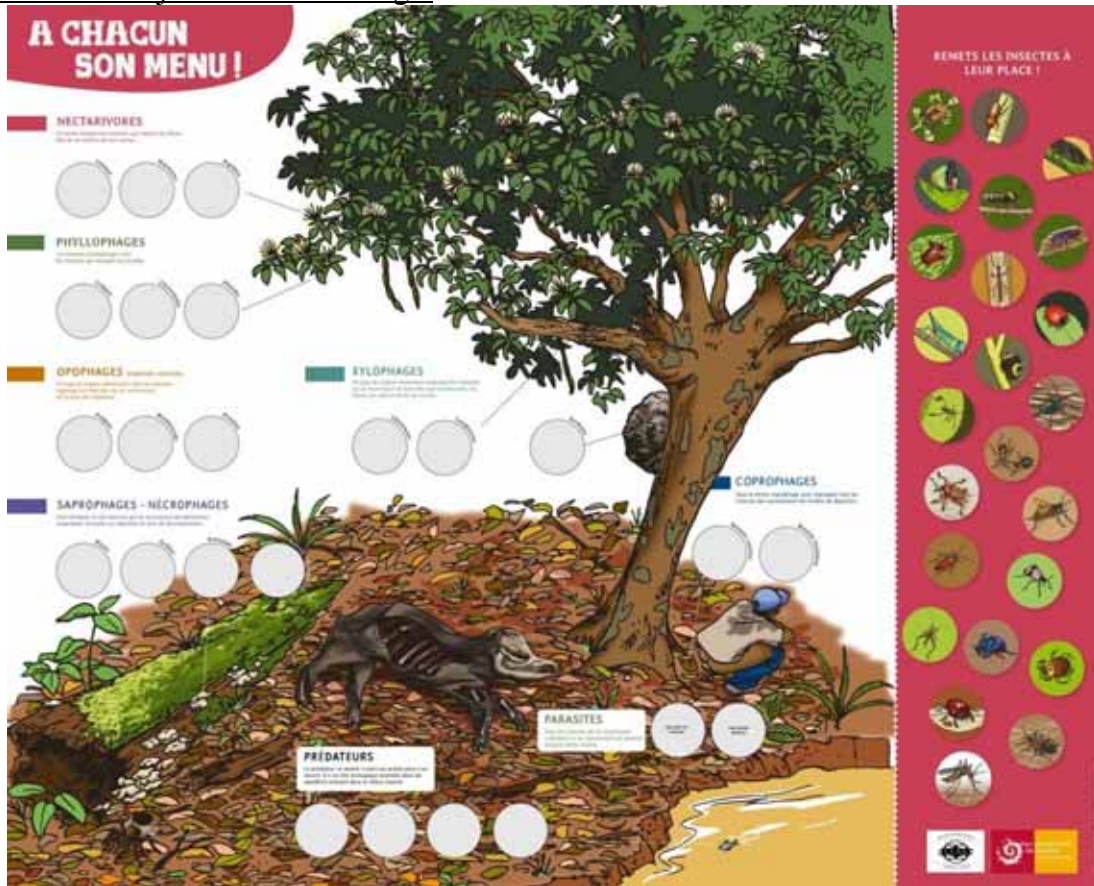
Les relevés hebdomadaires sont effectués par des agents de la Délégation Territoriale Centre et toutes les informations collectées sont diffusées par une commission de spécialistes à travers le monde afin d'apporter des connaissances indispensables sur la biodiversité de Guyane. Au final, elles constitueront une description inédite du peuplement entomologique durant deux cycles annuels.

LES OBJECTIFS du programme

- Conduire un inventaire entomologique pour identifier les résultats des années postérieures
- Evaluer précisément l'efficacité des différents types de pièges et leur complémentarité ;
- Décrire un inventaire large de la faune de Saül ;
- Contribuer au suivi permanent de recherches à brève, une évaluation fondamentale de la diversité des espèces, les au sein du réchauffement climatique ;
- Associer le dispositif d'études à un ensemble d'actions pédagogiques ;
- Ajuster, en marge des problèmes identifiés, par le dispositif de piégeage existant, la réalisation de passages humains identifiés sur le site qui permettra, sous le contrôle d'un comité, d'élaborer l'étude d'entomologie réalisée sur les Trypanosomatidae vecteurs de la maladie de Chagas (TSMC/D), ainsi que d'autres projets proposés à la SEAG (étude quantitative sur les Diptères).



2°) Création d'un jeu sur l'entomologie



Annexe 1 : Liste des espèces établies par l'ensemble des taxonomistes ayant participé aux identifications des spécimens collectés sur la Montagne Pelée lors de l'échantillonnage 2011-2012

Les espèces déterminantes (Liste ZNIEFF 2013) sont indiquées **en surlignage bleu**

Ordre des COLEOPTERA

- Famille des Aderidae** – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Anobiidae – Identificateurs Jean-Hervé YVINEC et Robert CONSTANTIN : **au moins 2 espèces**
Famille des Anthicidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Anthribidae – Identificateur Joachim RHEINHEIMER : **15 espèces**
Famille des Aphodiidae – Identificateur Patrick BORDAT : **7 espèces**
Famille des Armatopidae – Identificateurs Robert CONSTANTIN et Jean-Hervé YVINEC : **2 espèces**
Famille des Attelabidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Biphyllidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **4 espèces**
Famille des Bothrideridae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **11 espèces**
Famille des Brentidae – Identificateur Antoine MANTILLERI : **17 espèces**
Famille des Buprestidae – Identificateur Stéphane BRÛLÉ : **88 espèces**
Famille des Cantharidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **33 espèces**
Famille des Carabidae – Identificateur Terry ERWIN : **209 espèces**
Famille des Carabidae Paussinae – Identificateur Thierry DEUVE : **11 espèces**
Famille des Cerambycidae – Identificateur Pierre-Henri DALENS : **595 espèces**
Famille des Cerophytidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **au moins 1 espèce**
Famille des Cerylonidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **4 espèces**
Famille des Chelonariidae – Identificateurs Jean-Hervé YVINEC et Robert CONSTANTIN : **3 espèces**
Famille des Chrysomelidae – Identificateurs Robert CONSTANTIN (Toutes sous-familles) et Pierre-Henri DALENS (Cassidinae) : **238 espèces**
Famille des Cicindelidae – Identificateur Fabio CASSOLA : **18 espèces**
Famille des Cleridae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **30 espèces**
Famille des Cneoglossidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Coccinellidae – Identificateurs Lucia MASSUTTI DE ALMEIDA : **32 espèces**
Famille des Corylophidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **1 espèce**
Famille des Cryptophagidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **2 espèces**
Famille des Curculionidae – Identificateurs Joachim RHEINHEIMER et Carlos FLECHTMANN (Scolytinae) : **216 espèces**
Famille des Dermestidae – Identificateur Andreas HERMANN : **7 espèces**
Famille des Discolomatidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **2 espèces**
Famille des Disteniidae – Identificateur Pierre-Henri DALENS : **8 espèces**
Famille des Dryopidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **2 espèces**
Famille des Elateridae – Identificateur Jacques CHASSAIN : **134 espèces**
Famille des Elmidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **1 espèce**
Famille des Endomychidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **13 espèces**
Famille des Erotylidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **172 espèces**
Famille des Eucnemidae – Identificateur Jacques CHASSAIN : **56 espèces**
Famille des Geotrupidae Bolboceratinae – Identificateur Olivier BOILLY : **9 espèces**
Famille des Histeridae – Identificateur Nicolas DEGALLIER : **minimum 140 espèces**
Famille des Hobartiidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **1 espèce**
Famille des Hybosoridae – Identificateurs Alberto BALLERIO (Ceratocanthinae) et Miguel

Angel MORON RIOS/Jean-Hervé YVINEC (**Hybosorinae**) : **45 espèces**
Famille des Hydrophilidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **2 espèces**
Famille des Laemophloeidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **1 espèce**
Famille des Lampyridae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **41 espèces**
Famille des Leiodidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **4 espèces**
Famille des Lucanidae – Identificateur Pierre-Henri DALENS : **1 espèce**
Famille des Lycidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **25 espèces**
Famille des Lymexylonidae – Identificateurs Jean-Hervé YVINEC et Robert CONSTANTIN : **2 espèces**
Famille des Malachiidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **9 espèces**
Famille des Megalopodidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Melolonthidae – Identificateur Miguel Angel MORON RIOS : **9 espèces**
Famille des Monotomidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **2 espèces**
Famille des Mordellidae – Identificateur Pascal LEBLANC : **60 espèces**
Famille des Mycetophagidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Mycteridae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **2 espèces**
Famille des Oedemeridae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **14 espèces**
Famille des Passalidae – Identificateur Stéphane BOUCHER : **22 espèces**
Famille des Passandridae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **5 espèces**
Famille des Cleridae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **30 espèces**
Famille des Phalacridae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Phengodidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **14 espèces**
Famille des Ptilodactylidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **au moins 3 espèces**
Famille des Rhipiphoridae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **2 espèces**
Famille des Salpingidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Scarabaeidae Cetoniinae – Identificateur Pierre-Henri DALENS : **12 espèces**
Famille des Scarabaeidae Dynastinae – Identificateurs Yannig PONCHEL & Pierre-Henri DALENS : **35 espèces**
Famille des Scarabaeidae Rutelinae – Identificateurs Pierre-Henri DALENS et Mary-Liz JAMESON : **35 espèces**
Famille des Scarabaeidae Sarabaeinae – Identificateurs Olivier BOILLY & François FEER : **48 espèces**
Famille des Scirtidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **3 espèces**
Famille des Scaptiidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Scydmaenidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Silphidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Silvanidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **5 espèces**
Famille des Sphindidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **1 espèce**
Famille des Staphylinidae Pselaphinae – Identificateur Volker BRACHAT : **49 espèces**
Famille des Telegeusidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Tenebrionidae – Identificateur David GONZALES & Jean-Hervé YVINEC : **35 espèces**
Famille des Tetratomidae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **5 espèces**
Famille des Trogidae – Identificateur Robert CONSTANTIN : **1 espèce**
Famille des Trogossitidae – Identificateur Franz WACHTEL : **24 espèces**
Famille des Zopheridae – Identificateur Jean-Hervé YVINEC : **18 espèces**

Famille	Sous-famille	Espèce
Aderidae		sp. [1 espèce]
Anobiidae		sp. [au moins 2 espèces]
Anthicidae		sp. [1 espèce]
Anthribidae		<i>Eugonus</i> sp. [1 espèce]
Anthribidae		<i>Euparius</i> sp. [2 espèces]
Anthribidae		<i>Gymnognathus hetarus</i> Jordan, 1937
Anthribidae		<i>Gymnognathus</i> sp. [1 espèce]
Anthribidae		<i>Phaenithon caeruleus</i> Jordan, 1906 [id R. Constantin]
Anthribidae		<i>Phaenithon semigriseus</i> [id J.-H. Yvinec]
Anthribidae		<i>Phaenithon</i> sp. [6 espèces]
Anthribidae		<i>Stenocerus varipes</i> Fahraeus, 1839
Anthribidae		<i>Tribotropis pustulata</i> (Fabricius, 1801)
Aphodiidae	Aphodiinae	<i>Blackburneus amazonicus</i> Dellacasa et al.
Aphodiidae	Aphodiinae	<i>Blackburneus laxepunctatus</i> Schmidt
Aphodiidae	Rhyparinae	<i>Aschnarhyparys peregrinus</i> (Hinton, 1934)
Aphodiidae	Eupariinae	<i>Iguazua blackwelderi</i> Chapin
Aphodiidae	Eupariinae	<i>Auperia denominata</i> Chevrolat
Aphodiidae	Eupariinae	<i>Tanyana guyanaensis</i> Stebnicka
Aphodiidae	Eupariinae	<i>Saprosites</i> sp. [1 espèce]
Artematopidae		<i>Artematopus</i> sp. [2 espèces]
Attelabidae		sp. [1 espèce]
Biphyllidae		<i>Diplocoelus</i> sp. [1 espèce]
Biphyllidae		<i>Gonicoelus unicornis</i> Sharp, 1900
Biphyllidae		sp. [2 espèces]
Bothrideridae		<i>Bothrideres</i> sp. [1 espèce]
Bothrideridae		<i>Lithophorus succineus</i> Sharp, 1894
Bothrideridae		<i>Sosylus</i> sp. [9 espèces]
Brentidae		<i>Brentus anchorago</i> (Linnaeus, 1758)
Brentidae		<i>Brentus calcar</i> Lund, 1800
Brentidae		<i>Brentus caudatus</i> Herbst, 1797
Brentidae		<i>Brentus consentaneus</i> Perroud, 1853
Brentidae		<i>Estenorhinus confrater</i> (Kleine, 1944)
Brentidae		<i>Estenorhinus dispar</i> (Linnaeus, 1758)
Brentidae		<i>Hyperephanus hirtellus</i> (Erichson, 1847)
Brentidae		<i>Hyperephanus proseni</i> Soares & Scivittaro, 1977
Brentidae		<i>Nemorhinus myrmecophaga</i> (Herbst, 1797)
Brentidae		<i>Stereodermus fessus</i> Kleine, 1927
Brentidae		<i>Stereodermus imparicostatus</i> Mantilleri & Sforzi, 2006
Brentidae		<i>Stereodermus latirostris</i> Sharp, 1895
Brentidae		<i>Stereodermus leucomystax</i> Mantilleri, 2012
Brentidae		<i>Stereodermus maelae</i> Mantilleri, 2004
Brentidae		<i>Stereodermus nathaliae</i> Mantilleri, 2004,
Brentidae		<i>Stereodermus pygmaeus</i> (Gyllenhal, 1833)
Brentidae		<i>Teramocerus pulchellus</i> Perroud, 1853
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus amoenus</i> Curletti & Brûlé, 2014
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus bikini</i> Curletti & Brûlé, 2013
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus cibarius</i> Fisher, 1944
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus colleti</i> Curletti & Brûlé, 2011

Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus diromai</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus eburneus</i> Curletti & Brûlé, 2013
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus fanericus</i> Curletti & Brûlé, 2013
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus faurei</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus fernandezii</i> Curletti & Brûlé, 2013
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus figuratus</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus furcatipennis</i> Gory & Laporte, 1837
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus lacrimans</i> Curletti & Brûlé, 2013
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus laminatus</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus lignicida</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus moraguesi</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus nobilitatus</i> Kerremans, 1899
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus novellus</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus oberthueri</i> Kerremans, 1897
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus partimcinctus</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus rubrofuscus</i> Curletti & Brûlé, 2013
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus serialis</i> Curletti & Brûlé, 2013
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus sexnotatus</i> Gory & Laporte, 1837
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus sigillum</i> Curletti & Brûlé, 2013
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus</i> sp. [7 espèces]
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus templaris</i> Curletti & Brûlé, 2013
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus torvus</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus touroulti</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Agrilus villus</i> Curletti & Brûlé, 2011
Buprestidae	Agrilinae	<i>Brachys</i> sp. [20 espèces]
Buprestidae	Agrilinae	<i>Callimicra</i> sp. [3 espèces]
Buprestidae	Agrilinae	<i>Geralius furciventris</i> (Chevrolat, 1838)
Buprestidae	Agrilinae	<i>Leiopleura brasiliensis</i> Kerremans, 1903
Buprestidae	Agrilinae	<i>Leiopleura</i> sp. [3 espèces]
Buprestidae	Agrilinae	<i>Lius</i> sp. [2 espèces]
Buprestidae	Agrilinae	<i>Neotrachys</i> sp. [3 espèces]
Buprestidae	Agrilinae	<i>Pachyschelus</i> sp. [3 espèces]
Buprestidae	Buprestinae	<i>Actenodes obscuripennis</i> (Gory & Laporte, 1837)
Buprestidae	Buprestinae	<i>Actenodes signatus</i> (Gory & Laporte, 1837)
Buprestidae	Buprestinae	<i>Actenodes</i> sp. [2 espèces]
Buprestidae	Buprestinae	<i>Agrilaxia claudoi</i> (Cobos, 1972)
Buprestidae	Buprestinae	<i>Chrysobothris cordicollis</i> Gory & Laporte, 1837
Buprestidae	Buprestinae	<i>Chrysobothris sexpunctata</i> (Fabricius, 1801)
Buprestidae	Buprestinae	<i>Chrysobothris</i> sp. [3 espèces]
Buprestidae	Buprestinae	<i>Eudiana guianensis</i> (Chevrolat, 1838)
Buprestidae	Buprestinae	<i>Spectralia sulcifera</i> (Laporte & Gory, 1837)
Buprestidae	Buprestinae	<i>Tetragonoschema trinidadense</i> Bellamy, 1991
Buprestidae	Chrysochroinae	<i>Euchroma gigantea</i> Linnaeus, 1758
Buprestidae	Chrysochroinae	<i>Halecia octopunctata</i> (Fabricius, 1801)
Buprestidae	Chrysochroinae	<i>Halecia</i> sp.
Buprestidae	Chrysochroinae	<i>Psiloptera equestris</i> (Olivier, 1790)
Buprestidae	Chrysochroinae	<i>Psiloptera bicarinata</i> (Thunberg, 1789)
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Chauliognathus forestierensis</i> Pic, 1930

Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Chauliognathus</i> sp. [3 espèces]
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Chauliognathus sulphureus</i> Waterhouse, 1877
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Chauliognathus surinamensis</i> Pic, 1927
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Daiphron</i> sp. [1 espèce]
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Lobetus lemoulti</i> Pic, 1913
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Macromalthinus maximiceps</i> (Pic, 1919)
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Malthesis forestieri</i> Pic, 1934
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Malthesis</i> sp. [1 espèce]
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Malthoichthyurus</i> sp. [1 espèce]
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Maronius brevipennis</i> (Fabricius, 1801)
Cantharidae	Chauliognathinae	<i>Paramaronius freyi</i> Wittmer, 1963
Cantharidae	Malthininae	<i>Caccodes</i> sp. [1 espèce]
Cantharidae	Silinae	<i>Discodon bicoloricolle</i> Pic, 1927
Cantharidae	Silinae	<i>Discodon dichromum</i> (Fauvel, 1861)
Cantharidae	Silinae	<i>Discodon maronimum</i> Pic, 1930
Cantharidae	Silinae	<i>Discodon rufohumerale</i> Pic, 1930
Cantharidae	Silinae	<i>Discodon</i> sp. [4 espèces]
Cantharidae	Silinae	<i>Polemius</i> sp. [1 espèce]
Cantharidae	Silinae	<i>Pygodiscodon apicicorne</i> (Pic, 1910)
Cantharidae	Silinae	<i>Pygodiscodon touroulti</i> Constantin, 2010
Cantharidae	Silinae	<i>Silis barticana</i> Pic, 1908
Cantharidae	Silinae	<i>Silis humeralis</i> Pic, 1909
Cantharidae	Silinae	<i>Silis peruviana</i> Pic, 1906
Cantharidae	Silinae	<i>Silis</i> sp. [4 espèces]
Carabidae		<i>Adrimus</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Agra</i> sp. [46 espèces]
Carabidae		<i>Amelus</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Anaulacus piceolus</i> Chaudoir
Carabidae		<i>Anaulacus</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Ancystroglossus dimidiaticornis</i> Chaudoir
Carabidae		<i>Ancystroglossus</i> sp. [2 espèces]
Carabidae		<i>Apenes</i> sp. [12 espèces]
Carabidae		<i>Aspasiola</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Calleida</i> sp. [4 espèces]
Carabidae		<i>Calophaena acuminata</i> Olivier
Carabidae		<i>Chelonodema</i> sp. [2 espèces]
Carabidae		<i>Chelonodema variabilis</i> Castelnau
Carabidae		<i>Colliuris</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Coptodera acutipennis</i> (Bates)
Carabidae		<i>Coptodera aeneorufa</i> Bates
Carabidae		<i>Coptodera cupreotincta</i> Bate
Carabidae		<i>Coptodera festiva</i> Dejean
Carabidae		<i>Coptodera lineata</i> Dejean
Carabidae		<i>Coptodera</i> sp. [6 espèces]
Carabidae		<i>Cratocerus</i> sp. [3 espèces]
Carabidae		<i>Cylindronotum</i> sp. [3 espèces]
Carabidae		<i>Diploharpus</i> sp. [14 espèces]
Carabidae		<i>Erwiniana hilaris</i> (Bates)
Carabidae		<i>Erwiniana para</i> (Erwin)
Carabidae		<i>Erwiniana</i> sp. [2 espèces]

Carabidae		<i>Eucheila</i> sp. [2 espèces]
Carabidae		<i>Euphorticus</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Euplatia</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Eurycoleus</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Geballusa microtetra</i> (Erwin)
Carabidae		<i>Glyptolenus</i> sp. [6 espèces]
Carabidae		<i>Goniotropis</i> sp. [7 espèces]
Carabidae		<i>Grammica</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Guatemalteca</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Haplobothynus</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Helluobrochus</i> sp. [4 espèces]
Carabidae		<i>Hyboptera</i> sp. [3 espèces]
Carabidae		<i>Lebia</i> sp. [25 espèces]
Carabidae		<i>Lelis</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Loxandrus</i> sp. [9 espèces]
Carabidae		<i>Morion simplex</i> Dejean,
Carabidae		<i>Negrea</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Notiobia</i> sp. [8 espèces]
Carabidae		<i>Onota</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Pachyteles</i> sp. [7 espèces]
Carabidae		<i>Paratachys</i> sp. [4 espèces]
Carabidae		<i>Pentagonica</i> sp. [4 espèces]
Carabidae		<i>Perigona</i> sp. [7 espèces]
Carabidae		Perigonini n. gen. [1 espèce]
Carabidae		<i>Phacocerus</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Platynus</i> sp. [8 espèces]
Carabidae		<i>Plochionus</i> sp. [3 espèces]
Carabidae		<i>Pseudaptinus</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Pseudotoglossa</i> sp. [3 espèces]
Carabidae		<i>Selenophorus</i> sp. [4 espèces]
Carabidae		<i>Stenognathus</i> sp. [2 espèces]
Carabidae		<i>Thoasia</i> sp. [1 espèce]
Carabidae		<i>Whiteheadiana</i> sp. [1 espèce]
Carabidae	Paussinae	<i>Goniotropis navattae</i> Deuve, 2005
Carabidae	Paussinae	<i>Goniotropis olivieri</i> Chaudoir, 1868
Carabidae	Paussinae	<i>Pachyteles tapajanooides</i> Deuve, 2014
Carabidae	Paussinae	<i>Pachyteles striolus</i> Perty, 1830
Carabidae	Paussinae	<i>Pachyteles sulcipennis</i> Bates, 1874
Carabidae	Paussinae	<i>Proozaena cerdai</i> Deuve, 2005
Carabidae	Paussinae	<i>Proozaena filiformis</i> Laporte, 1835
Carabidae	Paussinae	<i>Proozaena longula</i> Chaudoir, 1868
Carabidae	Paussinae	<i>Tachypeles durantoni</i> Deuve, 2005
Carabidae	Paussinae	<i>Tachypeles hudsoni</i> Deuve, 2004
Carabidae	Paussinae	<i>Tachypeles seagi</i> Deuve, 2014
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Acabyara aruama</i> Napp & Martins, 2006
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Achryson pictum</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Achryson surinamum</i> (Linnaeus, 1767)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Agaone notabilis</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Aglaoschema albicorne</i> (Fabricius, 1801)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Aglaoschema quieci</i> Dalens, Tavakilian & Touroult, 2010

Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Amphionte dejeani</i> Gounelle, 1912
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Anelaphus robi</i> Hrabovsky, 1987
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Anelaphus souzai</i> (Zajciw, 1964)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Aneuthetochorus conjunctus</i> Napp & Martins, 1984
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Assyuera waterhousei</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Atiaia consobrina</i> (Gahan, 1892)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Beraba odettae</i> Martins & Galileo, 2008
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Callancya croceicollis</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Callichroma auricomum</i> (Linnaeus, 1767)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ceragenia bicornis</i> (Fabricius, 1801)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ceragenia leprieurii</i> Buquet in Guérin-Méneville, 1844
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ceralocyna</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Chlorida festiva</i> (Linnaeus, 1758)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Chrysaethe ochraceicollis</i> (Zajciw, 1965)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Chrysaethe smaragdina</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Chrysommata</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Chrysoprasis abyara</i> Napp & Martins, 1998
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Chrysoprasis aeneicollis</i> (Buquet in Guérin-Méneville, 1844)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Chrysoprasis aureicollis</i> White, 1853
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Chrysoprasis festiva</i> Audinet-Serville, 1834
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Chrysoprasis</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Clausirion comptum</i> Martins & Napp, 1984
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Coccoderus guianensis</i> Tavakilian & Monné, 2002
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Coccoderus longespinicornis</i> Fuchs, 1964
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Coleoxestia</i> sp. [7 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Compsa quadriguttata</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Compsibidion maronicum</i> (Thomson, 1867)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Compsibidion</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Compsibidion tethys</i> (Thomson, 1867)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Compsibidion vanum</i> (Thomson, 1867)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Compsopyris pereurae</i> Dalens, Touroult & Tavakilian, 2010
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Coremia plumipes</i> (Pallas, 1772)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Cosmisoma fasciculatum</i> (Olivier, 1795)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Cosmisoma pulcherrimum</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Cosmoplatidius simulans</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ctenodes guianensis</i> Dalens, Touroult & Tavakilian, 2009
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Cycnidolon batesianum</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Cycnidolon obliquum</i> Martins, 1969
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Delemodacrys mourei</i> Martins & Napp, 1979
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Deltosoma fernandesi</i> Dalens & Giuglaris, 2014
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Deltosoma humeralis</i> Dalens & Giuglaris, 2014
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Dihammaphora</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Diploschema maculata</i> Martins & Monné, 1980
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Diploschema mandibulare</i> Fuchs, 1964
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Dodecosini</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Dodecosis saperdina</i> Bates, 1867
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eburodacrys amabilis</i> Galileo & Martins, 2009
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eburodacrys crassipes</i> Martins & Galileo, 2008
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eburodacrys perspicillaris</i> (Erichson in Schomburg, 1848)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eburodacrys puella</i> (Newman, 1840)

Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eburodacrys quadridens</i> (Fabricius, 1801)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eburodacrys rufispinis</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eburodacrys sexmaculata</i> (Olivier, 1790)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eburodacrys</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eclipta aberlenci</i> (Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2005)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eclipta astrigae</i> (Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eclipta</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ecliptoides giuglarisi</i> (Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2004)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ecliptophanes chacunfrancozi</i> (Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Elaphidiini</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Engyum transversum</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Epimelitta acutipennis</i> Fisher, 1947
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Epimelitta bleuzeni</i> Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Epimelitta durantoni</i> Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Epimelitta lestradei</i> Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Epropetes elongata</i> Martine, 1975
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Epropetes latisfascia</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eriphus lineatocollis</i> Chevrolat, 1862
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Eriphus petronillae</i> Touroult, Dalens & Tavakilian, 2012
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Gigantotrichoderes flabellicornis</i> (Zajciw, 1965)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Glyptoscopus pallidulus</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Gnomibidion translucidum</i> (Martins, 1960)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Gnomidolon biarcuatum</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Gnomidolon conjugatum</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Gnomidolon humerale</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Gnomidolon musivum</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Gnomidolon picipes</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Gnomidolon simplex</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Gnomidolon</i> sp. [3 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Haruspex lineolatus</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Hemilissa catapotia</i> Martins, 1976
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Hemilissa cornuta</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Hemilissa opaca</i> Martins, 1976
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Hemilissa</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Hespereburia balouporum</i> Tavakilian & Monné, 1991
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Heterachtes pelonioides</i> (Thomson, 1867)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Heterachtes tysiphonis</i> (Thomson, 1867)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Hexocycnidolon unoculum</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Hirtobrasilianus villiersi</i> Fragoso & Tavakilian, 1985
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ideratus virginiae</i> (Dalens & Tavakilian, 2005)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Inaiuba icterica</i> (Gounelle, 1911)
		<i>Ischasia ecclinusae</i> Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2004
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ischasioides</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ischionodonta versicolor</i> (Chevrolat, 1859)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Isthmiade buirettei</i> Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2005
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Juiaparus batus batus</i> (Linnaeus, 1758)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Juiaparus lasiocerus</i> (Gahan, 1892)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Jupoata rufipennis</i> (Gory in Guérin-Méneville, 1831)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Jupoata spinosa</i> Martins & Galileo, 2008
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Liostola nitida</i> Zajciw, 1962

Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Lissonotus equestris</i> (Fabricius, 1787)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Listroptera tenebricosa</i> (Olivier, 1790)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Malacopterus tenellus</i> (Fabricius, 1801)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Mallocera amazonica</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Mecometopus globicollis</i> (Laporte & Gory, 1835)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Mecometopus leprieuri</i> (Laporte & Gory, 1835)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Mecometopus palmatus</i> (Olivier, 1795)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Mecometopus</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Megacyllene angulata</i> (Fabricius, 1775)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Mephritus estoni</i> Galileo & Martins, 2011
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Mionochroma aureotinctum</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Mionochroma</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Mionochroma vittatum</i> (Fabricius, 1775)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Monneellus rhodopus</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Neocompsa eburioides</i> (Thomson, 1867)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Neocorus ibidionoides</i> (Audinet-Serville, 1834)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Neoeme annulicornis</i> (Buquet, 1859)
Cerambycidae	Cerambycinae	Neoibidionini sp. [6 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Nyssicus quadriguttatus</i> (Swederus, 1787)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Nyssicus rosalesi</i> Joly & Martinez, 1981
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Obrium clavijoi</i> Joly, 2010
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Odontocera chrysostetha</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Odontocera javieri</i> Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Odontocera molorchoides</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Odontocera nigrovittata</i> Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Odontocera punctata</i> (Klug, 1825)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Odontocera simplex</i> White, 1855
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Odontocera</i> sp. [4 espèces]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Odontocera triliturata</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Odontocera villosa</i> Monné & Magno, 1988
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Opades costipennis</i> (Buquet in Guérin-Méneville, 1844)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Optomerus bispeculifer</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Orthostoma chryseis</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Oxylymma durantoni</i> Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Oxylymma sudrei</i> Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Ozodes malthinoides</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Pantomallus costulatus</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Paraclipta soumourouensis</i> (Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Paraliostola durantoni</i> Tavakilian & Monné, 1991
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Paratiaia hulini</i> Dalens & Giuglaris, 2011
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Periboeum piliferum</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Periboeum pubescens</i> (Olivier, 1790)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Phespia cercerina</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Phespia gibbosa</i> Magno, 1992
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Phrynocris notabilis</i> Bates, 1867
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Phygopoda fulvitaris</i> Gounelle, 1867
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Piezocera aenea</i> (Bates, 1867)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Pirangoclytus triangularis</i> (Laporte & Gory, 1835)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Plocaederus bipartitus</i> (Buquet, 1860)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Plocaederus fasciatus</i> (Martins & Monné, 1975)

Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Plocaederus fragosoi</i> Martins & Monné, 2002
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Plocaederus mirim</i> Martins & Monné, 2002
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Plocaederus plicatus</i> (Olivier, 1790)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Plocaederus rugosus</i> (Olivier, 1795)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Plocaederus</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Poeciloxestia sagittaria</i> (Bates, 1872)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Potiaxixa longipennis</i> (Zajciw, 1966)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Praxithea seabrai</i> Tavakilian & Monné, 2002
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Pseudoeriphus collaris</i> (Erichson in Schomburg, 1848)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Psymmatocerus guianensis</i> Tavakilian & Monné, 2002
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Pygmodeon involutum</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Pygmodeon</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Rhopalessa durantoni</i> (Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2004)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Sphagoeme premarginata</i> Dalens & Touroult, 2014
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Sphagoeme</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Sphalotrichus puncticolle puncticolle</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Stenygra angustata</i> (Olivier, 1790)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Sternacanthus undatus</i> (Olivier, 1795)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Stizocera kawensis</i> Galileo & Martins, 2009
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Stizocera poeyi</i> (Guérin-Méneville, 1838)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Styliceptis striatus</i> (Voet, 1778)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Temnopis oculata</i> Zajciw, 1960
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Terpnissa listropterina</i> Bates, 1867
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Thoracibidion striatocolle</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Thouvenotiana ichneumonea</i> Penaherrera-Leiva & Tavakilian, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Tomopterus consobrinus</i> Gounelle, 1911
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Tomopterus obliquus</i> Bates, 1870
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Tomopterus servillei</i> Magno, 1995
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Torneucerus armatus</i> Martins & Monné, 1980
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Trachyderes succinctus</i> (Linnaeus, 1758)
Cerambycidae	Cerambycinae	Trachyderini sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Tropidion cinctulum</i> (Bates, 1870)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Tropidion erythrurum</i> (Martins, 1962)
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Xenocrasis anamarcelae</i> Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Xenocrasis politipennis</i> Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003
Cerambycidae	Cerambycinae	<i>Xenocrasoides soukai</i> Tavakilian & Penaherrera-Leiva, 2003
Cerambycidae	Lamiinae	Acanthocinini sp. [38 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Acanthoderes (Acanthoderes) laportei</i> Aurivillius, 1923
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Acanthoderes (Symperasmus) affinis</i> (Thomson, 1865)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Acanthoderes (Symperasmus) thoracica</i> White, 1855
Cerambycidae	Lamiinae	Acanthoderini sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Adesmus turrialba</i> Galileo & Martins, 1999
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Adetus analis</i> (Haldeman, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Adetus gracilis</i> Breuning, 1940
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Adetus inaequalis</i> Thomson, 1868
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Adetus punctatus</i> (Thomson, 1868)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Aegoschema moniliferum</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Aegoschema obesum</i> (Bates, 1861)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Aegoschema peruvianum</i> Lane, 1973
Cerambycidae	Lamiinae	Aerenicini sp. [1 espèce]

Cerambycidae	Lamiinae	<i>Aerenicopsis pugnatrix</i> Lane, 1966
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Alcidion partitum</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Alexera barii</i> (Jekel, 1861)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Amphicnaeia</i> sp. [5 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Anisopodus batesi</i> Gilmour, 1965
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Anisopodus phalangodes</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Anisopodus sparsus</i> Bates, 1863
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Anisopodus strigosus</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Anoreina nana</i> (Bates, 1861)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Aphilestes rustica</i> Bates, 1881
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ataxia cayennensis</i> Breuning, 1940
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ataxia linearis</i> (Bates, 1866)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ataxia obscura</i> (Fabricius, 1801)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ateralphus senilis</i> (Lane, 1973)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Atrypanius conspersus</i> (Germar, 1824)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Atrypanius implexus</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Atrypanius remissus</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Atrypanius scitulus</i> (Germar, 1824)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Bacuris sexvittatus</i> (Bates, 1865)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Baryssinus bicirifer</i> Bates, 1872
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Baryssinus chemsaki</i> Monné, 1985
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Bebelis</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Bisaltes buquetii</i> Thomson, 1868
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Bisaltes pulvereus</i> (Bates, 1866)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Blabia</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Caciomorpha buquetii</i> Guérin-Méneville, 1844
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Cacostola grisea</i> Dillon & Dillon, 1946
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Cacostola simplex</i> (Pascoe, 1859)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Callia bicolor</i> (Breuning, 1960)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Callia lineatula</i> Lane, 1873
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Callia</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Callipero bella</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Canindea signaticornis</i> (Buquet, 1857)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Carphina</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Carterica mucronata</i> (Olivier, 1795)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Chalastinus recticornis</i> Bates, 1875
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea appendiculata</i> Aurivillius, 1902
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea bisignata</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea carneola</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea decemmaculata</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea geminata</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea grallatrix</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea hirtipes</i> (Degeer, 1775)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea juncea</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea lineatocollis</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea macularis</i> (Olivier, 1792)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea obconica</i> Aurivillius, 1902
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea pimplaea</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Colobothea</i> sp. [4 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Cosmotoma adjuncta</i> (Thomson, 1860)

Cerambycidae	Lamiinae	<i>Cosmotoma</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Cristaerenea cognata</i> (Pascoe, 1859)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Cuicirama cayennensis</i> (Bates, 1881)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Cyclopeplus cyaneus</i> Thomson, 1860
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Cylicasta terminata</i> (Buquet, 1859)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Desmiphora (Desmiphora) boliviana</i> Breuning, 1948
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Desmiphora (Desmiphora) fasciculata</i> (Olivier, 1792)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Desmiphora (Desmiphora) hirticollis</i> (Olivier, 1795)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Dorcasta dasycera</i> (Erichson in Schomburg, 1848)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Drycothaea angustifrons</i> (Breuning, 1943)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Drycothaea brasiliensis</i> (Breuning, 1974)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Drycothaea ochreoscutellaris</i> (Breuning, 1940)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Drycothaea</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Dryoctenes scrupulosus</i> (Germar, 1824)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ecthoea quadricornis</i> (Olivier, 1792)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Epectasis juncea</i> (Newman, 1840)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estola albovaria</i> Breuning, 1940
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estola basiflava</i> Breuning, 1943
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estola basinotata</i> Bates, 1866
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estola hirsuta</i> (Degeer, 1775)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estola m-flava</i> Breuning, 1940
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estola porcula</i> Bates, 1866
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estola ruficeps</i> Breuning, 1943
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estola</i> sp. [8 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estola variegata</i> Bates, 1866
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estoloides alboscutellaris</i> Breuning, 1943
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Estoloides annulicornis</i> Breuning, 1940
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Eudesmus grisescens</i> Audinet-Serville, 1835
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Eupogonius</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Eupromerella clavator</i> (Fabricius, 1801)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Euthima rodens</i> (Bates, 1865)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Exalphus aurivillii</i> (Lane, 1970)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Exalphus colasi</i> (Lane, 1965)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Exalphus foveatus</i> Marinoni & Martins, 1978
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Exalphus malleri</i> (Lane, 1955)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Exalphus spilonotus</i> Restello, 2001
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Formozotroctes toulgoeti</i> Tavakilian & Neouze, 2007
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Granastyocheus elegantissimus</i> (Tippmann, 1953)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Helvina uncinata</i> Thomson, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hemicladus buqueti</i> Tavakilian, Touroult & Dalens, 2009
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hemilomecopterus</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	Hemilophini sp. [5 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hesychotypa jaspidea</i> (Bates, 1865)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hesychotypa liturata</i> (Bates, 1865)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hilobothea latevittata</i> (Bates, 1865)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hippopsis meinerti</i> Aurivillius, 1900
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hydraschema</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hylettus coenobita</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hylettus ramea</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hylettus seniculus</i> (Germar, 1824)

Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hylettus spilotus</i> Monné, 1982
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Myperplatys pusillus pusillus</i> (Bates, 1863)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Hypsioma constellata</i> Thomson, 1868
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ischnolea odettae</i> Martins, Galileo & Tavakilian, 2008
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Isomerida albicollis</i> (Laporte, 1840)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Jamesia globifera</i> (Fabricius, 1801)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lachnia subcincta</i> Audinet-Serville, 1835
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lagocheirus araneiformis fulvescens</i> Dillon, 1957
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Leptocometes</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Leptostylus cretatellus</i> Bates, 1863
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Leptostylus perniciosus</i> Monné & Hoffmann, 1981
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Leptostylus plautus</i> Monné & Hoffmann, 1981
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lepurgantes dilectus</i> (Bates, 1863)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lepturgantes</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lepturges (Chaeturges) dorsalis</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lepturges (Chaeturges) repandus</i> Tavakilian & Monné, 1989
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lepturges (Chaeturges) serenus</i> Monné, 1977
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lepturges (Lepturges) complanatus</i> Bates, 1863
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lepturges (Lepturges) elegantulus</i> Bates, 1863
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lepturges (Lepturges)</i> sp. [3 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lochmaeochles pulcher</i> Dillon & Dillon, 1946
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lophopoeum carinatulum</i> Bates, 1863
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lophopoeum circumflexum</i> Bates, 1863
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Lycidola flavofasciata</i> Waterhouse, 1880
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Macronemus rufescens</i> (Bates, 1862)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Macropophora trochlearis</i> (Linnaeus, 1758)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Mariliana amazonica</i> Galileo & Martins, 2004
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Megacera praelata</i> Bates, 1866
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Melzerella costalimai</i> Seabra, 1961
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Mundeu maculicollis</i> (Bates, 1861)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Myoxinus pictus</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Myoxomorpha alvarengorum</i> Monné & Magno, 1990
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nealcidion emeritum</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nealcidion</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nealcidion strigilis</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nealcidion triangulare</i> (Bates, 1863)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nealcidion venosum</i> (Bates, 1880)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Neobaryssinus altissimus</i> Berkov & Monné, 2010
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Neobaryssinus marianae</i> (Monné & Martins, 1974)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Neoetrypanus incertus</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Neoetrypanus inustus</i> (Monné & Martins, 1976)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Neoetrypanus</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Neolampedusa obliquator</i> (Fabricius, 1801)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyctonympha affinis</i> Martins & Galileo, 2008
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysina binoculata</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysina corticalis</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysina pulchella</i> (Bates, 1863)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysina scutellata</i> (Bates, 1866)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysina</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysina spreta</i> (Bates, 1864)

Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysina venusta</i> (Bates, 1863)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum analogum</i> Monné & Tavakilian, 2011
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum borneanum</i> Breuning, 1970
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum caudatum</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum cretatum</i> Monné, 1985
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum efflictum</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum flavolineatum</i> Monné, 1985
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum impensum</i> Monné, 1985
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum propinquum</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum ptericoptum</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum rodens</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum serpentinum</i> (Erichson, 1847)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum signiferum</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum simulatum</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Nyssodrysternum</i> sp. [2 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oedopeza apicale</i> (Gilmour, 1962)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oedopeza costulata</i> (Gilmour, 1962)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oedopeza leucostigma</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oedopeza ocellator</i> (Fabricius, 1801)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Olivensa</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Omosarotes foxi</i> (Lani, 1973)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oncideres albomarginata albomarginata</i> Thomson, 1868
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oncideres fulva</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oncideres gutturator</i> (Fabricius, 1775)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oncideres satyra</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oncideres</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oncideres tuberculata</i> Thomson, 1868
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Onychocerus crassus</i> (Voet, 1778)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera albata</i> Villiers, 1971
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera albicans</i> Monné & Fragoso, 1988
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera basicretata</i> Néouze & Tavakilian, 2010
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera basipenicillata</i> Tippmann, 1960
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera bituberculata</i> Bates, 1861
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera boucheri</i> Néouze & Tavakilian, 2010
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera cretata</i> Monné & Fragoso, 1988
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera crinita</i> Monné & Fragoso, 1988
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera feuilleti</i> Néouze & Tavakilian, 2010
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera glauca glauca</i> (Linnaeus, 1758)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera griseozonata</i> Bates, 1861
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera jacquieri</i> Thomson, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera melzeri</i> Monné & Fragoso, 1988
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera neglecta</i> Melzer, 1932
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera olivosimplex</i> Néouze & Tavakilian, 2010
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera podagrica</i> Néouze & Tavakilian, 2010
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera seraisorum</i> Néouze & Tavakilian, 2010
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera simplex</i> Bates, 1861
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oreodera sorocula</i> Martins & Monné, 1993
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oroxenofrea spiculata</i> Galileo & Martins, 1999
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Oxathres ornata</i> Monné, 1976
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ozineus elongatus</i> Bates, 1863

Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ozineus</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ozineus strigosus</i> Bates, 1863
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Palame crassimana</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Palame mimetica</i> Monné, 1985
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Paroecus celebensis</i> (Thomson, 1857)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Paroecus charpentierae</i> Villiers, 1971
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Pattalinus (Pattalinus) strigosus</i> Monné, 1988
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Pattalinus (Pattalinus) vittulatus</i> (Gilmour, 1961)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Phoebe bicornis</i> (Olivier, 1795)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Phoebemina theaphia</i> (Bates, 1881)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Plistonax albolinitus</i> (Bates, 1861)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Plistonax rafaeli</i> Martins & Galileo, 2006
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Polyrhaphis angustata</i> Buquet, 1853
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Polyrhaphis baloupa</i> Santos Silva, Martins & Tavakilian, 2010
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Polyrhaphis papulosa</i> (Olivier, 1795)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Polyrhaphis spinosa</i> (Drury, 1773)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Psapharochrus bivittus</i> (White, 1855)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Psapharochrus chrysopus</i> (Bates, 1861)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Psapharochrus fuscicollis</i> (Bates, 1861)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Psapharochrus lateralis</i> (Bates, 1861)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Psapharochrus pigmentatus</i> (Bates, 1861)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Psapharochrus</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Psapharochrus vetustus</i> (Bates, 1880)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Psapharoctes hermieri</i> Tavakilian & Néouze, 2007
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Pseudaethomerus lacordairei</i> (Bates, 1862)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Pseudaethomerus maximus</i> Tippmann, 1953
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Pseudobeta ferruginea</i> Galileo & Martins, 1990
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Pseudosparna flaviceps</i> (Bates, 1863)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Ptericoptus dorsalis</i> Audinet-Serville, 1835
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Pucallpa</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Punctozotroctes feuilleti</i> Tavakilian & Néouze, 2007
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Punctozotroctes guianensis</i> Tavakilian & Néouze, 2007
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Punctozotroctes hovorei</i> Tavakilian & Néouze, 2007
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Punctozotroctes wappesi</i> Tavakilian & Néouze, 2007
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Recchia</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Rosalba inscripta</i> (Bates, 1866)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Rosalba</i> sp. [3 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Sangaris inornata</i> Monné, 1993
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Scopadus ciliatus</i> Pascoe, 1853
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Scythropopsis boucheri</i> Tavakilian & Néouze, 2014
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Spinozotroctes seraisorum</i> Tavakilian & Néouze 2007
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Spinozotroctes thouvenoti</i> Tavakilian & Néouze 2007
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Sporetus variolosus</i> Monné, 1998
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Steirastoma breve</i> (Sulzer, 1775)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Steirastoma genisspina</i> Schwartz, 1923
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Steirastoma melanogenys</i> White, 1855
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Steirastoma stellio</i> Pascoe, 1866
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Sympagus bimaculatus</i> (Gilmour, 1958)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Taeniotes cayennensis</i> Thomson, 1859
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Taeniotes farinosus</i> (Linnaeus, 1758)

Cerambycidae	Lamiinae	<i>Taeniotes pulverulentus</i> Olivier, 1790
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Taurolema bellatrix</i> Thomson, 1860
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus figuratus</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus incisus</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus magnificus</i> (Tippmann, 1953)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Tororaeus perforator</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus figuratus</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus incisus</i> (Bates, 1864)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus magnificus</i> (Tippmann, 1953)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus perforator</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus similimus</i> Monné, 1974
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus suavis</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Toronaeus virens</i> Bates, 1864
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Trachysomus santarensis</i> Bates, 1865
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Trestonia forticornis</i> Buquet, 1859
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Trestonia</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Trestonia turbula</i> Monné & Fragoso, 1984
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Trichohippopsis exilis</i> Galileo & Martins, 2006
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Tropidozineus argutulus</i> Monné, 1988
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Tropidozineus impensus</i> Monné & MartinS, 1976
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Trypanidius andicola</i> Blanchard, 1843
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Trypanidius notatus</i> (Fabricius, 1787)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Tucales franciscus</i> (Thomson, 1857)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Tulcus</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Tulcus subfasciatus</i> (Thomson, 1860)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Tulcus tigrinatus</i> (Thomson, 1868)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Tybalmia pupillata</i> (Pascoe, 1859)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Typophaula melancholica</i> Thomson, 1868
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Tyrinthia</i> sp. [1 espèce]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Urgleptes minutissimus</i> (Bates, 1863)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Urgleptes prolixus</i> (Melzer, 1931)
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Urgleptes</i> sp. [3 espèces]
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Xenofrea tavakiliani</i> Dalens, Touroult & Giuglaris, 2009
Cerambycidae	Lamiinae	<i>Xylergates elaineae</i> Gilmour, 1962
Cerambycidae	Parandrinae	<i>Acutandra punctatissima</i> (Thomson, 1861)
Cerambycidae	Parandrinae	<i>Parandra (Parandra) glabra</i> (Degeer, 1774)
Cerambycidae	Parandrinae	<i>Parandra (Tavandra) guianensis</i> Tavakilian, 2000
Cerambycidae	Prioninae	<i>Callipogon (Enoplocerus) armillatum</i> (Linnaeus, 1767)
Cerambycidae	Prioninae	<i>Ctenoscelis ater</i> (Olivier, 1795)
Cerambycidae	Prioninae	<i>Esmeralda coerulea</i> (Schoenherr, 1817)
Cerambycidae	Prioninae	<i>Hileolaspis auratus</i> (Linnaeus, 1758)
Cerambycidae	Prioninae	<i>Hyleoza confusa</i> Tavakilian & Galileo, 1991
Cerambycidae	Prioninae	<i>Mallodon spinibarbis</i> (Linnaeus, 1758)
Cerambycidae	Prioninae	<i>Orthomegas cinnamomeum</i> (Linnaeus, 1758)
Cerambycidae	Prioninae	<i>Orthomegas pehlkei</i> Lameere, 1904
Cerambycidae	Prioninae	<i>Physopleurus tritomicrus</i> Lameere, 1912
Cerophytidae		<i>Cerophytum</i> sp. [au moins 1 espèce]
Cerylonidae		<i>Glyptolopus</i> ? sp.
Cerylonidae		sp. [3 espèces]
Chelonariidae		<i>Chelonarium</i> sp. [1 espèce]

Chelonariidae		sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Acanthonycha</i> sp. [4 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Alagoasa ampliata</i> Bechyné, 1976
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Allochroma lunatum</i> Clark, 1860
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Allochroma</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	Alticini sp. [6 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Anerapa</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Asphaera discicollis</i> (Jacoby, 1905)
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Asphaera fuscofasciata</i> (Jacoby, 1905)
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Asphaera</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Asphaera vernalis</i> Jacoby, 1905
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Brasilaphthona</i> sp. [7 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Cacoscelis marinata binotata</i> (Illiger, 1807)
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Cacoscelis</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Capraita</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Centralaphthona</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Cerichrestus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Chaetocnema</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Chorodecta</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Coroicona</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Cyrsylus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Dinaltica</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Diphaulaca</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Disonycha</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Epithrix</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Exoceras</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Genaphthona</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Gethosynus sanguinicollis</i> Clark, 1860
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Gioia</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Heikertingeria nigripennis</i> (Clark, 1865)
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Heikertingeria nigrolineata</i> Bryant, 1944
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Heikertingerella</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Hydmosyne</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Hypantherus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Hypolampsis confluens</i> Bechyné, 1976
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Hypolampsis</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Longitarsus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Luperaltica</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Lupraea</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Lysathia aenea brasiliensis</i> Bechyné, 1959
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Margaridisa</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Meraltica</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Monomacra</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	Monoplatini sp. [5 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Nasigona</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Neothona</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Octogonotes banoni</i> (Drapiez, 1819)
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Octogonotes binotata</i> Clark, 1860
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Octogonotes thoracica</i> (Drapiez, 1819)
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Omophoita aequinoctialis</i> (Linnaeus, 1758)

Chrysomelidae	Alticinae	<i>Omophoita clerica</i> (Erichson, 1848)
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Omophoita</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Omototus morosus</i> Clark, 1860
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Oxygona</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Parasyphraea</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Parchicola</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Pedema umbratica</i> (Olivier, 1808)
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Phenrica</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Phylacticus prasinus</i> Clark, 1860
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Physimerus angulofasciatus</i> Clark, 1880
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Rhinotmetus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Syphrea</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Systema</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Utingaltica</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Alticinae	<i>Walterianella</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Bruchinae	Bruchinae sp.
Chrysomelidae	Bruchinae	<i>Caryobruchus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Agenysa caedemadens</i> (Lichtenstein, 1795)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Agroiconota judaica</i> (Fabricius, 1781)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Aslamidium capense</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Calyptocephala</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Cassidinae	Cassidinae sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotella bifasciata</i> (Linnaeus, 1758)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotella purpurea</i> (Linnaeus, 1758)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotella sexpunctata</i> (Fabricius, 1781)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotella</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotella zona</i> (Fabricius, 1801)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotis aurofasciata</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotis cincticulus</i> (Boheman, 1855)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotis cinctulus</i> (Boheman, 1855)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotis cognata</i> Boheman, 1855
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Charidotis leprieuri</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Chelymorpha marginata</i> (Linnaeus, 1758)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Cyrtanota lateralis</i> (Linnaeus, 1758)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Deloyala cruciata</i> (Linnaeus, 1758)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Discomorpha variegata</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Dorynota funesta</i> Boheman, 1854
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Eugenysa grossa</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Homalispia</i> sp. [1 espèce] [id. R. Constantin]
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Ischnocodia annulus</i> (Fabricius, 1781)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Metrionella placans</i> Spaeth, 1932
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microtenochira bifenestrata</i> (Boheman, 1855)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microtenochira conscripta</i> Boheman, 1855
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microtenochira diffinis</i> Boheman, 1855
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microtenochira discrepans</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microtenochira papulosa</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microtenochira quadrata</i> (Degeer, 1775)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microtenochira reticularis</i> (Degeer, 1775)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microtenochira semilunaris</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Microtenochira sertata</i> (Erichson, 1847)

Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Nuzonia immaculata</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Parachirida pustulata</i> (Boheman, 1855)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Spaethiella coccinea</i> (Boheman, 1850)
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Spilophora</i> sp. [1 espèce] [id. R. Constantin]
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Spilophira trigemina</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Stolas brachiata</i>
Chrysomelidae	Cassidinae	<i>Stolas discoides</i>
Chrysomelidae	Chrysomelinae	<i>Planagetes</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Chrysomelinae	<i>Platyphora albovirens</i> (Stahl, 1857)
Chrysomelidae	Chrysomelinae	sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Clytrinae	<i>Babia</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Clytrinae	<i>Ischiopachys bicolor</i> (Olivier, 1791)
Chrysomelidae	Clytrinae	<i>Lema</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Clytrinae	<i>Megalostomis amazona</i> Jacoby, 1876
Chrysomelidae	Clytrinae	<i>Megalostomis</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Cryptocephalinae	<i>Chlamysus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Cryptocephalinae	<i>Cryptocephalini</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Cryptocephalinae	<i>Cryptocephalus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Cryptocephalinae	<i>Metallactus</i> sp. [5 espèces]
Chrysomelidae	Cryptocephalinae	sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Antitypona collaris</i> (Baly, 1859)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Antitypona hebe</i> (Baly, 1859)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Antitypona</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Brachypnoea</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Chalcophyma reticulata</i> Jacoby, 1876
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Colaspis occidentalis</i> (Linnaeus, 1758)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Colaspis</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Colaspoides limbata</i> (Fabricius, 1781)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Habrophorus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Hermesia aurata</i> (Olivier, 1808)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Hylax cupreus</i> (Olivier, 1791)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Hylax</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Lamprosphaerus</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Megascelis</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Metaxyoncha quadrimaculata</i> (Olivier, 1808)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Nycterodina</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Otilea crenata</i> (Fabricius, 1787)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Percolaspis ornata</i> (Germar, 1824)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Percolaspis</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Prionodera bicolor</i> (Olivier, 1808)
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Prionodera</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Rhabdopterus</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Sphaeropsis</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Spintherophyta maronica</i> Bechyné, 1950
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Spintherophyta</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Thyras</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Typophorini</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Eumolpinae	<i>Typophorus nigritus</i> (Fabricius, 1801)
Chrysomelidae	Galerucerinae	<i>Acalymma</i> sp.

Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Aristobrotica conformis</i> (Gahan, 1891)
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Aristobrotica</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Cerotoma variegata</i> (Fabricius, 1792)
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Chthoneis naviensis</i> Bechyné, 1976
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Chthoneis</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Coelomera cajennensis</i> (Fabricius, 1787)
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Cornubrotica dilaticornis</i> (Baly, 1879)
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Diabrotica balteata</i> Leconte, 1865
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Diabrotica septemliturata</i> Erichson, 1847
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Diabrotica</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Dircema ruficrus</i> Clark, 1865
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Ensiforma</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Exora encaustica</i> (Germar, 1824)
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Exora obsoleta</i> (Fabricius, 1801)
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Exora olivacea</i> (Fabricius, 1801)
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Gynandrobrotica</i> sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Galerucinae	Luperini sp. [1 espèce]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Luperodes</i> sp. [3 espèces]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Paranapiacabia</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Paratriarius azureipennis</i> (Gahan, 1891)
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Platynocera anicohi</i> (Bechyné & Bechyné, 1961)
Chrysomelidae	Galerucinae	sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Synbrotica</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Uaupesia</i> sp. [2 espèces]
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Zepherina parvicollis</i> Bechyné, 1976
Chrysomelidae	Galerucinae	<i>Zepherina</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Aphelocerus</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		Clerinae sp. [1 espèce]
Cleridae		Enoclerinae sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Enoclerus artifex</i> (Spinola, 1844)
Cleridae		<i>Enoclerus ruficollis</i> (Laporte, 1836)
Cleridae		<i>Enoclerus</i> sp. [5 espèces]
Cleridae		<i>Epiphlaeus adonis</i> Opitz, 2008
Cleridae		<i>Epiphlaeus duodecimmaculatus</i> (Klug, 1842)
Cleridae		<i>Epiphlaeus</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Ichnea marginella</i> (Klug, 1842)
Cleridae		<i>Ichnea opaca</i> (Klug, 1842)
Cleridae		<i>Ichnea</i> sp. [2 espèces]
Cleridae		<i>Iontoclerus</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Isolemidia</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Madionella</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Opitzius</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Pelonium</i> sp. [4 espèces]
Cleridae		<i>Phyllobaenus</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Plocamocera</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Priocera</i> sp. [1 espèce]
Cleridae		<i>Pyticara</i> sp. [2 espèces]
Cicindelidae		<i>Cenothyla cognata</i> (Chaudoir, 1843)
Cicindelidae		<i>Ctenostoma (Ctenostoma) guyanense</i> Naviaux, 1998
Cicindelidae		<i>Ctenostoma (Ctenostoma) jekelii</i> Chevrolat, 1858

Cicindelidae		<i>Ctenostoma (Ctenostoma) succinctum</i> (Laporte de Castelnau, 1834)
Cicindelidae		<i>Ctenostoma (Euctenostoma) luctuosum</i> Chaudoir, 1860
Cicindelidae		<i>Ctenostoma (Myrmecilla) dalensi</i> Cassola, 2011
Cicindelidae		<i>Ctenostoma (Myrmecilla) s. schaumi</i> W. Horn, 1895
Cicindelidae		<i>Ctenostoma (Naviauxiana) cayennense</i> Naviaux 1998
Cicindelidae		<i>Ctenostoma (Naviauxiana) metallicum</i> (Laporte de Castelnau, 1834)
Cicindelidae		<i>Ctenostoma (Neoprocephalus) brulei</i> Cassola, 2011
Cicindelidae		<i>Iresia (Palaeoiresia) besckii</i> (Mannerheim, 1837)
Cicindelidae		<i>Odontocheila c. cajennensis</i> (Fabricius, 1787)
Cicindelidae		<i>Odontocheila chrysis</i> (Fabricius, 1801)
Cicindelidae		<i>Odontocheila luridipes</i> (Dejean, 1825)
Cicindelidae		<i>Odontocheila margineguttata</i> (Dejean, 1825)
Cicindelidae		<i>Odontocheila scapularis</i> W. Horn, 1896
Cicindelidae		<i>Odontocheila spinipennis</i> (Chaudoir, 1843)
Cicindelidae		<i>Pentacomia (Poecilochila) lacordairei</i> (Gory, 1833)
Cneoglossidae		<i>Cneoglossum</i> sp. [1 espèce]
Coccinellidae		<i>Azya</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		<i>Brachyacantha</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		<i>Choodes</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		<i>Cyra</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		<i>Diazonema</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		<i>Exoplectra coccinea</i> (Fabricius, 1801)
Coccinellidae		<i>Exoplectra</i> sp. [au moins 6 espèces]
Coccinellidae		<i>Hinda</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		<i>Hyperaspis festiva</i> (Mulsant, 1850)
Coccinellidae		<i>Hyperaspis</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		<i>Mada</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		<i>Menoscelis insignis</i> Mulsant, 1850
Coccinellidae		<i>Menoscelis saginata</i> Mulsant, 1850
Coccinellidae		<i>Oryssomus</i> sp. [2 espèces en cours de description]
Coccinellidae		<i>Poria</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		<i>Serratitibia</i> sp. [au moins 1 espèce]
Coccinellidae		sp. [au moins 8 espèces]
Coccinellidae		<i>Zenoria annularis</i> Gordon, 1971
Coccinellidae		<i>Zenoria pilosula</i> Mulsant, 1850
Corylophidae		sp. [1 espèce]
Cryptophagidae		<i>Cryptophagus</i> sp. [2 espèces]
Curculionidae	Apionidae	<i>Apion</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Baridinae	<i>Conoproctus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Baridinae	<i>Cylindrocercus mimus</i> Casey, 1922
Curculionidae	Baridinae	<i>Geraeus cemas</i> (Boheman, 1835)
Curculionidae	Baridinae	<i>Geraeus quinquelineatus</i> (Hustache, 1950)
Curculionidae	Baridinae	<i>Geraeus</i> sp. [3 espèces]
Curculionidae	Baridinae	Gn. sp. [1 espèce]
Curculionidae	Conoderinae	<i>Archocopturus regalis</i> (Boheman, 1845)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Archocopturus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Conoderinae	<i>Balaninurus longipes</i> Heller, 1895
Curculionidae	Conoderinae	<i>Lechriops mephisto</i> Rheinheimer, 2011
Curculionidae	Conoderinae	<i>Lechriops</i> sp. [5 espèces]
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus</i> aff. <i>recurvicauda</i> (Heller, 1895)

Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus albotorquatus</i> (Heller, 1895)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus balyi</i> (Heller, 1895)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus flavoguttatus</i> Rheinheimer, 2011
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus lepidus</i> (Heller, 1895)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus maximus</i> (Heller, 1895)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus pictus</i> (Heller, 1895)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus recurvicauda</i> (Heller, 1895)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus severini</i> (Heller, 1895)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus venustus</i> (Heller, 1895)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Macrocopturus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Conoderinae	<i>Microzygops</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus alternans</i> Kirsch, 1875
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus maculipes</i> Gyllenhal, 1838
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus phlesus</i> (Fabricius, 1801)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Piazurus taciturnus</i> Boheman, 1845
Curculionidae	Conoderinae	<i>Pseudopinarus condyliatus</i> (Boheman, 1838)
Curculionidae	Conoderinae	<i>Pseudopinarus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Conoderinae	<i>Trichodocerus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Conoderinae	<i>Zygops anchorifer</i> Desbrochers, 1890
Curculionidae	Cossoninae	<i>Cossonus bulbirostris</i> Perty, 1832
Curculionidae	Cossoninae	<i>Cossonus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Cossoninae	<i>Cossonus squama</i> Fabricius, 1801
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Cryptorhynchus bitriangulum</i> Fielder, 1941
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Cryptorhynchus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Cylindrocorynus dentipes</i> Boheman, 1837
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Hemiliopsis</i> sp. 1
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Macromerus amazonus</i> Chevrolat, 1877
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Metrania palliate</i> Pascoe, 1872
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Metriophilus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Pappista aspis</i> (Fabricius, 1801)
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Pappista</i> sp. [7 espèces]
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Semnorhynchus cayennensis</i> Rheinheimer, 2009
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Siron exornatus</i> (Boheman, 1837)
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Siron</i> sp. [3 espèces]
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Staseas</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Thrasyomus uniformis</i> Champion, 1905
Curculionidae	Cryptorhynchinae	<i>Zascelis</i> sp. [2 espèces]
Curculionidae	Curculioninae	<i>Cratosomus plurituberatus</i> Emden, 1933
Curculionidae	Curculioninae	<i>Loncophorus obliquus</i> Chevrolat, 1832
Curculionidae	Entiminae	<i>Merodontus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Entiminae	<i>Promecops</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Molytinae	<i>Acorep</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Molytinae	<i>Arniticus setiger</i> Champion 1902
Curculionidae	Molytinae	<i>Arniticus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Molytinae	<i>Byzes grammicus</i> (Pascoe, 1881)
Curculionidae	Molytinae	<i>Chalcodermus</i> sp. [3 espèces]
Curculionidae	Molytinae	<i>Cholus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Molytinae	<i>Conotrachelus</i> sp. [12 espèces]
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus echinatus</i> (Boheman, 1835)
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus jocosus</i> (Boheman, 1835)

Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus limus</i> (Kirsch, 1869)
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus ocellatus</i> (Olivier, 1790)
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus polyguttatus</i> (Hustache, 1938)
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipodus triangulifer</i> (Lucas, 1857)
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipus apiatus</i> (Olivier, 1807)
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipus bohemani</i> Boheman, 1843
Curculionidae	Molytinae	<i>Heilipus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Molytinae	<i>Hilipinus brulei</i> Rheinheimer, 2010
Curculionidae	Molytinae	<i>Hilipinus scapha</i> (Boheman, 1835)
Curculionidae	Molytinae	<i>Hilipinus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Molytinae	<i>Ithaura</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Molytinae	<i>Marshallius contaminatus</i> (Boheman, 1843)
Curculionidae	Molytinae	<i>Marshallius pardalis</i> Pascoe, 1889
Curculionidae	Molytinae	<i>Odontoderes spinicollis</i> (Boheman, 1836)
Curculionidae	Molytinae	<i>Oncorhinus nodulosus</i> Fahraeus, 1843
Curculionidae	Molytinae	<i>Rhineilipus bifurcatus</i> (Hustache, 1938)
Curculionidae	Molytinae	<i>Rhineilipus cuvieri</i> (Boheman, 1843)
Curculionidae	Molytinae	<i>Rhineilipus nigropunctatus</i> Rheinheimer, 2010
Curculionidae	Molytinae	<i>Rhyssomatus</i> sp. [2 espèces]
Curculionidae	Molytinae	<i>Stenocerus varipes</i> Fahraeus, 1839
Curculionidae	Molytinae	<i>Sternechus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Molytinae	<i>Zygops histrio</i> Boheman, 1838
Curculionidae	Otidocephalinae	<i>Lancearius esau</i> (Chevrolat 1879)
Curculionidae	Otidocephalinae	<i>Myrmex</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Otidocephalinae	<i>Sicoderus</i> sp. [3 espèces]
Curculionidae	Prionomerinae	<i>Odontopus</i> sp. [2 espèces]
Curculionidae	Prionomerinae	<i>Piazorhinus guyanensis</i> (Hustache, 1939)
Curculionidae	Prionomerinae	<i>Piazorhinus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Rhynchitidae	<i>Clinolabus angulatus</i> (Fabricius, 1787)
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Mesocordylus apiciclava</i> Vaurie, 1970
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Mesocordylus eurytrema</i> Vaurie, 1970
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Mesocordylus scutellaris</i> (Erichson, 1847)
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Mesocordylus subulatus</i> (Germar, 1824)
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Metamasius dimidiatipennis</i> (Jekel, 1858)
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Metamasius distortus</i> (Gemmingen & Harold, 1871)
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Metamasius</i> sp. [5 espèces]
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Orthognathus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Rhynchophorinae	<i>Rhynchophorus palmarum</i> (Linnaeus, 1758)
Curculionidae	Scolytinae	<i>Ambrosiodmus scalaris</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Ambrosiodmus</i> sp. [3 espèces]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Ambrosiodmus obliquus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Araptus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Camptocerus auricollis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Camptocerus niger</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Camptocerus orientalis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Camptocerus aeneipennis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Cnemonix rugulosus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Cnestus retifer</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Coccotrypes</i> sp. [4 espèces]

Curculionidae	Scolytinae	<i>Coptoborus near gracilens</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Coptoborus</i> sp. [4 espèces]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Corthylus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Cryptocarenum heveae</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Cryptocarenum brevicollis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Cryptocarenum diadematus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Dryocoetoides pileatus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Dryocoetoides capucinus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Dryocoetoides granulatus</i> or <i>pileatus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Dryocoetoides pileatus</i> or <i>versutus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Dryocoetoides near flavus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Dryocoetoides</i> sp. [3 espèces]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Hypothenemus</i> sp. [4 espèces]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Pagiocerus frontalis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Phloeotribus near pilula</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Premnobius cavipennis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Sampsonius buculus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Sampsonius conifer</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Sampsonius dampfi</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Sampsonius ensifer</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Sampsonius militaris</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Sampsonius pennatus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Sampsonius prolongatus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Sampsonius near pedrosae</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Scolytodes guyanensis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Scolytus angustatus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Scolytus costatus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Scolytus</i> sp. [2 espèces]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Taurodemus</i> sp. [1 espèce]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Taurodemus varulus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborinus reconditus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus nascer</i> or <i>declivis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborinus</i> sp. [3 espèces]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus affinis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus asper</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus ferrugineus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus incertus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus posticus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus spathipennis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus spinulosus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus tumucensis</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus vitiosus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus volvulus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus near geayi</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xyleborus</i> sp. [4 espèces]
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xylosandrus compactus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xylosandrus curtulus</i>
Curculionidae	Scolytinae	<i>Xylosandrus</i> sp. [1 espèce]
Dermestidae		<i>Cryptorhopalum difficile</i>
Dermestidae		<i>Cryptorhopalum orbiculosum</i>

Dermestidae	<i>Cryptorhopalum quadripunctatum</i>
Dermestidae	<i>Cryptorhopalum sexsignatum</i>
Dermestidae	<i>Cryptorhopalum brulei</i>
Dermestidae	<i>Cryptorhopalum</i> sp.
Dermestidae	<i>Thaumaglossa</i> sp.
Discolomatidae	<i>Discoloma</i> sp. [1 espèce]
Discolomatidae	<i>Holophygus</i> sp. [1 espèce]
Disteniidae	<i>America aberlenci</i> Santos Silva & Tavakilian, 2009
Disteniidae	<i>America berkovi</i> Santos Silva & Tavakilian, 2009
Disteniidae	<i>America thouvenoti</i> Santos Silva & Tavakilian, 2009
Disteniidae	<i>Distenia (Basivallis) cyaneipennis</i> Villiers, 1959
Disteniidae	<i>Distenia (Distenia) angustata</i> Bates, 1870
Disteniidae	<i>Distenia (Distenia) suturalis</i> Bates, 1870
Disteniidae	<i>Novantinoe guyanensis</i> Villiers, 1959
Disteniidae	<i>Villiersicometes scielleræ</i> Dalens, 2013
Dryopidae	sp. [2 espèces]
Elateridae	<i>Achrestus lycidioides</i> Candèze
Elateridae	<i>Aeolus facetus</i> Candèze
Elateridae	<i>Aeolus mannerheimi</i> Candèze
Elateridae	<i>Aeolus nigromaculatus</i> Drapiez
Elateridae	<i>Aeolus saulcyi</i> Candèze
Elateridae	<i>Aeolus</i> sp. [3 espèces]
Elateridae	<i>Aeolus trachypygus</i> Candèze
Elateridae	<i>Alaus plebejus</i> Candèze
Elateridae	<i>Anaïssus calderi</i> Riese
Elateridae	<i>Anchastomorphus</i> sp. [1 espèce]
Elateridae	<i>Anchastus bouldardi</i> Chassain
Elateridae	<i>Anchastus brulei</i> Chassain
Elateridae	<i>Anchastus brunneofasciatus</i> Schwartz
Elateridae	<i>Anchastus moratus</i> Candèze
Elateridae	<i>Anchastus quadrimaculatus</i> Candèze
Elateridae	<i>Anoplischius longicornis</i> Blanchard
Elateridae	<i>Anoplischius claudii</i> Candèze
Elateridae	<i>Anoplischius</i> sp. [2 espèces]
Elateridae	<i>Atractosomus champenoisi</i> Chassain
Elateridae	<i>Atractosomus plebejus</i> Candèze
Elateridae	<i>Atractosomus robustus</i> Candèze
Elateridae	<i>Balgus albofasciatus</i> (Bonvouloir)
Elateridae	<i>Balgus egaensis</i> (Bonvouloir)
Elateridae	<i>Balgus humilis</i> (Bonvouloir)
Elateridae	<i>Balgus obconicus</i> (Bonvouloir)
Elateridae	<i>Balgus rugosus</i> (Blanchard)
Elateridae	<i>Balgus schnusei cayennensis</i> Chassain
Elateridae	<i>Balgus tuberculosus</i> (Dalman)
Elateridae	<i>Cardiorhinus saulensis</i> Chassain
Elateridae	<i>Cardiorhinus trivittatus</i> Candèze
Elateridae	<i>Chalcolepidius porcatus</i> (Linnaeus)
Elateridae	<i>Coctilelater rosae</i> Chassain
Elateridae	<i>Coctilelater sanguinicollis</i> (Candèze)
Elateridae	<i>Conoderus</i> aff. <i>alacer</i> (Candèze)

Elateridae		<i>Conoderus apiatus</i> Erichson
Elateridae		<i>Conoderus inquinatus</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Conoderus lenis</i> Candèze
Elateridae		<i>Conoderus aff. partitus</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Conoderus tumidicollis</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Cosmesus</i> sp. [1 espèce]
Elateridae		<i>Crepidius emarginatus</i> Candèze
Elateridae		<i>Crepidius</i> sp. [3 espèces]
Elateridae		<i>Dicrepidius ramicornis</i> (Palisot de Beauvois)
Elateridae		<i>Dilobitarsus abbreviatus</i> Candèze
Elateridae		<i>Dilobitarsus bidens</i> (Fabricius)
Elateridae		<i>Dilobitarsus gracilis</i> Candèze
Elateridae		<i>Dilobitarsus nebulosus</i> Candèze
Elateridae		<i>Dipropus latus</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Dipropus nigrita</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Dipropus puncticollis</i> (Fabricius)
Elateridae		<i>Dipropus</i> sp. [6 espèces]
Elateridae		<i>Drapetes cayennensis</i> Bonvouloir
Elateridae		<i>Drapetes faciatus</i> Bonvouloir
Elateridae		<i>Drapetes plagiatus</i> (Bohemann)
Elateridae		<i>Drapetes sanguineus</i> Castelnau
Elateridae		<i>Drapetes</i> sp. [3 espèces]
Elateridae		<i>Esthesopus quadripustulatus</i> Candèze
Elateridae		<i>Heterocrepidius</i> sp.
Elateridae		<i>Horistonotus aff. badius</i> Candèze
Elateridae		<i>Horistonotus aff. diplothrix</i> Candèze
Elateridae		<i>Horistonotus humeralis</i> Candèze
Elateridae		<i>Horistonotus</i> sp. [2 espèces]
Elateridae		<i>Lacais glauca</i> (Castelnau)
Elateridae		<i>Lacon laticollis</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Lacon pollinarius</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Lacon</i> sp. [1 espèce]
Elateridae		<i>Lissomus bifloccosus</i> Castelnau
Elateridae		<i>Lissomus foveolatus</i> Dalman
Elateridae		<i>Lissomus sanguineus</i> Castelnau
Elateridae		<i>Lissomus</i> sp. [2 espèces]
Elateridae		<i>Ludius</i> sp. [2 espèces]
Elateridae		<i>Lygелater ignitus</i> (Fabricius)
Elateridae		<i>Lygелater indicus</i> (Herbst)
Elateridae		<i>Lygелater torridus</i> Costa
Elateridae		<i>Megapenthes brasilianus</i> Candèze
Elateridae		<i>Monelasmus guyanensis</i> Candèze
Elateridae		<i>Opselater lucens</i> (Illiger)
Elateridae		<i>Orthostethus infuscatus</i> (Germar)
Elateridae		<i>Pherhimius fascicularis</i> (Fabricius)
Elateridae		<i>Physorhinus dalensi</i> Chassain
Elateridae		<i>Physorhinus distigma</i> Candèze
Elateridae		<i>Physorhinus erythrocephalus</i> (Fabricius)
Elateridae		<i>Physorhinus marginatus</i> Candèze
Elateridae		<i>Physorhinus sexnotatus</i> Steinheil

Elateridae		<i>Platycrepidius abdominalis</i> Perty
Elateridae		<i>Platycrepidius interruptus</i> Olivier
Elateridae		<i>Platycrepidius costatus</i> Candèze
Elateridae		<i>Pomachilius minutus</i> Candèze
Elateridae		<i>Pomachilius</i> sp. [1 espèce]
Elateridae		<i>Probothrium amplicollis</i> Candèze
Elateridae		<i>Probothrium</i> sp. [2 espèces]
Elateridae		<i>Pterotarsus histrio</i> Guérin
Elateridae		<i>Pterotarsus histrio</i> var. <i>singularis</i> Chassain
Elateridae		<i>Pterotarsus spinifer</i> Chassain
Elateridae		<i>Ptosimopsia candezei</i> (Fauvel)
Elateridae		<i>Pyrearinus amplicollis</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Pyrearinus basalis</i> (Schwarz)
Elateridae		<i>Pyrearinus fulgurans</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Pyrearinus retrospiciens</i> (Illiger)
Elateridae		<i>Pyrearinus vesculus</i> Costa
Elateridae		<i>Pyrischyi</i> <i>gerstaeckeri</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Pyrophorus noctilucus</i> (Linnaeus)
Elateridae		<i>Saltamartinus scriptus</i> (Candèze)
Elateridae		<i>Semiotus angulatus</i> Drury
Elateridae		<i>Semiotus approximatus</i> Candèze
Elateridae		<i>Semiotus convexicollis</i> Blanchard
Elateridae		<i>Semiotus furcatus</i> (Fabricius)
Elateridae		<i>Semiotus ligneus</i> (Linnaeus)
Elateridae		<i>Spilus attractomorphus</i> Candèze
Elateridae		<i>Spilus nitidus</i> Candèze
Elateridae		<i>Spilus</i> aff. <i>rubidus</i> Candèze
Elateridae		<i>Spilus</i> sp. [1 espèce]
Elateridae		<i>Tomicephalus sanguinicollis</i> Latreille
Elateridae		<i>Thylacosternus bifasciatus</i> Bonvouloir
Elateridae		<i>Thylacosternus bivittatus</i> Bonvouloir
Elateridae		<i>Thylacosternus pulchellus</i> Bonvouloir
Elateridae		<i>Thylacosternus quadrivittatus</i> Redtenbacher
Elateridae		<i>Thylacosternus subcostatus</i> Bonvouloir
Elateridae		<i>Thylacosternus</i> sp. [1 espèce]
Elmidae		sp. [1 espèce]
Endomychidae		<i>Archipines flavida</i> Pic, 1928
Endomychidae		<i>Corynomalus</i> sp. [2 espèces]
Endomychidae		<i>Epopterus</i> sp. [1 espèce]
Endomychidae		Gen. cf <i>Lycoperdina</i> sp. [1 espèce]
Endomychidae		sp. [7 espèces]
Endomychidae		<i>Stenotarsus</i> ? sp. [1 espèce]
Erotylidae		<i>Aegithus andreae</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Aegithus lineola</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Aegithus</i> sp. [3 espèces]
Erotylidae		<i>Bacis scutellaris</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Coccimorphus</i> sp. [1 espèce]
Erotylidae		<i>Cytomorphus</i> sp. [1 espèce]
Erotylidae		<i>Ellipticus pallidus</i> Olivier, 1792
Erotylidae		<i>Erotylina jaspidea</i> ? Erichson, 1847

Erotylidae	<i>Erotylina</i> sp. [1 espèce]
Erotylidae	<i>Erotylus aulicus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Erotylus giganteus</i> Linnaeus, 1758
Erotylidae	<i>Erotylus isequiboensis</i> Voet, 1778
Erotylidae	<i>Gibbifer gibbosus</i> Linnaeus, 1763
Erotylidae	<i>Gibbifer jacquieri</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Hapalips</i> sp. [3 espèces]
Erotylidae	<i>Iphiclus (Brachymerus) dorsalis</i> Olivier, 1792
Erotylidae	<i>Iphiclus (Brachymerus) bellulus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus (Habrodactylus) egensis</i> Gorham, 1889
Erotylidae	<i>Iphiclus (Habrodactylus) meleagris</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus (Megaprotus) circulus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus (Megaprotus) nubilus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus bajulus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus bisquinquepunctatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus bistrripunctatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus clavicornis</i> (Linnaeus, 1758)
Erotylidae	<i>Iphiclus duodecimpustulatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus maculatus</i> Voet, 1778
Erotylidae	<i>Iphiclus moniliferus</i> Guérin-Méneville, 1841
Erotylidae	<i>Iphiclus nitidulus</i> Olivier, 1807
Erotylidae	<i>Iphiclus oblongonotatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus octoguttatus</i> Olivier, 1807
Erotylidae	<i>Iphiclus oculatus</i> (Guérin, 1956)
Erotylidae	<i>Iphiclus ramosus</i> Olivier, 1807
Erotylidae	<i>Iphiclus</i> sp. [10 espèces]
Erotylidae	<i>Iphiclus sedecimpunctatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Iphiclus tricinctus</i> Duponchel, 1825
Erotylidae	<i>Ischyryus auriculatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Ischyryus cordiformis</i> Skelley, 1998
Erotylidae	<i>Ischyryus fraternus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Ischyryus incertus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Ischyryus nitidior</i>
Erotylidae	<i>Ischyryus poseidon</i> Skelley, 1998
Erotylidae	<i>Ischyryus</i> sp. [12 espèces]
Erotylidae	Langurinae sp. [13 espèces]
Erotylidae	Lybanodes sp. [6 espèces]
Erotylidae	<i>Lybas axillaris</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Lybas corallinus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Lybas humeralis</i> Khunt, 1910
Erotylidae	<i>Lybas normalis</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Lybas triangularis</i> Curran, 1941
Erotylidae	<i>Lybas</i> sp. [1 espèce]
Erotylidae	<i>Lybas thoracicus</i> Olivier, 1807
Erotylidae	<i>Mycolybas lucidus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Mycolybas rufipennis</i> Guérin, 1956
Erotylidae	<i>Mycotretus ambulator</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Mycotretus decoratus</i> Duponchel, 1825
Erotylidae	<i>Mycotretus dorsonotatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae	<i>Mycotretus floriger</i> Lacordaire, 1842

Erotylidae		<i>Mycotretus humilis</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Mycotretus lacertosus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Mycotretus lepidus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Mycotretus maculatus</i> Olivier, 1792
Erotylidae		<i>Mycotretus nugator</i> ? Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Mycotretus palmiphilus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Mycotretus pygmaeus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Mycotretus scitulus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Mycotretus tricolor</i> (Fabricius, 1801)
Erotylidae		<i>Mycotretus</i> sp. [26 espèces]
Erotylidae		<i>Mycotretus sticticollis</i> ? Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Neopriotelus irroratus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Neopriotelus octomaculatus</i> Olivier, 1792
Erotylidae		<i>Neopriotelus truncatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Oligocorynus cinctus</i> Herbst, 1799
Erotylidae		<i>Prepopharus americanus</i> Voet 1778
Erotylidae		<i>Prepopharus eduardoi</i>
Erotylidae		<i>Pselaphacus giganteus</i> Germar, 1824
Erotylidae		<i>Pselaphacus puncticollis</i> Guérin-Ménéville, 1841
Erotylidae		<i>Pselaphacus rubricatus</i> Herbst, 1799
Erotylidae		<i>Pselaphacus signatus</i> Guérin-Ménéville, 1841
Erotylidae		<i>Pselaphacus transversalis</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Pselaphacus trifasciatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Pseudolybas</i> sp. [1 espèce]
Erotylidae		<i>Pseudolybas corallinus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Rhynchothonius albidoguttatus</i> Crotch, 1876
Erotylidae		<i>Scaphidomorphus quinquepunctatus</i> Linnaeus, 1767
Erotylidae		sp. [7 espèces]
Erotylidae		<i>Strongylosomus frenatus</i> Guérin-Ménéville, 1841
Erotylidae		<i>Strongylosomus</i> sp. proche <i>frenatus</i> (Guérin, 1841)
Erotylidae		<i>Strongylosomus</i> sp. [1 espèce]
Erotylidae		<i>Strongylosomus rotundatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Tapinotarsus multinotatus</i> Lacordaire, 1842
Erotylidae		<i>Thallisella</i> sp. [4 espèces]
Erotylidae		Toramini sp. [3 espèces]
Erotylidae		Gn. proche <i>Toramus</i> sp. [1 espèce]
Erotylidae		Tritomini sp. [1 espèce]
Eucnemidae		<i>Adelothyreus</i> sp. [1 espèce]
Eucnemidae		<i>Adelothyreus</i> sp. aff. <i>obscuripes</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Arrhipis brasiliensis</i> Fleutiaux
Eucnemidae		<i>Cladus maxillaris</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Deltometopus fulvicornis</i> (Guérin)
Eucnemidae		<i>Dendrocharis</i> sp. aff. <i>bombycina</i> Guérin
Eucnemidae		<i>Diapodius</i> (gen. aff.)
Eucnemidae		<i>Diphytaxis</i> (gen. aff.)
Eucnemidae		<i>Dromaeolus ambiguous</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Dromaeolus elongatus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Dromaeolus fastidiosus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Dromaeolus frater</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Dromaeolus fuliginosus</i> Bonvouloir

Eucnemidae		<i>Dromaeolus</i> sp. aff. <i>batesii</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Dromaeolus</i> sp. [1 espèce]
Eucnemidae		<i>Dromaeolus variegatus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Entomophthalmus americanus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Entomophthalmus minutus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Euryaulacus carbonarius</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Farsus</i> sp. aff. <i>obscurus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Fornax opifex</i> Guérin
Eucnemidae		<i>Fornax pilosellus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Fornax ruficollis</i> Castelnau
Eucnemidae		<i>Fornax sanguineosignatus</i> Guérin
Eucnemidae		<i>Fornax senilis</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Fornax sinuatus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Fornax</i> sp. aff. <i>sericeus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Gastraulacus bisulcatus</i> Latreille
Eucnemidae		<i>Gastraulacus nevermanni</i> Barber
Eucnemidae		? Gen. nov. [2 espèces]
Eucnemidae		<i>Idiotarsus muticus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Idiotarsus</i> sp. [2 espèces]
Eucnemidae		<i>Idiotarsus tricarinatus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Isorhipis picteti</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Lacus laticornis</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Macraulacus excavatus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Macraulacus</i> sp. [1 espèce]
Eucnemidae		<i>Microrhagus</i> sp. [1 espèce]
Eucnemidae		<i>Namolius</i> sp. [1 espèce]
Eucnemidae		<i>Nematodes cuneatus</i> Guérin
Eucnemidae		<i>Nematodes cylindricus</i> Castelnau
Eucnemidae		<i>Nematodes mexicanus</i> Castelnau
Eucnemidae		<i>Nematodes</i> sp. [1 espèce]
Eucnemidae		<i>Neomathion anxius</i> (Bonvouloir)
Eucnemidae		<i>Neomathion leprieuri</i> Castelnau
Eucnemidae		<i>Neomathion</i> sp. [1 espèce]
Eucnemidae		<i>Phlegon buqueti</i> Castelnau
Eucnemidae		<i>Phlegon degallieri</i> Muona
Eucnemidae		<i>Plesiofornax sublucidus</i> Bonvouloir
Eucnemidae		<i>Plesiofornax tetratoma</i> Chassain
Eucnemidae		<i>Rhagomicrus humeralis</i> (Say)
Eucnemidae		<i>Temnillus leprieuri</i> (Guérin)
Eucnemidae		<i>Vitellius subspinosus</i> Cobos
Eucnemidae		<i>Xylophilus guyanensis</i>
Geotrupidae	Bolbocertinae	<i>Athyreus alvarengai</i> Howden, 1978
Geotrupidae	Bolbocertinae	<i>Athyreus bellator</i> Westwood, 1848
Geotrupidae	Bolbocertinae	<i>Athyreus giuglarisi</i> Boilly, 2011
Geotrupidae	Bolbocertinae	<i>Athyreus parvus</i> Howden, 1978
Geotrupidae	Bolbocertinae	<i>Bolbapium caesum</i> Klug, 1843
Geotrupidae	Bolbocertinae	<i>Neoathyreus</i> sp. [en cours de description]
Geotrupidae	Bolbocertinae	<i>Neoathyreus excavatus</i> Castelnau, 1840
Geotrupidae	Bolbocertinae	<i>Neoathyreus illotus</i> Howden, 1985
Geotrupidae	Bolbocertinae	<i>Neoathyreus lanuginosus</i> Klug, 1843

Histeridae	Abraeinae	<i>Acritus</i> sp.
Histeridae	Abraeinae	<i>Teretriosoma</i> sp.
Histeridae	Abraeinae	<i>Trypolister capucinus</i> Bickhardt, 1916
Histeridae	Dendrophilinae	<i>Carcinops</i> sp.
Histeridae	Dendrophilinae	<i>Degallierister</i> sp. nov. [sous presse]
Histeridae	Dendrophilinae	<i>Degallierister</i> sp.
Histeridae	Dendrophilinae	<i>Isolomalus</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Aemulister</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Aphanister</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Aristomorphus</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Cachexia</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Chelonarhister castroi</i> Degallier, 2004
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Convivister</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Cyclechinus</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Enicosoma</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Fistulaster</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Guianahister ashei</i> Tishechkin, 2007
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Hemicolonides</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Homalopygus pluristriatus</i> Reichensperger, 1929
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Homalopygus</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Iugulister</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Mesynodites degallieri</i> Tishechkin, 2007
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Mesynodites</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Murexus muricatus</i> (Lewis, 1907)
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Murexus/Nevermannister</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Psalidister</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Scapicoelis</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Synetister</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Synoditulus</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Terapus marseulii</i> Westwood, 1874
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Terapus</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Termitolister</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Termitoxenus strigicollis</i> Lewis, 1898
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Thaumataerius emersoni</i> Mann, 1923
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Thaumataerius</i> sp. nov.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Trichoreninus</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Troglosternus</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Tubulister</i> sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Tylois trilunatus</i> Marseul, 1864
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Ulkeus</i> ? sp.
Histeridae	Hetaeriinae	<i>Voratister</i> sp.
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia aenea</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia angulifrons</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia auripennis</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia brunnea</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia bullifrons</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia castanea</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia clemens</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia disciformis</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia dives</i> (Marseul, 1862)

Histeridae	Histerinae	<i>Baconia furtiva</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia gibbifer</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia katiae</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia maculata</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia piluliformis</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia plebeia</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia purpurata</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia ruficauda</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia salobrus</i> (Marseul, 1887)
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia sapphirina</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia</i> sp.
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia subtilis</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Baconia tenuipes</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Conchita propygidiale</i> Mazur, 1994
Histeridae	Histerinae	<i>Ebonius politus</i> Lewis, 1885
Histeridae	Histerinae	<i>Eutidium bahiense</i> (Marseul, 1860)
Histeridae	Histerinae	<i>Eutidium maragnoni</i> Marseul, 1870
Histeridae	Histerinae	<i>Eutidium monodon</i> (Marseul, 1870)
Histeridae	Histerinae	<i>Eutidium multispinosum</i> (Wenzel, 1944)
Histeridae	Histerinae	<i>Eutidium</i> sp.
Histeridae	Histerinae	<i>Eutidium williamsi</i> Dillon, 1935
Histeridae	Histerinae	<i>Hister</i> sp.
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta aradiformis</i> Erichson, 1834
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta attenuata</i> Blanchard, 1843
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta bidentata</i> Blanchard, 1843
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta cayennensis</i> Marseul, 1853
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta cerdo</i> (Marseul, 1853)
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta curta</i> Marseul, 1853
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta devia</i> (Marseul, 1853)
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta humilis</i> Paykull, 1811
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta lamina</i> Paykull, 1811
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta minuta</i> Erichson, 1834
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta morator</i> Marseul, 1860
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta punctulata</i> (Marseul, 1853)
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta quadridentata</i> (Olivier, 1789)
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta quadriiformis</i> Marseul, 1853
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta reichii</i> (Marseul, 1853)
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta</i> sp.
Histeridae	Histerinae	<i>Hololepta wenzeli</i> Mazur, 1984
Histeridae	Histerinae	<i>Hypobletus</i> sp.
Histeridae	Histerinae	<i>Hypobletus subridens</i> Marseul, 1870
Histeridae	Histerinae	<i>Mecistotethus seagorum</i> Caterino, Tishechkin & Degallier, 2012
Histeridae	Histerinae	<i>Mecistotethus</i> sp.
Histeridae	Histerinae	<i>Megalocraerus rubricatus</i> Lewis, 1902
Histeridae	Histerinae	<i>Megalocraerus</i> sp.
Histeridae	Histerinae	<i>Omalodes anthracinus</i> Marseul, 1853
Histeridae	Histerinae	<i>Omalodes bifoveolatus</i> Marseul, 1853
Histeridae	Histerinae	<i>Omalodes faustus</i> Erichson, 1834
Histeridae	Histerinae	<i>Omalodes foveola</i> Erichson, 1834
Histeridae	Histerinae	<i>Omalodes lucidus</i> Erichson, 1834

Histeridae	Histerinae	<i>Omalodes pulvinatus</i> Erichson, 1834
Histeridae	Histerinae	<i>Omalodes sobrinus</i> Erichson, 1834
Histeridae	Histerinae	<i>Omalodes</i> sp. [au moins 4 espèces]
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus angulifer</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus arnaudi</i> Degallier, 1982
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus bidessois</i> (Marseul, 1889)
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus brooksi</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus carinisternus</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus fossipygus</i> (Wenzel, 1944)
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus guianensis</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus impositus</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus incisus</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus innocuus</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus inquilinus</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus kerga</i> (Marseul, 1870)
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus lucanoides</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus parallelus</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus peregrinus</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus plicicollis</i> (Schmidt, 1893)
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus prominens</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus proximus</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Operclipygus quadratus</i> Caterino & Tishechkin, 2013
Histeridae	Histerinae	<i>Scapomegas auritus</i> Marseul, 1855
Histeridae	Histerinae	<i>Sphyracus</i> sp.
Histeridae	Histerinae	<i>Yarmister</i> sp. [au moins 2 espèces]
Histeridae	Histerinae	sp.
Histeridae	Saprininae	<i>Euspilotus azureus</i> (Sahlberg, 1823)
Histeridae	Saprininae	<i>Euspilotus excavata</i> Arriagada, 2012
Histeridae	Saprininae	<i>Euspilotus flaviclava</i> (Marseul, 1870)
Histeridae	Saprininae	<i>Euspilotus innubus</i> (Erichson, 1834)
Histeridae	Saprininae	<i>Euspilotus modestus</i> (Erichson, 1834)
Histeridae	Saprininae	<i>Euspilotus</i> sp.
Histeridae	Tribalinae	<i>Epiurus</i> sp.
Histeridae	Tribalinae	<i>Idolia</i> sp.
Histeridae	Tribalinae	<i>Plagiogramma</i> sp.
Histeridae	Trypanaeinae	sp.
Hobartiidae		sp.
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus criberrimus</i> Paulian, 1982
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus setosus</i> (Boucumont, 1936)
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Astaenomoechus</i> sp. [9 espèces]
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthoides undatus</i> (Petrovitz, 1973)
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocanthopsis</i> sp. [1 espèce n.sp.]
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocantus amazonicus</i> Paulian, 1982
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Ceratocantus</i> sp. [17 espèces]
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Cratocanthus</i> sp. [1 espèce]
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> cf. <i>globosus</i>
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes</i> cf. <i>plicatus</i>
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes degallieri</i> Paulian, 1982
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germaroses</i> sp. [2 espèces n. sp.]

Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Germarostes senegalensis</i> (Castelnau, 1840)
Hybosoridae	Ceratocanthinae	<i>Harodostes</i> sp. [au moins 2 espèces]
Hybosoridae	Hybosorinae	<i>Anaides</i> sp. [1 espèce]
Hybosoridae	Hybosorinae	<i>Chaetodus octocarinatus</i> Ocampo, 2006
Hybosoridae	Hybosorinae	<i>Chaetodus</i> sp. [1 espèce] [id. J.-H. Yvinec]
Hybosoridae	Hybosorinae	<i>Coilodes</i> sp. [2 espèces] [id. J.-H. Yvinec]
Hydrophilidae		<i>Enochrus</i> sp. [1 espèce]
Hydrophilidae		sp. [1 espèce]
Laemophloeidae		sp. [1 espèce]
Lampyridae		<i>Aspisoma ignitum</i> (Linnaeus, 1767)
Lampyridae		<i>Aspisoma</i> sp. [1 espèce]
Lampyridae		<i>Bicellonycha</i> sp. [2 espèces]
Lampyridae		<i>Dilychnia guttula</i> (Fabricius, 1801)
Lampyridae		<i>Dilychnia ruficollis</i> Motschulsky, 1854
Lampyridae		<i>Dryptelytra cayennensis</i> Laporte, 1853
Lampyridae		<i>Lucidota albocornuta</i> Pic, 1940
Lampyridae		<i>Lucidota banoni</i> Laporte, 1833
Lampyridae		<i>Lucidota elapsa</i> E. Olivier, 1907
Lampyridae		<i>Lucidota mellicula</i> E. Olivier, 1907
Lampyridae		<i>Lucidota</i> sp. [2 espèces]
Lampyridae		<i>Lucidota xanthocera</i> Lucas, 1859
Lampyridae		<i>Lychnacris flabellata</i> (Fabricius, 1801)
Lampyridae		<i>Magnoculus brulei</i> Constantin, 2011
Lampyridae		<i>Magnoculus dalensi</i> Constantin, 2011
Lampyridae		<i>Magnoculus dewynteri</i> Constantin, 2011
Lampyridae		<i>Phaenolis</i> sp. [1 espèce]
Lampyridae		<i>Photinus atroscutus</i> Pic, 1940
Lampyridae		<i>Photinus occidentalis</i> (Olivier, 1790)
Lampyridae		<i>Photinus</i> sp. [9 espèces]
Lampyridae		<i>Photuris fulvipes</i> Blanchard, 1846
Lampyridae		<i>Photuris</i> sp. [4 espèces]
Lampyridae		<i>Platylampis explanata</i> Pic, 1943
Lampyridae		<i>Platylampis</i> sp. [1 espèce]
Lampyridae		<i>Psilocladus inauditus</i> E. Olivier, 1885
Lampyridae		<i>Psilocladus melas</i> E. Olivier, 1885
Lampyridae		<i>Psilocladus miltoderus</i> Blanchard, 1846
Lampyridae		<i>Psilocladus sigillatus</i> E. Olivier, 1907
Leiodidae		<i>Anisotoma</i> sp. [1 espèce]
Leiodidae		sp. [3 espèces]
Lymexylonidae		<i>Atractocerus</i> sp. [1 espèce]
Lymexylonidae		<i>Lymexylon</i> sp. [1 espèce]
Lucanidae	Penichrolucaninae	<i>Brasilucanus alvarengai</i> Vulcano & Pereira, 1961
Lycidae		<i>Calocladon</i> sp. [1 espèce]
Lycidae		<i>Calopteron serratum</i> (Linnaeus, 1758)
Lycidae		<i>Calopteron</i> sp. [1 espèce]
Lycidae		<i>Calopteron tropicum</i> (Linnaeus, 1764)
Lycidae		<i>Cyrtopteron atripenne</i> (Linnaeus, 1764)
Lycidae		<i>Cyrtopteron muhlenbecki</i> (Bourgeois, 1879)
Lycidae		<i>Cyrtopteron piceum</i> (Pic, 1922)
Lycidae		<i>Emplectus</i> sp. [1 espèce]

Lycidae		<i>Haplobothris minutus</i> Pic, 1922
Lycidae		<i>Haplobothris</i> sp. [1 espèce]
Lycidae		<i>Idiopteron</i> sp. [1 espèce]
Lycidae		<i>Leptolycina</i> sp. [1 espèce]
Lycidae		<i>Leptolycini</i> sp. [1 espèce]
Lycidae		<i>Lycomorphon amazonicum</i> Nascimento & Bocakova, 2009
Lycidae		<i>Mesopteron</i> sp. [4 espèces]
Lycidae		<i>Metapteron suturale</i> (Latreille, 1833)
Lycidae		<i>Neolyrium</i> sp. [1 espèce]
Lycidae		<i>Plateros</i> sp. [1 espèce]
Lycidae		<i>Pseudacroleptus sinuatus</i> Pic, 1911
Lycidae		<i>Teroplas</i> sp. [2 espèces]
Lycidae		sp. [1 espèce]
Lymexylonidae		<i>Atractocerus brasiliensis</i> Lepeletier & Audinet, 1825
Lymexylonidae		<i>Melittomma</i> sp. [1 espèce]
Malachiidae		<i>Attalogonia guyanensis</i> Constantin, 2013
Malachiidae		<i>Attalogonia saulensis</i> Constantin, 2013
Malachiidae		<i>Attalogonia sergefernandezii</i> Constantin, 2013
Malachiidae		<i>Condylattalus versicolor</i> Constantin, 2013
Malachiidae		<i>Lemphus bicoloripennis</i> Constantin, 2013
Malachiidae		<i>Lemphus brulei</i> Constantin, 2013
Malachiidae		<i>Lemphus nitidicollis</i> (Gorham, 1886)
Malachiidae		<i>Lemphus seagi</i> Constantin, 2013
Malachiidae		<i>Lemphus setosus</i> Constantin, 2013
Megalopodidae		<i>Mastosthetus</i> sp. [1 espèce]
Melolonthidae	Melolonthinae	<i>Phyllophaga luridipennis</i> Moser, 1918
Melolonthidae	Melolonthinae	<i>Isonychus</i> sp. [3 espèces]
Melolonthidae	Melolonthinae	<i>Barybas</i> sp. [2 espèces]
Melolonthidae	Melolonthinae	<i>Plectris</i> sp. [3 espèces]
Monotomidae		<i>Rhyzophagus</i> sp. [2 espèces]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Botia albertae</i> Franciscolo, 1985
Mordellidae	Mordellinae	<i>Calyce</i> sp. [1 espèce]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Calycemorda lemoulti</i> (Pic, 1929)
Mordellidae	Mordellinae	<i>Calycemorda</i> sp. [1 espèce]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Cothurus bordoni</i> Franciscolo, 1987
Mordellidae	Mordellinae	<i>Cothurus brulei</i> Leblanc, 2013
Mordellidae	Mordellinae	<i>Cothurus constantini</i> Leblanc, 2013
Mordellidae	Mordellinae	<i>Cothurus fernandezii</i> Leblanc, 2013
Mordellidae	Mordellinae	<i>Cothurus poirieri</i> Leblanc, 2013
Mordellidae	Mordellinae	<i>Cothurus touroulti</i> Leblanc, 2013
Mordellidae	Mordellinae	<i>Falsomordellistena</i> sp. [2 espèces]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Glipa</i> sp. [1 espèce]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Glipodes unistrigosa</i> (Pic, 1941)
Mordellidae	Mordellinae	<i>Isotrophilus erraticus</i> (Smith, 1883)
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella</i> cf. <i>leucosticta</i> Champion, 1891
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella</i> cf. <i>melaena</i> Champion, 1892
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella</i> cf. <i>subdola</i> Champion, 1893
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella leucogramma</i> Champion, 1891
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella maria clairae</i> Leblanc, 2013
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella nigroapicalis</i> Champion, 1891

Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella</i> sp. [19 espèces]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella tenuipes</i> Champion, 1891
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella univittata</i> Champion, 1891
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella vittata</i> Champion, 1891
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella flavofasciata</i> Champion, 1891
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordella nigromaculata</i> Champion, 1891
Mordellidae	Mordellinae	Mordellini sp. [1 espèce]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Mordellistena</i> sp. [1 espèce]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Paraconalia rufopygidialis</i> Ermisch, 1969
Mordellidae	Mordellinae	<i>Paraconalia</i> sp. [1 espèce]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Pseudotolida callens</i> Champion, 1891
Mordellidae	Mordellinae	<i>Pseudotolida castaneicolor</i> Champion, 1894
Mordellidae	Mordellinae	<i>Pseudotolida</i> sp. [10 espèces]
Mordellidae	Mordellinae	<i>Pseudotolida subephippiata</i> Champion, 1895
Mordellidae	Mordellinae	<i>Tomoxia contracta</i> Champion, 1891
Mordellidae	Mordellinae	<i>Tomoxia spinifer</i> Champion, 1892
Mordellidae	Mordellinae	<i>Variimorda pustulosa</i> Champion, 1891
Mycetophagidae		sp. [1 espèce]
Mycteridae		sp. [2 espèces]
Oedemeridae		<i>Matusinhosa guyanensis</i> (Pic, 1923)
Oedemeridae		<i>Matusinhosa</i> sp. [4 espèces]
Oedemeridae		<i>Micronacerdes</i> sp. [1 espèce]
Oedemeridae		Oedemeridae sp. [1 espèce]
Oedemeridae		<i>Oxycopsis geayi</i> Pic, 1935
Oedemeridae		<i>Oxycopsis lemoulti</i> (Pic, 1923)
Oedemeridae		<i>Oxycopsis</i> sp. [1 espèce]
Oedemeridae		<i>Paroxacis minuta</i> (Pic, 1923)
Oedemeridae		<i>Sisenes personatus</i> Champion, 1890
Oedemeridae		<i>Sisenopiras</i> sp. [1 espèce]
Oedemeridae		<i>Xanthrochroina</i> sp. [1 espèce]
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus amazonicus</i> (Kuwert)
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus dechambrei</i> Boucher
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus gladiator</i> (Kuwert)
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus interruptus</i> (Linnaeus)
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus interstitialis</i> Eschscholtz
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus peruvianus</i> (Kuwert)
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus punctiger</i> Lepeletier & Serville
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus spinifer</i> Percheron
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus striolatus</i> Eschscholtz
Passalidae	Passalinae	<i>Passalus variiphyllus</i> (Kuwert)
Passalidae	Passalinae	<i>Paxillus depressus</i> (Drapiez)
Passalidae	Passalinae	<i>Paxillus minor</i> Kuwert
Passalidae	Passalinae	<i>Pertinax convexus</i> (Dalman)
Passalidae	Passalinae	<i>Pertinax latifrons</i> (Percheron)
Passalidae	Passalinae	<i>Pertinax</i> n. sp.
Passalidae	Passalinae	<i>Spasalus crenatus</i> (Mac Leay)
Passalidae	Passalinae	<i>Popilius magdalenae</i> Boucher
Passalidae	Passalinae	<i>Popilius tetraphyllus</i> (Eschscholtz)
Passalidae	Passalinae	<i>Verres furcilabris</i> (Eschscholtz)
Passalidae	Passalinae	<i>Veturius cephalotes</i> (Lepeletier & Serville)

Passalidae	Passalinae	<i>Veturius charpentierae</i> Reyes-Castillo
Passalidae	Passalinae	<i>Veturius sinuosus</i> (Drapiez)
Passandridae		<i>Catogenus</i> sp. [3 espèces]
Passandridae		<i>Catogenus</i> proche <i>castaneus</i> Perty
Passandridae		sp. [1 espèce]
Phalacridae		sp. [1 espèce]
Phengodidae		<i>Eurymastinocerus</i> sp. [2 espèces]
Phengodidae		<i>Howdenia robusta</i> Wittmer, 1976
Phengodidae		<i>Howdenia</i> sp. [1 espèce]
Phengodidae		<i>Mastinocerus</i> sp. [1 espèce]
Phengodidae		<i>Oxymastinocerus</i> sp. [2 espèces]
Phengodidae		<i>Phrixothrix gibbosus</i> Wittmer, 1976
Phengodidae		<i>Pseudophengodes</i> sp. [1 espèce]
Phengodidae		<i>Stenophrixothrix pallens brasiliensis</i> Wittmer, 1976
Phengodidae		<i>Stenophrixothrix</i> sp. [1 espèce]
Phengodidae		<i>Taximastinocerus</i> sp. [3 espèces]
Ptilodactylidae		<i>Cladotoma ovalis</i> Westwood, 1837
Ptilodactylidae		<i>Cladotoma thoracica</i> Guérin, 1843
Ptilodactylidae		<i>Ptilodactyla</i> sp. [au moins une espèce]
Rhipiphoridae		<i>Rhipidius</i> sp. [1 espèce]
Rhipiphoridae		sp. [1 espèce]
Salpingidae		sp. [1 espèce]
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Amithoa</i> sp. [1 espèce] (id. M.-L. Jameson)
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Desicasta lobata</i>
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Golinca bifrons</i>
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis bajula</i>
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis holosericea</i>
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis margineguttata</i>
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Gymnetis pardalis</i>
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Hoplopyga cerdani</i> Antoine, 1998
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Hoplopyga marginesignata</i>
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Hoplopyga ocellata</i>
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Hoplopyga</i> sp. [1 espèce]
Scarabaeidae	Cetoniinae	<i>Marmarina maculosa</i>
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Archophileurus guyanus</i> Dechambre, 2006
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Aspidolea gaudairethorei</i> Endrödi, 1980
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Ceratophileurus lemoulti</i> Ohaus, 1911 [id P.-H. Dalens]
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Coelosis biloba</i> (Linnaeus, 1767)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala dalensi</i> Ponchel, 2009
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala dilatata</i> (Prell, 1934)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala diluta</i> Erichson, 1847
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala guianae</i> Endrödi, 1969
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala kuntzeniana</i> Höhne, 1923 [id P.-H. Dalens]
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala marginalis</i> Kirsch, 1870
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala ocellata</i> Burmeister, 1847
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala picipes</i> (Olivier, 1789)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala sexpunctata</i> Laporte de Castelnau, 1840
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala simulatrix</i> Höhne, 1923
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala subsignata</i> Burmeister, 1847
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala tarsalis</i> Dechambre, 1979

Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala testacea</i> Burmeister, 1847
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala tougoeti</i> Dechambre, 1992
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Cyclocephala unidentata</i> Endrödi, 1980
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Harposcelis paradoxus</i> Burmeister, 1847
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Hemiphileurus gloriae</i> Ponchel, 2009
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Heterogomphus coriaceus</i> Prell, 1912 [id P.-H. Dalens]
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Homophileurus quadrituberculatus</i> (Beauvois, 1805)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Megaceras philoctetes</i> (Olivier, 1789)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Megaceropsis quadridentatus</i> Dechambre, 1976
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Megasoma acteon</i> (Linnaeus, 1758)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Mimeoma maculata</i> (Burmeister, 1847)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Oxyligyrus zoilus</i> (Olivier, 1789)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Palaeophileurus fallax</i> Dechambre, 1997 [id P.-H. Dalens]
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Phileurus didymus</i> (Linnaeus, 1758)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Phileurus valgus</i> (Olivier, 1789)
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Stenocrates clipeatus</i> Endrödi, 1966
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Stenocrates omissus</i> Endrödi, 1966
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Stenocrates popei</i> Endrödi, 1971
Scarabaeidae	Dynastinae	<i>Strategus validus</i> (Fabricius, 1775)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Anomala near marginata</i> (Fabricius,) (id. M.-L. Jameson)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Anomala near microcephalus</i> (id. M.-L. Jameson)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Anomala undulata</i> Melsheimer, (id. M.-L. Jameson)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Callistethus near marginata</i> (id. M.-L. Jameson)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Callistethus</i> sp. [1 espèce]
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Chlorota cerdani</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Chlorota lesnei</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Chlorota terminata</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Cnemida retusa</i> (Fabricius,)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Dorysthetus lineatopennis</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Epichalcoplethis aciculata</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Epichalcoplethis chamaeleon</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Exanticheira rigouti</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Hoplopelidnota metallica</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Lagochile brunnea castanea</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Lagochile cetonoides rosanti</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Lagochile macraspidoides</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Lagochile sparsa guyanensis</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Lagochile trigona soleri</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Leucothyreus nitidulus</i> (id. M.-L. Jameson)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Leucothyreus</i> sp. [3 espèces] (id. M.-L. Jameson)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Macraspis lateralis</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Macraspis maculata</i> (id. M.-L. Jameson)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Macraspis olivieri</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Macraspis pseudochrysis</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Macraspis xanthosticta</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Paranomala undulata</i> Melsheimer, 1844 [id. M. Moron Rios]
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Pelidnota aciculata</i> (id. M.-L. Jameson)
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Pelidnota granulata</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Pelidnota laevisissima cayennensis</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Pelidnota quadripunctata</i>

Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Pelidnota</i> sp.
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Pelidnota touroulti</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Pseudomacraspis affinis</i>
Scarabaeidae	Rutelinae	<i>Rutela histrio</i>
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Canthidium angusticeps</i> Bates, 1887
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Canthidium aterrimum</i> Harold, 1867
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Canthidium</i> aff. <i>centralis</i> Boucomont, 1928
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Canthidium deyrollei</i> Harold, 1867
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Canthidium</i> aff. <i>gigas</i> Balthasar, 1939
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Canthon bicolor</i> Castelnau, 1840
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Canthon triangularis</i> Drury, 1770
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Coprophanaeus christophorowi</i> Olsoufieff, 1924
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Coprophanaeus dardanus</i> Mac Leay, 1819
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Coprophanaeus jasius</i> Olivier, 1789
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Coprophanaeus lancifer</i> (Linnaeus, 1758)
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Coprophanaeus parvulus</i> Olsoufieff, 1924
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Deltochilum carinatum</i> Westwood, 1837
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Deltochilum guyanense</i> Paulian, 1933
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Deltochilum icarum</i> Olivier, 1789
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Deltochilum orbiculare</i>
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Deltochilum septemstriatum</i> Paulian, 1938
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Deltochilum submetallicum</i> Castelnau, 1840
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Deltochilum valgum</i> Burmeister, 1873
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Deltorhinum guyanensis</i> Génier, 2010
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dendropaemon ater</i> Laporte, 1832
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dendropaemon refulgens</i>
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dichotomius boreus</i> (Olivier, 1789)
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dichotomius imitator</i> Felsche, 1901
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dichotomius lucasi</i> Harold, 1869
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dichotomius mamillatus</i> (Flesche, 1901)
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dichotomius robustus</i> Luederwaldt, 1935
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dichotomius</i> sp. [2 espèces]
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dichotomius subaeneus</i> Castelnau, 1840
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Dichotomius worontzowi</i> Pereira, 1942
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Feeridium woodruffi</i> Vaz-de-Mello, 2008
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Glaphyrocantion quadriguttatus</i> (Olivier, 1789)
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Hansreia affinis</i> Fabricius, 1801
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Ontherus cambeforti</i> Génier, 1996
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Onthophagus xanthomerus</i> Bates, 1887
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Oxysternon festivum</i> (Linnaeus, 1767)
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Oxysternon spiniferum</i> Laporte-Castelnau, 1840
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Oxysternon durantoni</i> Arnaud, 1984
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Oxysternon silenus</i> Laporte-Castelnau, 1840
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Phanaeus bispinus</i> Bates, 1868
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Phanaeus cambeforti</i> Arnaud, 1982
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Phanaeus chalcomelas</i> Perty, 1830
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Sylvicanthon candezi</i> Harold, 1869
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Tetramereia convexa</i> Harold, 1869
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Trichocantion sordidus</i> Harold, 1868
Scarabaeidae	Scarabaeinae	<i>Uroxys</i> sp. [2 espèces]

Scirtidae		<i>Cyphon</i> sp. [1 espèce]
Scirtidae		<i>Prionocyphon hemisphaericus</i> Klausnitzer, 2013
Scirtidae		sp. [1 espèce]
Scraptiidae		sp. [1 espèce]
Scydmaenidae		sp. [1 espèce]
Silphidae		sp. [1 espèce]
Silvanidae		<i>Nausibius</i> sp. [1 espèce]
Silvanidae		sp. [4 espèces]
Sphindidae		<i>Sphindus</i> sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Anarmodius</i> sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Apharus</i> sp. [5 espèces]
Staphylinidae	Pselaphinae	Bactrisini n. Gn. n. sp. [2 espèces]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Barrojuba</i> sp. [2 espèces]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Batoctenus</i> sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	Clavigerini n. Gn. n. sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Ephimia</i> sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Euphalepsus</i> sp. [7 espèces]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Eurhexius</i> sp. [2 espèces]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Hamotus</i> sp. [12 espèces]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Jubus</i> ? sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Jubus</i> sp. [2 espèces]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Melba</i> sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Metopias</i> n. sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Metopias goryi</i> Comellini, 1993
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Metopias surinamensis</i> Comellini, 1993
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Metopiasoides</i> n. sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Oxarthrius</i> sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Pselaptus</i> sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Reichenbachia</i> sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Thesium</i> ? sp. [1 espèce]
Staphylinidae	Pselaphinae	<i>Trimicerus</i> sp. [2 espèces]
Staphylinidae	Pselaphinae	Trychonychini sp. [1 espèce]
Telegeusidae		<i>Pseudotelegeusis howdeni</i> Wittmer, 1976
Tenebrionidae		<i>Acropteron</i> sp. [3 espèces]
Tenebrionidae		<i>Adelina</i> sp. [1 espèce]
Tenebrionidae		<i>Anaedus</i> sp. [8 espèces]
Tenebrionidae		<i>Blabipa</i> sp. [1 espèce]
Tenebrionidae		<i>Cuphotes</i> sp. [1 espèce]
Tenebrionidae		<i>Cyrtosoma</i> sp. [3 espèces]
Tenebrionidae		<i>Lobopoda</i> sp. [1 espèce]
Tenebrionidae		<i>Otocerus</i> sp. [2 espèces]
Tenebrionidae		<i>Phymatestes spathifer</i> Gebien, 1928
Tenebrionidae		<i>Phymatestes</i> sp. [1 espèce]
Tenebrionidae		<i>Platydema</i> sp. [1 espèce]
Tenebrionidae		<i>Poecilesthus</i> sp. [3 espèces]
Tenebrionidae		<i>Strongylium erythropterum</i> Maklin, 1864
Tenebrionidae		<i>Strongylium</i> sp. [2 espèces]
Tenebrionidae		sp. [6 espèces]
Tetratomidae		<i>Eustrophopsis</i> sp. [2 espèces]
Tetratomidae		Eustrophinae sp. [2 espèces]

Tetratomidae		sp. [1 espèce]
Trogidae		<i>Polynoncus juglans</i> (Ratcliffe, 1978)
Trogossitidae		<i>Airora</i> sp. [3 espèces]
Trogossitidae		<i>Ostoma</i> sp. [1 espèce] [id. J.-H. YVINEC]
Trogossitidae		<i>Temnochila digitata</i> Sharp,
Trogossitidae		<i>Temnochila salvini</i> Sharp, 1891
Trogossitidae		<i>Temnochila splendida</i> Gory, 1831
Trogossitidae		<i>Temnochila</i> sp. [10 espèces]
Trogossitidae		<i>Temnochila tristis</i> (Mulsant & Rey, 1853)
Trogossitidae		<i>Tenebroides albonotata</i>
Trogossitidae		<i>Tenebroides anceps</i> Léveillé, 1889
Trogossitidae		<i>Tenebroides bipustulata</i> Fabricius,
Trogossitidae		<i>Tenebroides</i> sp. [3 espèces]
Zopheridae		<i>Anarmoster argutus</i> Sharp, 1894 [id. R. Constantin]
Zopheridae		<i>Aulonium angustatum</i> Pascoe, 1863
Zopheridae		<i>Aulonium</i> cf. <i>egens</i> Pascoe, 1863
Zopheridae		<i>Aulonium ignotum</i> Pascoe, 1863
Zopheridae		<i>Aulonium praepositum</i> Pascoe, 1863 [id. R. Constantin]
Zopheridae		<i>Aulonium ulmoides</i> Pascoe, 1860
Zopheridae		<i>Colydodes gibbiceps</i> ? Motschulsky, 1855
Zopheridae		<i>Colydodes mammillaris</i> Pascoe, 1860
Zopheridae		<i>Colydodes</i> sp. [2 espèces]
Zopheridae		<i>Endestes</i> sp. [1 espèce]
Zopheridae		<i>Hyporhagus</i> sp. [3 espèces]
Zopheridae		<i>Lobogestoria gibbicollis</i> ? Reitter, 1878
Zopheridae		<i>Nematidium constrictum</i> Dajoz, 1984
Zopheridae		<i>Nematidium</i> sp. [1 espèce]
Zopheridae		<i>Pseudaulonium denticulatum</i> Dajoz, 1984

Ordre des DERMAPTERA

Identificateur Christophe GIROD : 30 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce
Anisolabididae	Anisolabidinae	<i>Carcinophora percheroni</i> (Guérin & Percheron, 1839)
Anisolabididae	Anisolabidinae	<i>Carcinophora scudleri</i> (Bormans, 1900)
Anisolabididae	Anisolabidinae	<i>Metalabis saramaccensis</i> (Zacher, 1911)
Forficulidae	Skendylinae	<i>Kleter aterrimus</i> (Bormans, 1883)
Forficulidae	Skendylinae	<i>Kleter scampolo</i> Steinmann, 1993
Pygidicranidae	Pyragrinae	<i>Echinopsalis guttata</i> Bormans, 1893
Pygidicranidae	Pyragrinae	<i>Pyragra fuscata</i> Audinet-Serville, 1831
Pygidicranidae	Pyragrinae	<i>Pyragropsis emarginata</i> Rehn, 1916
Spongiphoridae	Cosmogeracinae	<i>Cosmogerax</i> sp. [1 espèce]
Spongiphoridae	Geracinae	<i>Gerax phantasma</i> Hebard, 1917
Spongiphoridae	Labiinae	<i>Circolabia arcuata</i> (Scudder, 1876)
Spongiphoridae	Labiinae	<i>Paralabella curvicauda</i> (Motschulsky, 1863)
Spongiphoridae	Labiinae	<i>Paralabella dorsalis</i> (Burmeister, 1838)
Spongiphoridae	Labiinae	<i>Paralabella</i> sp. [1 espèce]
Spongiphoridae	Labiinae	Labiinae sp. [1 espèce]
Spongiphoridae	Sparattinae	<i>Sparatta dentifera</i> (Rehn, 1901)
Spongiphoridae	Sparattinae	<i>Sparatta spiculifera</i> (Brindle, 1977)
Spongiphoridae	Spongiphorinae	<i>Marava parva</i> (Burr, 1912)
Spongiphoridae	Spongiphorinae	<i>Marava</i> sp. [3 espèces]
Spongiphoridae	Spongiphorinae	<i>Purex</i> sp. [1 espèce]
Spongiphoridae	Spongiphorinae	<i>Purex surinamensis</i> Brindle, 1971
Spongiphoridae	Spongiphorinae	sp. [1 espèce]
Spongiphoridae	Spongiphorinae	<i>Spongiphora buprestoides</i> (Kirby, 1891)
Spongiphoridae	Spongiphorinae	<i>Spongiphora croceipennis</i> Audinet-Serville, 1831
Spongiphoridae	Spongiphorinae	<i>Spongovostox pygmaeus</i> (Dohrn, 1864)
Spongiphoridae	Spongiphorinae	<i>Vostox bruneipennis</i> (Serville, 1839)
Spongiphoridae	Strongylaspiinae	sp. [1 espèce]
Spongiphoridae	Indéterminé	sp. [1 espèce]

Ordre des DIPTERA

Famille des Asilidae – Identificateur Guy TOMASOVIC : 4 espèces

Famille des Phoridae - Identificateur Yves BRAET : 1 espèce

Famille	Sous-famille	Espèce
Asilidae	Laphriinae	<i>Lampria clavipes</i> (Fabricius, 1805)
Asilidae	Laphriinae	<i>Pilica erythrogaster</i> (Wiedemann, 1828)
Asilidae	Laphriinae	<i>Smeryngolaphria maculipennis</i> (Macquart, 1846)
Asilidae	Leptogastrinae	<i>Tipulogaster lancea</i> Tomasovic, 2002
Phoridae		<i>Melaloncha (Udamochiras) centroguiana</i> Braet, 2013

Ordre des HEMIPTERA

Famille des Aetalionidae – Identificateur Albino SAKAKIBARA : **2 espèces**

Famille des Aradidae – Identificateur Ernst HEISS : **31 espèces**

Famille des Canopidae – Identificateur Roland LUPOLI : **1 espèce**

Famille des Cicadidae

Famille des Cicadellidae – Identificateur Daniela TAKIYA : **38 espèces**

Famille des Coreidae – Identificateur Harry BRAILOVSKY : **12 espèces**

Famille des Corimelaenidae – Identificateur Roland LUPOLI : **1 espèce**

Famille des Cydnidae – Identificateur Roland LUPOLI : **13 espèces**

Famille des Fulgoridae – Identificateur Pierre-Henri DALENS : **34 espèces**

Famille des Membracidae – Identificateur Albino SAKAKIBARA : **109 espèces**

Famille des Pentatomidae – Identificateur Roland LUPOLI : **77 espèces**

Famille des Reduviidae – Identificateur Jean-Michel BERENGER : **103 espèces**

Famille des Scutelleridae – Identificateur Roland LUPOLI : **11 espèces**

Famille	Sous-famille	Espèce
Aetalionidae	Biturritiinae	<i>Tropidaspis</i> sp. [2 espèces]
Aradidae	Aneurinae	<i>Iralunelus politus</i> (Say, 1832)
Aradidae	Aneurinae	<i>Aneurosoma</i> sp.
Aradidae	Calisiinae	<i>Calisius</i> cf. <i>ferox</i> Champion, 1898
Aradidae	Carventinae	<i>Neoproxius</i> sp. [1 espèce]
Aradidae	Mezirinae	<i>Aphleboderrhis comata</i> Champion, 1898
Aradidae	Mezirinae	<i>Aphleboderrhis pubescens</i> (Walker, 1873)
Aradidae	Mezirinae	<i>Banksiessa pubescens</i> Usinger & Matsuda, 1959
Aradidae	Mezirinae	<i>Cinyphus</i> cf. <i>armillatus</i> Bergroth, 1895
Aradidae	Mezirinae	<i>Dysodius lunatus</i> (Fabricius, 1794)
Aradidae	Mezirinae	<i>Dysodius magnus</i> Heiss, 1990
Aradidae	Mezirinae	<i>Helenus hesiformis</i> White, 1878
Aradidae	Mezirinae	<i>Hesus acuminatus</i> (Fabricius, 1803)
Aradidae	Mezirinae	<i>Hesus cordatus</i> (Fabricius, 1803)
Aradidae	Mezirinae	<i>Hesus flaviventris</i> (Burmeister, 1835)
Aradidae	Mezirinae	<i>Hesus humeralis</i> Heiss, 2009
Aradidae	Mezirinae	<i>Lobocara ovata</i> Bergroth, 1892
Aradidae	Mezirinae	<i>Mezira barberi</i> Kormilev, 1964
Aradidae	Mezirinae	<i>Mezira</i> cf. <i>boliviana</i> Kormilev, 1962
Aradidae	Mezirinae	<i>Mezira handlirschi</i> (Bergroth, 1898)
Aradidae	Mezirinae	<i>Mezira laeviventris</i> (Champion, 1898)
Aradidae	Mezirinae	<i>Mezira</i> sp. [2 espèces]
Aradidae	Mezirinae	<i>Myorrhynchus</i> sp. [2 espèces]
Aradidae	Mezirinae	<i>Neuroctenus longulus</i> Bergroth, 1898
Aradidae	Mezirinae	<i>Neuroctenus</i> sp. [1 espèce]
Aradidae	Mezirinae	<i>Notapictinus</i> sp. [2 espèces]
Aradidae	Mezirinae	<i>Phyllotingis lanceolata</i> (Fabricius, 1803)
Aradidae	Mezirinae	<i>Placogenys cockerelli</i> Usinger & Matsuda, 1959
Aradidae	Mezirinae	<i>Santaremia robusta</i> Kormilev, 1960
Canopidae		<i>Canopus</i> sp. [1 espèce]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Acrocampsia</i> sp. [1 espèce]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Acrulogonia smidti</i> (Metcalf, 1965)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Acrulogonia</i> sp. [2 espèces]

Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Amblyscartidia</i> sp. [1 espèce]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Cardioscarta quadrifasciata</i> (Linnaeus, 1758)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Cicadellini</i> sp. [1 espèce]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Coronigoniella</i> cf. <i>yara</i> Young, 1977
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Coronigoniella maldonadoi</i> Young, 1977
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Coronigoniella</i> sp. [1 espèce]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Dasmeusa</i> sp. [1 espèce]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Deselvana dorsivitta</i> (Walker, 1851)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Deselvana</i> sp. [1 espèce]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Dilobopterus</i> sp. [3 espèces]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Ladoffa comitis</i> Young, 1977
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Ladoffa</i> sp. [2 espèces]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Macugonalia</i> sp. [2 espèces]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Oncometopia</i> sp. [1 espèce]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Oragua</i> sp. [4 espèces]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Oragua variolosa</i> (Signoret, 1854)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Palingonalia bigutta</i> (Signoret, 1855)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Pegogonia rufipes</i> (Fabricius, 1803)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Peltochierius bigibbosus</i> (Signoret, 1855)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Ramosulus hamatus</i> Freytag, 2004
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Raphirhinus phosphoreus</i> (Linnaeus, 1758)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Scoposcartula</i> sp. [1 espèce]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Soosiulus fabricii</i> (Metcalf, 1965)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Soosiulus servulus</i> (Metcalf, 1932)
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Soosiulus</i> sp. [2 espèces]
Cicadellidae	Cicadellinae	<i>Sphaeropogonia</i> sp. [1 espèce]
Coreidae	Coreinae	<i>Dalatomammurius cebrenoides</i> (Blote)
Coreidae	Coreinae	<i>Dalatomammurius vandoesburgi</i> (Brailovsky)
Coreidae	Coreinae	<i>Dalatomammurius vegetus</i> Brailovsky
Coreidae	Coreinae	<i>Melucha dilatata</i> (Fabricius)
Coreidae	Coreinae	<i>Molchina hopei</i> (Perty)
Coreidae	Coreinae	<i>Nematopus indus</i> (Linnaeus)
Coreidae	Coreinae	<i>Nematopus nervosus</i> Laporte d' Castelnau
Coreidae	Coreinae	<i>Pachylis laticornis laticornis</i> (Fabricius)
Coreidae	Coreinae	<i>Petalops thoracicus</i> (Thunberg)
Coreidae	Coreinae	<i>Spathophora biclavata</i> (Fabricius)
Coreidae	Coreinae	<i>Zicca rubricator</i> (Fabricius)
Coreidae	Larginae	<i>Largus lineola</i> (Linnaeus)
Corimelaenidae		<i>Galgupha vinculata</i> McAtee & Malloch, 1933
Cydnidae		<i>Amnestus</i> sp. [2 espèces]
Cydnidae		<i>Cyrtomenus emarginatus</i> Stal, 1862
Cydnidae		<i>Cyrtomenus</i> sp. [2 espèces]
Cydnidae		<i>Dallasiellus longulus</i> (Dallas, 1851)
Cydnidae		<i>Dallasiellus megaloccephalus</i> Froeschner, 1960
Cydnidae		<i>Dallasiellus</i> sp. [4 espèces]
Cydnidae		<i>Pangaeus aethiops</i> (Fabricius, 1787)
Cydnidae		<i>Pangaeus piceatus</i> Stal, 1862
Fulgoridae	Apheninae	<i>Aracynthus loicmatilei</i> Bourgoïn & Soulier-Perkins, 2001
Fulgoridae	Apheninae	<i>Aracynthus sanguineus</i> (Olivier, 1791)
Fulgoridae	Apheninae	<i>Dilobura corticina</i> (Burmeister, 1835)

Fulgoridae	Apheninae	<i>Echetra</i> sp. [2 espèces]
Fulgoridae	Apheninae	<i>Episcius guianensis</i> Nast, 1950
Fulgoridae	Apheninae	<i>Flatolystra ypsilon</i> Nast, 1950
Fulgoridae	Fulgorinae	<i>Diareusa annularis</i> (Olivier, 1791)
Fulgoridae	Fulgorinae	<i>Enhydria tessellata</i> (Walker, 1851)
Fulgoridae	Fulgorinae	<i>Fulgora laternaria</i> (Linnaeus, 1758)
Fulgoridae	Fulgorinae	<i>Fulgora</i> sp. [1 espèce]
Fulgoridae	Fulgorinae	<i>Odontoptera carrenoi</i> Signoret, 1849
Fulgoridae	Fulgorinae	<i>Odontoptera toulgoeti</i> Bourgoïn & O'Brien, 1994
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Aburia olivacea</i> (Blanchard, 1845)
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Acraephia perspicillata</i> (Fabricius, 1781)
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Calyptoproctus aridus</i> Stål, 1869
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Calyptoproctus coloratus</i> Distant, 1906
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Calyptoproctus</i> sp. [1 espèce]
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Kuturiana jassaoides</i> Nast, 1950
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Oeagra lugubris</i> (Perty, 1833)
Fulgoridae	Lystrinae	Poioicerini sp. [3 espèces]
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Scaralis nigronotata</i> Stal, 1863
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Scaralis picta</i> (Germar, 1830)
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Scaralis</i> sp. [5 espèces]
Fulgoridae	Lystrinae	<i>Scaralis spectabilis</i> (Walker, 1858)
Fulgoridae	Phenacinae	<i>Phenax variegata</i> (Olivier, 1791)
Fulgoridae	Phenacinae	<i>Phrictus diadema</i> (Linnaeus, 1758)
Fulgoridae	Phenacinae	<i>Pterodictya reticularis</i> (Olivier, 1791)
Membracidae	Centronodinae	<i>Centronodus</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Centrotinae	<i>Ischnocentrus niger</i> Stal, 1869
Membracidae	Darninae	<i>Alobia</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Darninae	<i>Cymbomorpha</i> sp. [3 espèces]
Membracidae	Darninae	<i>Darnis lateralis</i> (Coquebert, 1801)
Membracidae	Darninae	<i>Hemikyptha marginata</i> (Fabricius, 1775)
Membracidae	Darninae	<i>Hyphinoe</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Darninae	<i>Procyrta ornamenta</i> Funkhouser, 1927
Membracidae	Darninae	<i>Procyrta pectoralis</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Darninae	<i>Procyrta</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Darninae	<i>Stictopelta affinis</i> (Guérin-Méneville, 1829)
Membracidae	Darninae	<i>Stictopelta</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Darninae	<i>Sundarion flavum</i> (Fairmaire, 1846)
Membracidae	Darninae	<i>Sundarion notabile</i> Souza & Rothéa, 2005
Membracidae	Heteronotinae	<i>Dysyncritus nubilis</i> Goding, 1930
Membracidae	Heteronotinae	<i>Heteronotus albospinosus</i> Havilad, 1925
Membracidae	Heteronotinae	<i>Heteronotus delineatus</i> Walker, 1858
Membracidae	Heteronotinae	<i>Heteronotus horridus</i> (Fabricius, 1787)
Membracidae	Heteronotinae	<i>Heteronotus</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Heteronotinae	<i>Nassunia conficita</i> (Walker, 1858)
Membracidae	Heteronotinae	<i>Nassunia nigrofascia</i> Funkhouser, 1922
Membracidae	Heteronotinae	<i>Nassunia</i> sp. [2 espèces]
Membracidae	Heteronotinae	<i>Rhexia pallescens</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Membracinae	<i>Calloconophora</i> sp. [2 espèces]
Membracidae	Membracinae	<i>Enchenopa albidorsa</i> (Fairmaire, 1846)
Membracidae	Membracinae	<i>Enchenopa</i> sp. [3 espèces]

Membracidae	Membracinae	<i>Enchenopa squamigera</i> (Linnaeus, 1758)
Membracidae	Membracinae	<i>Enchophyllum</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Membracinae	<i>Erechtia abbreviata</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Membracinae	<i>Erechtia gibbosa</i> (DeGeer, 1773)
Membracidae	Membracinae	<i>Erechtia sallaei</i> (Fowler, 1895)
Membracidae	Membracinae	<i>Erechtia</i> sp. [2 espèces]
Membracidae	Membracinae	<i>Guayaquila xiphias</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Membracinae	<i>Havilandia pruinosa</i> (Haviland, 1925)
Membracidae	Membracinae	<i>Hypsoprora</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Membracinae	<i>Membracis compressa</i> Fabricius, 1803
Membracidae	Membracinae	<i>Membracis contornata</i> Sakakibara, 1992
Membracidae	Membracinae	<i>Membracis foliatofasciata</i> (De Geer, 1773)
Membracidae	Membracinae	<i>Membracis foliatofusca</i> (De Geer, 1773)
Membracidae	Membracinae	<i>Membracis fusifera</i> Walker, 1858
Membracidae	Membracinae	<i>Membracis lefebvrei</i> Fairmaire, 1846
Membracidae	Membracinae	<i>Membracis</i> sp. [2 espèces]
Membracidae	Membracinae	<i>Notocera cerviceps</i> (Fowler, 1894)
Membracidae	Membracinae	<i>Notocera crassicornis</i> (Fairmaire, 1846)
Membracidae	Membracinae	<i>Notocera cruciata</i> (Fabricius, 1787)
Membracidae	Membracinae	<i>Phyllotropis fasciata</i> (Fabricius, 1787)
Membracidae	Membracinae	<i>Potnia gladiator</i> (Walker, 1851)
Membracidae	Membracinae	<i>Potnia jacula</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Membracinae	<i>Potnia spatulata</i> Andrade, 2003
Membracidae	Membracinae	<i>Talipes appendiculatus</i> (Fonseca, 1936)
Membracidae	Membracinae	<i>Trinarea carinata</i> (Funkhouser, 1922)
Membracidae	Membracinae	<i>Tritropidia galeata</i> (Olivier, 1792)
Membracidae	Nicomiinae	<i>Tolania</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Smiliinae	<i>Amastris arquata</i> Broomfield, 1976
Membracidae	Smiliinae	<i>Amastris elevata</i> Funkhouser, 1922
Membracidae	Smiliinae	<i>Amastris obtegens</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Smiliinae	<i>Amastris</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Smiliinae	<i>Amastris unica</i> Broomfield, 1976
Membracidae	Smiliinae	<i>Amastris vicina</i> Broomfield, 1976
Membracidae	Smiliinae	<i>Anobilia</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Smiliinae	<i>Chelyoidea intermedia</i> Tide, 1966
Membracidae	Smiliinae	<i>Cyphonia clavata</i> (Fabricius, 1787)
Membracidae	Smiliinae	<i>Cyphonia trifida</i> (Fabricius, 1775)
Membracidae	Smiliinae	<i>Erosne bracteata</i> Stal, 1869
Membracidae	Smiliinae	<i>Erosne</i> sp. [2 espèces]
Membracidae	Smiliinae	<i>Harmonides dispar</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Smiliinae	<i>Harmonides reticulata</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Smiliinae	<i>Harmonides</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Smiliinae	<i>Horiola picta</i> (Coquebert, 1801)
Membracidae	Smiliinae	<i>Hygris</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Smiliinae	<i>Lallemandia nodosa</i> Funkhouser, 1922
Membracidae	Smiliinae	<i>Micrutilus mucuya</i> Sakakibara, 1999
Membracidae	Smiliinae	<i>Micrutilus</i> sp. [2 espèces]
Membracidae	Smiliinae	<i>Neotynelia nigra</i> (Funkhouser, 1940)
Membracidae	Smiliinae	<i>Neotynelia pubescens</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Smiliinae	<i>Neotynelia</i> sp. [2 espèces]

Membracidae	Smiliinae	<i>Neotynelia vertebralis</i> (Fairmaire, 1846)
Membracidae	Smiliinae	<i>Todea cimicoides</i> (Coquebert, 1801)
Membracidae	Smiliinae	<i>Todea peruviana</i> (Funkhouser, 1922)
Membracidae	Smiliinae	<i>Tragopa albimacula</i> (Germar, 1821)
Membracidae	Smiliinae	<i>Tragopa morio</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Smiliinae	<i>Tragopa nigra</i> Sakakibara & Marques, 2007
Membracidae	Smiliinae	<i>Tragopa occulta</i> Haviland, 1925
Membracidae	Smiliinae	<i>Tragopa</i> sp. [7 espèces]
Membracidae	Smiliinae	<i>Tragopa zebra</i> Goding, 1928
Membracidae	Smiliinae	<i>Tropidolomia auriculata</i> (Olivier, 1792)
Membracidae	Smiliinae	<i>Tropidolomia involuta</i> (Coquebert, 1801)
Membracidae	Smiliinae	<i>Tropidolomia</i> sp. [1 espèce]
Membracidae	Stegaspidae	<i>Bocydium globulare</i> (Fabricius, 1803)
Membracidae	Stegaspidae	<i>Lycoderes clavatus</i> Sakakibara, 1972
Membracidae	Stegaspidae	<i>Oeda inflata</i> (Fabricius, 1787)
Membracidae	Stegaspidae	<i>Stegaspis fronditia</i> (Linnaeus, 1758)
Pentatomidae	Asopinae	<i>Discocera ochrocyanea</i> (Lepeltier & Serville, 1828)
Pentatomidae	Asopinae	<i>Podisus aenescens</i> (Stal, 1860)
Pentatomidae	Asopinae	<i>Podisus cloelia</i> (Stal, 1862)
Pentatomidae	Asopinae	<i>Podisus jole</i> (Stal, 1862)
Pentatomidae	Asopinae	<i>Podisus</i> sp. [3 espèces]
Pentatomidae	Asopinae	<i>Stiretrus decemguttatus</i> (Lepeltier & Serville, 1828)
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Agaclitus fallenii</i> Stal, 1864
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Alcippus</i> sp. [2 espèces]
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Antiteuchus guianensis</i> Ruckes, 1964
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Antiteuchus macraspis</i> (Perty, 1834)
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Antiteuchus</i> sp. [2 espèces]
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Architas pudens</i> Distant, 1889
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Dinocoris gibbus</i> (Dallas, 1852)
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Dinocoris maculatus</i> (Laporte, 1832)
Pentatomidae	Discocephalinae	Discocephalinae sp. [1 espèce]
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Eurystethus</i> sp. [1 espèce]
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Lincus anulatus</i> Rolston, 1983
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Lincus breddini</i> Rolston, 1983
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Lincus croupius</i> Rolston, 1983
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Lincus dentiger</i> Breddin, 1908
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Lincus incisus</i> Rolston, 1983
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Lincus</i> sp. [1 espèce]
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Lincus vandoesburgi</i> Rolston, 1983
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Macropygium reticulare</i> (Fabricius, 1803)
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Moncus obscurus</i> Dallas, 1851
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Ochlerus cinctus</i> Spinola, 1837
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Ochlerus</i> sp. [1 espèce]
Pentatomidae	Discocephalinae	<i>Phoeacia</i> sp. [2 espèces]
Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa affinis</i> Dallas, 1851
Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa cerva</i> (Fabricius, 1787)
Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa collaris</i> Dallas, 1851
Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa flavinervis</i> Stal, 1872
Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa irrorata</i> Dallas, 1851
Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa lineigera</i> Stål, 1862

Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa oxyacantha</i> Breddin, 1904
Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa rufipes</i> (Fallou, 1888)
Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa</i> sp. [3 espèces]
Pentatomidae	Edessinae	<i>Edessa trabecula</i> Breddin, 1907
Pentatomidae	Edessinae	<i>Olbia caprina</i> Stal, 1862
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Arocera apta</i> (Walker, 1867)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Atomosira lenticularis</i> Uhler, 1894
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Banasa centralis</i> Sailer, 1959
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Banasa minor</i> Sailer, 1959
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Banasa panamensis</i> Sailer, 1957
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Banasa</i> sp. [1 espèce]
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Banasa zeteki</i> Sailer, 1959
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Chinavia runapsis</i> (Dallas, 1851)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Dichelops</i> sp. [1 espèce]
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Loxa virescens</i> Amyot & Serville, 1843
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Loxa viridis</i> (Palisot, 1811)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Mormidea</i> sp. [1 espèce]
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Mormidea speciosa</i> Haglund, 1868
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Mormidea ypsilon</i> (Linnaeus, 1758)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Neotibilis chiapensis</i> (Thomas & Braylovsky, 1993)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Neotibilis</i> sp. [1 espèce]
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Odmalea concolor</i> (Walker, 1867)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Odmalea schaefferi</i> (Barber, 1906)
Pentatomidae	Pentatominae	Pentatominae sp. [3 espèces]
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Phalaecus pustulatus</i> (DeGeer, 1773)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Rio pectoralis</i> (Stal, 1860)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Rio</i> sp. [2 espèces]
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Sibaria armata</i> (Dallas, 1851)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Sibaria</i> sp. [2 espèces]
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Thyanta antiguensis</i> (Westwood, 1837)
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Thyanta</i> sp. [1 espèce]
Pentatomidae	Pentatominae	<i>Tibilis</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Cetherinae	<i>Eupheno pallens</i> (Laporte, 1833)
Reduviidae	Chryxinae	<i>Chryxus tomentosus</i> Champion, 1898
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Brontostoma basalis</i> (Stal, 1859)
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Brontostoma colossus</i> (Distant, 1902)
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Daraxa doesburgi</i> Bérenger & al., 2005
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Daraxa</i> sp. [2 espèces]
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Ectrichodiella rafaeli</i>
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Ectrichodiella</i> sp. [2 espèces]
Reduviidae	Ectrichodiinae	N. gen n. sp. [1 espèce]
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Parapothea jaguaris</i> Carpintero, 1980
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Pothea frontalis</i> (Lepelletier & Serville, 1825)
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Pothea lugens</i> (Fabricius, 1803)
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Pothea</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Pseudozirta henriquesi</i> Bérenger & al., 2005
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Pseudozirta schaeferi</i> Bérenger & al., 2005
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Racelda aberlenci</i> Bérenger & al., 2005
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Rhiginia immarginata</i> Stal, 1866
Reduviidae	Ectrichodiinae	<i>Rhiginia</i> sp. [1 espèce]

Reduviidae	Emesinae	<i>Ghilianella filiventris</i> Spinola, 1850
Reduviidae	Emesinae	sp. [1 espèce]
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Apiomerus geniculatus</i> Erichson, 1848
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Apiomerus pessoai</i> Costa Lima & al., 1951
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Apiomerus</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Atopozelus grandis</i> Hart, 1972
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Atrachelus saileri</i> Elkins, 1954
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Atrachelus</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Diarthrotarsus malaisei</i> Wygodzinsky, 1948
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Erbessus rufiventris</i> Breddin, 1901
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Fitchia</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Graptocleptes varians</i> Champion, 1899
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Hartzelus</i> sp. [2 espèces]
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Heza aurentia</i> Maldonado, 1976
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Heza scutellata</i> Maldonado, 1983
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Heza</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Heza sphinx</i> Stal, 1863
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Hiranetis braconiformis</i> (Burmeister, 1835)
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Ischnoclopius peruensis</i> Hart, 1975
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Marjoriana citrea</i> Bérenger, 2007
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Micrauchenus lineola</i> (Fabricius, 1787)
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Neotropyconittus</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Notocyrtus dorsalis</i> (Gray, 1832)
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Notocyrtus foveatus</i> Stal, 1872
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Notocyrtus gibbus</i> (Fabricius, 1803)
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Ploeogaster gesana</i> (Kirkaldy, 1909)
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Ploeogaster</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Ploeogaster</i> sp. proche <i>aricosus</i> Stål, 1859
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Repipta flavicans</i> (Amyot & Serville, 1843)
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Repipta</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Ricolla carayoni</i> Bérenger, 2007
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Sphodrolestes vittaticollis</i> Stal, 1866
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Zelus errans</i> Fabricius, 1803
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Zelus fuliginatus</i> Hart, 1972
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Zelus kartabaensis</i> Haviland, 1931
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Zelus laticornis</i> (Herrich-Schaefer, 1853)
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Zelus nigrispinus</i> (Herrich-Schaefer, 1848)
Reduviidae	Harpactorinae	<i>Zelus</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Microtominae	<i>Microtomus purcis</i> (Drury, 1782)
Reduviidae	Peiratinae	<i>Melanolestes picicornis</i> (Stal, 1860)
Reduviidae	Peiratinae	<i>Rasahus aeneus</i> (Walker, 1873)
Reduviidae	Peiratinae	<i>Rasahus albomaculatus</i> (Mayr, 1865)
Reduviidae	Peiratinae	<i>Rasahus brasiliensis</i> Coscaron, 1983
Reduviidae	Peiratinae	<i>Rasahus castaneus</i> Coscaron, 1983
Reduviidae	Peiratinae	<i>Rasahus guttatipennis</i> (Stal, 1862)
Reduviidae	Peiratinae	<i>Rasahus scutellaris</i> (Fabricius, 1787)
Reduviidae	Peiratinae	<i>Rasahus</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Peiratinae	<i>Rasahus sulcicollis</i> (Serville, 1831)
Reduviidae	Reduviinae	<i>Leogorrus immaculatus</i> Champion, 1899
Reduviidae	Reduviinae	<i>Leogorrus litura</i> (Fabricius, 1787)

Reduviidae	Reduviinae	<i>Leogorrus</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Reduviinae	<i>Microlestria fuscicollis</i> (Stal, 1860)
Reduviidae	Reduviinae	<i>Microlestria</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Reduviinae	<i>Nalata fuscipennis</i> Stal, 1860
Reduviidae	Reduviinae	<i>Nalata oscurus</i>
Reduviidae	Reduviinae	<i>Nalata rudis</i> Stal, 1862
Reduviidae	Reduviinae	<i>Nalata</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Reduviinae	<i>Nalata spinicollis</i> Champion, 1899
Reduviidae	Reduviinae	<i>Neivacoris</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Reduviinae	<i>Opisthacidius</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Reduviinae	<i>Zelurus leucotelus</i> (Walker, 1873)
Reduviidae	Reduviinae	<i>Zelurus salyavatoides</i> Lent & Wygodzinsky, 1947
Reduviidae	Reduviinae	<i>Zelurus</i> sp. [1 espèce]
Reduviidae	Reduviinae	<i>Zelurus spinidorsis</i> (Gray, 1832)
Reduviidae	Saicinae	<i>Saica recurvata</i> (Fabricius, 1803)
Reduviidae	Saicinae	sp. [1 espèce]
Reduviidae	Salyavatinae	<i>Salyavata berengeri</i> Doesburg & Forero, 2012
Reduviidae	Salyavatinae	<i>Salyavata variegata</i> Amyot & Serville, 1843
Reduviidae	Salyavatinae	<i>Salyavata wygodzinskyi</i> Maldonado, 1955
Reduviidae	Stenopodainae	<i>Apronius froeschneri</i> Maldonado, 1986
Reduviidae	Stenopodainae	<i>Apronius octonotatus</i> Champion, 1898
Reduviidae	Stenopodainae	<i>Apronius rapax</i> Stal, 1865
Reduviidae	Stenopodainae	<i>Apronius</i> sp. [2 espèces]
Reduviidae	Stenopodainae	<i>Ctenotrachelus orbiculatus</i> Bérenger, 2001
Reduviidae	Stenopodainae	<i>Kodormus bruneosus</i> Barber, 1930
Reduviidae	Stenopodainae	<i>Nitornus parkoi</i> (Costa Lima & al., 1945)
Reduviidae	Triatomiinae	<i>Cavernicola lenti</i> Barrett & Arias, 1985
Reduviidae	Triatomiinae	<i>Microtriatoma trinidadensis</i> (Lent, 1951)
Reduviidae	Triatomiinae	<i>Panstrongylus geniculatus</i> (Latreille, 1811)
Reduviidae	Triatomiinae	<i>Panstrongylus lignarius</i> (Walker, 1873)
Reduviidae	Triatomiinae	<i>Rhodnius pictipes</i> Stal, 1872 [id. Denis Blanchet & Julie Peneau]
Reduviidae	Triatomiinae	<i>Rhodnius robustus</i> Larrousse, 1927 [id. Denis Blanchet & Julie Peneau]
Reduviidae	Vesciinae	<i>Mirambulus morio</i> Breddin, 1903
Scutelleridae		<i>Augocoris gomesii</i> (Burmeister, 1835)
Scutelleridae		<i>Augocoris</i> sp. [2 espèces]
Scutelleridae		<i>Camirus conicus</i> (Germar, 1839)
Scutelleridae		<i>Crathis longifrons</i> Stal, 1861
Scutelleridae		<i>Pachycoris torridus</i> (Scopoli, 1772)
Scutelleridae		<i>Scutelleridae</i> sp. [1 espèce]
Scutelleridae		<i>Symphylus obtusus</i> Dallas, 1851
Scutelleridae		<i>Symphylus</i> sp. [3 espèces]

Ordre des HYMENOPTERA

Famille des Ampulicidae – Identificateur Marc TUSSAC : **3 espèces**

Famille des Apidae – Identificateurs Gérard LE GOFF (Apinae) et Alain PAULY (Meliponinae) : **5 espèces**

Famille des Braconidae – Identificateurs Yves BRAET (Toutes sous-familles) et José FERNANDEZ TRIANA (Microgastrinae) : **181 espèces**

Famille des Crabonidae – Identificateur Marc TUSSAC : **31 espèces**
Famille des Chrysididae – Identificateur Villu SOON : **15 espèces**
Famille des Dryinidae – Identificateur Massimo OLMI : **1 espèce**
Famille des Figitidae – Identificateur Yves BRAET : **1 espèce**
Famille des Formicidae – Identificateur Rodrigo FEITOSA : **8 espèces**
Famille des Mymaridae – Identificateur John HUBER : **1 espèce**
Famille des Pompilidae – Identificateur Frédéric DURAND : **52 espèces**
Famille des Proctotrupidae – Identificateur Lubomir MASNER : **1 espèce**
Famille des Rhopalosomatidae – Identificateur Yves BRAET : **1 espèce**
Famille des Sphecidae – Identificateur Marc TUSSAC : **3 espèces**
Famille des Stephanidae – Identificateur Yves BRAET : **1 espèce**
Famille des Tiphidae – Identificateur Marc TUSSAC : **2 espèces**

Famille	Sous-famille	Espèce
Ampulicidae	Ampulicinae	<i>Ampulex surinamensis</i> de Saussure, 1867
Ampulicidae	Ampulicinae	<i>Dolichurus</i> sp. [2 espèces]
Apidae	Apinae	<i>Acanthopus palmatus</i> Olivier, 1789
Apidae	Apinae	<i>Bombus (Thoracobombus) transversalis</i> Olivier, 1789
Apidae	Apinae	<i>Euglossa (Euglossa) amazonica</i> Dressler, 1982
Apidae	Meliponinae	<i>Aparatrigona impunctata</i> (Ducke, 1916)
Apidae	Meliponinae	<i>Celetrigona manauara</i> Camargo & Pedro, 2009
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus pachamama</i> Sharkey, 1988
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus</i> sp. [6 espèces]
Braconidae	Agathidinae	<i>Alabagrus yanamapa</i> Sharkey, 1988
Braconidae	Agathidinae	<i>Austroearinus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Agathidinae	<i>Bassus</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Agathidinae	<i>Earinus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Agathidinae	<i>Mesocoelus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Agathidinae	<i>Pharpa dubosium</i> (Szépligeti, 1914)
Braconidae	Agathidinae	<i>Sesioctonus</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Agathidinae	<i>Zamicrodus</i> sp. [3 espèces]
Braconidae	Agathidinae	<i>Zelomorpha</i> sp. [12 espèces]
Braconidae	Alysiinae	<i>Aphaereta</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Alysiinae	<i>Asobara</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Alysiinae	<i>Dinotrema</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Alysiinae	<i>Idiasta delicata</i> (Papp, 1969)
Braconidae	Alysiinae	<i>Phaenocarpa</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Braconinae	<i>Atanycolus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Braconinae	<i>Bracon</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Braconinae	<i>Compsobracon</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Braconinae	<i>Compsobraconoides</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Braconinae	<i>Cyanopterus</i> sp. [4 espèces]
Braconidae	Braconinae	<i>Cyclaulacidea</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Braconinae	<i>Digonogastra</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Braconinae	<i>Megabracon</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Braconinae	<i>Sacirema</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Cardiochilinae	<i>Cardiochiles</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus bifasciatus</i> Brullé, 1846
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus chontalensis</i> (Cameron, 1887)
Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Capitonus</i> sp. [21 espèces]

Braconidae	Cenocoeliinae	<i>Foenomorpha</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Cheloninae	<i>Ascogaster</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Cheloninae	<i>Chelonus</i> sp. [21 espèces]
Braconidae	Cheloninae	<i>Dentigaster</i> sp. [2 espèces en cours de description]
Braconidae	Cheloninae	<i>Phanerotoma</i> sp. [7 espèces]
Braconidae	Cheloninae	<i>Pseudophanerotoma</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Doryctinae	<i>Glyptocolastes</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Doryctinae	<i>Hansonorum</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Doryctinae	<i>Heterospilus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Doryctinae	<i>Histeromeroides onkotorebus</i> (Marsh, 1993)
Braconidae	Doryctinae	<i>Monitoriella elongata</i> Hedqvist, 1963
Braconidae	Doryctinae	<i>Notiospathius</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Doryctinae	<i>Pedinotus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Doryctinae	<i>Trigonophasmus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Euphorinae	<i>Aridelus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Euphorinae	<i>Leiophron</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Euphorinae	<i>Steblocera</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Helconinae	<i>Nealiolus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Helconinae	<i>Urosigalphus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Homolobinae	<i>Exasticolus</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Ichneutinae	<i>Masonbeckia</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Macrocentrinae	<i>Hymenochaonia</i> sp. [5 espèces]
Braconidae	Macrocentrinae	<i>Macrocentrus</i> sp. [4 espèces]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Alphomelon</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Choreas</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Cuneogaster</i> sp. [3 espèces]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Diolcogaster</i> sp. [4 espèces]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Hypomicrogaster</i> sp. [3 espèces]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Microplitis</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Papanteles</i> ? sp. [1 espèce]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Prasmodon erenadupontae</i> Braet & Fernandez-Triana, 2014
Braconidae	Microgastrinae	<i>Prasmodon verhoogdenokus</i> Braet & Fernandez-Triana
Braconidae	Microgastrinae	<i>Promicrogaster</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Pseudapanteles</i> sp. [5 espèces]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Rasivalva</i> sp. [3 espèces]
Braconidae	Microgastrinae	<i>Snellenius atratus</i> Shenefelt, 1968
Braconidae	Microgastrinae	<i>Snellenius peruensis</i> Shenefelt, 1968
Braconidae	Microgastrinae	<i>Snellenius</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Opiinae	<i>Doryctobracon</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Opiinae	<i>Opius</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Orgilinae	<i>Orgilus</i> sp. [2 espèces]
Braconidae	Orgilinae	<i>Stantonia longicornis</i> Achtenberg, 1992
Braconidae	Orgilinae	<i>Stantonia maracapatana</i> Braet & Quicke, 2004
Braconidae	Orgilinae	<i>Stantonia</i> sp. [4 espèces]
Braconidae	Rogadinae	<i>Aleiodes myosicostalis</i> Achtenberg, 1995
Braconidae	Rogadinae	<i>Aleiodes</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Rogadinae	<i>Choreborogas</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Rogadinae	<i>Cycstomastax</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Rogadinae	<i>Rogas</i> sp. [1 espèce]
Braconidae	Rogadinae	<i>Yelicones</i> sp. [1 espèce]

Braconidae	Sigalphinae	<i>Minanga</i> sp. [1 espèce en cours de description]
Crabonidae	Bembicinae	<i>Metanysson</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Bembicinae	<i>Stictia maculata</i> (Fabricius, 1804)
Crabonidae	Craboninae	<i>Chimila</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Crabonina</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	Crabonini sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Crossocerus</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Ectemnius</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Enoplolindenius</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Foxita</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Liris</i> sp. [3 espèces]
Crabonidae	Craboninae	<i>Pae</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Parataruma</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Pison</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Quexua</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Rhopalum</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Tachytes</i> sp. [1 espèce]
Crabonidae	Craboninae	<i>Trypoxylon</i> sp. [8 espèces]
Crabonidae	Pemphredoninae	Pemphredonini sp. [1 espèce]
Crabonidae	Pemphredoninae	Psenini sp. [1 espèce]
Crabonidae	Philanthinae	<i>Cerceris</i> sp. [2 espèces]
Crabonidae	Philanthinae	<i>Trachypus</i> sp. [1 espèce]
Chrysididae		<i>Caenochrysis crotonis</i> (Ducke, 1907)
Chrysididae		<i>Caenochrysis</i> sp. [5 espèces]
Chrysididae		<i>Exochrysis</i> sp.
Chrysididae		<i>Ipsiura lilloi</i> Bohart, 1985
Chrysididae		<i>Ipsiura tropicalis</i> Bohart, 1985
Chrysididae		<i>Neochrysis</i> sp.
Chrysididae		<i>Pleurochrysis</i> sp. [5 espèces]
Dryinidae		<i>Pareucamptonyx zulianus</i> (Olmi)
Figitidae		<i>Zamischus</i> sp. aff. <i>brasiliensis</i> Ashmead, 1803
Formicidae	Myrmicinae	<i>Cephalotes atratus</i>
Formicidae	Myrmicinae	<i>Cephalotes cordatus</i> (Smith, 1853)
Formicidae	Myrmicinae	<i>Cephalotes clypeatus</i> (Fabricius, 1804)
Formicidae		<i>Cephalotes umbraculatus</i> Fabricius, 1804
Formicidae		<i>Daceton armigerum</i>
Formicidae		<i>Eciton burchellii</i>
Formicidae		<i>Camponotus rapx</i>
Formicidae		<i>Labidus coecus</i>
Mymaridae		N. gen n. sp.
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis egregia</i> Mocsáry, 1885
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis auriguttata</i> Burmeister, 1872
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis purpurea</i> Smith, 1873
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis inclyta</i> Lepeletier, 1845
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis gracilis</i> Lepeletier, 1845
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis infuscata</i> Spinola, 1841
Pompilidae	Pepsinae	<i>Pepsis heros</i> (Fabricius, 1798)
Pompilidae	Pepsinae	<i>Entypus gigas</i> (Fabricius, 1804)
Pompilidae	Pepsinae	<i>Phanochilus</i> sp. [1 espèce]
Pompilidae	Pepsinae	<i>Caliadurgus modestus</i> (Smith, 1864)

Pompilidae	Pepsinae	<i>Caliadurgus</i> sp. [1 espèce]
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priocnemella micans</i> Spinola, 1841
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priocnemella eurytheme</i> Spinola, 1841
Pompilidae	Pepsinae	<i>Priocnemella</i> sp. [8 espèces]
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella pilifrons</i> (Cameron, 1912)
Pompilidae	Pepsinae	<i>Ageniella</i> sp. [7 espèces]
Pompilidae	Pepsinae	<i>Auplopus</i> sp. [4 espèces]
Pompilidae	Pepsinae	<i>Minagenia</i> sp. [3 espèces]
Pompilidae	Pompilinae	<i>Tachypompilus vulpes</i> D. Torre, 1897
Pompilidae	Pompilinae	<i>Balboana auranticornis</i> Burmeister, 1872
Pompilidae	Pompilinae	<i>Balboana</i> sp. [1 espèce]
Pompilidae	Pompilinae	<i>Poecilopompilus</i> sp. [3 espèces]
Pompilidae	Pompilinae	<i>Aulocostethus</i> sp. [1 espèce]
Pompilidae	Pompilinae	<i>Aporus canescens</i> Smith, 1873
Pompilidae	Pompilinae	<i>Anoplius</i> sp. [1 espèce]
Pompilidae	Notocyphinae	<i>Notocyphus</i> sp. [4 espèces]
Pompilidae	Ceropalinae	<i>Irenangelus lucidus</i> Evans, 1969
Pompilidae	Ceropalinae	<i>Irenangelus ichneumonoides</i> Ducke, 1908
Pompilidae	Ceropalinae	<i>Ceropales isoldes surinamensis</i> Banks, 1945
Proctotrupidae		<i>Opisthacantha guianensis</i> (Risbec, 1950)
Rhopalosomatidae		<i>Rhopalosoma guianense</i> Schulz, 1906
Sphecidae	Sceliphrinae	<i>Penepodium goryanum</i> (Lepeletier, 1845)
Sphecidae	Sceliphrinae	<i>Trigonopsis</i> sp. [1 espèce]
Sphecidae	Sphecinae	<i>Sphex</i> sp. [1 espèce]
Stephanidae		<i>Hemistephanus erugatus</i> Aguiar, 1998
Tiphiidae	Tiphiinae	<i>Epomidiopteron julii</i> (de Romand, 1836)
Tiphiidae	Tiphiinae	<i>Tiphia</i> sp. [1 espèce]
Tiphiidae	Tiphiinae	Tiphiini sp. [1 espèce]

Ordre des LEPIDOPTERA

- Famille des Aididae** – Identificateur Philippe COLLET : **3 espèces**
- Famille des Apatelodidae** – Identificateur Philippe COLLET : **19 espèces**
- Famille des Arctiidae** – Identificateur Philippe COLLET : **126 espèces**
- Famille des Cossidae** – Identificateur Philippe COLLET : **20 espèces**
- Famille des Dalceridae** – Identificateur Philippe COLLET : **2 espèces**
- Famille des Geometridae** – Identificateur Philippe COLLET : **216 espèces**
- Famille des Hedylidae** – Identificateur Philippe COLLET : **9 espèces**
- Famille des Hesperiidae** – Identificateurs Olaf MIELKE & Philippe COLLET : **38 espèces**
- Famille des Lasiocampidae** – Identificateur Philippe COLLET : **33 espèces**
- Famille des Limacodidae** – Identificateur Philippe COLLET : **20 espèces**
- Famille des Lycaenidae** – Identificateur Christophe FAYNEL : **27 espèces**
- Famille des Lymantriidae** – Identificateur Philippe COLLET : **5 espèces**
- Famille des Megalopygidae** – Identificateur Philippe COLLET : **17 espèces**
- Famille des Mimallonidae** – Identificateur Philippe COLLET : **30 espèces**
- Famille des Noctuidae** – Identificateur Philippe COLLET : **283 espèces**
- Famille des Nolidae** – Identificateur Philippe COLLET : **17 espèces**
- Famille des Notodontidae** – Identificateur Philippe COLLET : **119 espèces**
- Famille des Nymphalidae** – Identificateur Philippe COLLET & Serge FERNANDEZ : **30 espèces**
- Famille des Psychidae** – Identificateur Philippe COLLET : **1 espèce**

Famille des Riodinidae – Identificateur Serge FERNANDEZ : **69 espèces**

Famille des Saturniidae – Identificateur Frédéric BENELUZ : **70 espèces**

Famille des Sematuridae – Identificateur Philippe COLLET : **2 espèces**

Famille des Sphingidae – Identificateur Frédéric BENELUZ : **54 espèces**

Famille des Thyrididae – Identificateur Philippe COLLET : **13 espèces**

Famille des Uraniidae – Identificateur Philippe COLLET : **11 espèces**

Famille	Sous-famille	Espèce
Aididae		<i>Aidos amanda</i> (Stoll, 1782)
Aididae		<i>Aidos perfusa perfusa</i> (Schaus, 1905)
Aididae		<i>Brachycodilla carmen</i> (Schaus, 1892)
Apatelodidae		<i>Anticla flavaria</i> (Cramer, 1780)
Apatelodidae		<i>Apatelodes ennomoides</i> (Walker, 1865)
Apatelodidae		<i>Apatelodes lapitha</i> Druce, 1900
Apatelodidae		<i>Apatelodes martia</i> (Stoll, 1782)
Apatelodidae		<i>Apatelodes pandara</i> Druce, 1893
Apatelodidae		<i>Apatelodes pandarioides</i> Schaus, 1905
Apatelodidae		<i>Colla gaudialis</i> Schaus, 1905
Apatelodidae		<i>Colla glaucescens</i> Walker, 1865
Apatelodidae		<i>Colla lilacina</i> Dognin, 1916
Apatelodidae		<i>Colla opalifera</i> Dognin, 1911
Apatelodidae		<i>Epia lunilinea</i> Schaus, 1920
Apatelodidae		<i>Olceclostera amoria</i> Druce, 1890
Apatelodidae		<i>Olceclostera bilinea</i> Schaus, 1900
Apatelodidae		<i>Olceclostera indentata</i> Schaus, 1910
Apatelodidae		<i>Olceclostera irrorata</i> Butler, 1878
Apatelodidae		<i>Olceclostera umbrilinea</i> (Schaus, 1905)
Apatelodidae		<i>Phiditia maculosa</i> (Dognin, 1916)
Apatelodidae		<i>Quentalia vittata</i> (Walker, 1855)
Apatelodidae		<i>Tamphana marmorea</i> Schaus, 1892
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia beata</i> (Dognin, 1909)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Amaxia tenuestriata</i> Toulgoët, 1994
Arctiidae	Arctiinae	<i>Araeomolis irregularis</i> (Rothschild, 1909)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Arctiarpia mossi melanopasta</i> (Dognin, 1907)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Azatrephe paradisea</i> (Butler, 1877)
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>Echeta semirosea</i> (Walker, 1865)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Emurena fernandesi</i> Watson, 1975
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima gigantea</i> (Rothschild, 1909)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima marmorata</i> (Toulgoët, 1987)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ennomomima trilineata trilineata</i> (Hampson, 1905)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Epimolis incarnata</i> (Hampson, 1901)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Epimolis incisa</i> (Rothschild, 1909))
Arctiidae	Arctiinae	<i>Eupsodosoma involuta involuta</i> (Sepp, 1855)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Eupsodosoma larissa</i> (Druce, 1890)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Evius albicoxae</i> (Schaus, 1905)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Glaucostola binotata</i> (Schaus, 1905)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Glaucostola maroniensis</i> Joicey & Talbot, 1918

Arctiidae	Arctiinae	<i>Graphaea pseudomarmorea</i> Travassos, 1956
Arctiidae	Arctiinae	<i>Halysidota interlineata</i> Walker, 1855
Arctiidae	Arctiinae	<i>Halysidota orientalis</i> Rothschild, 1909
Arctiidae	Arctiinae	<i>Hypercompe guyanensis</i> Laguerre, 2009
Arctiidae	Arctiinae	<i>Hyperthaema coccinata</i> Schaus, 1905
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus aleteria</i> (Schaus, 1905)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Idalus dorsalis</i> (Seitz, 1921)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Leucanopsis biedala</i> (Schaus, 1941)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Leucanopsis flavorufa</i> (Rothschild, 1910)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Machaeraptenus ventralis</i> Schaus, 1894
Arctiidae	Arctiinae	<i>Melese dorothea</i> (Stoll, 1782)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Melese endopyra</i> Hampson, 1901
Arctiidae	Arctiinae	<i>Melese klagesi</i> Rothschild, 1909
Arctiidae	Arctiinae	<i>Melese nigromaculata</i> Rothschild, 1909
Arctiidae	Arctiinae	<i>Munona iridescens</i> Schaus, 1894
Arctiidae	Arctiinae	<i>Opharus bimaculata</i> (Dewitz, 1877)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ordishia rutila</i> (Stoll, 1782)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Ormetica zenzeroides</i> (Butler, 1877)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Pachydota brunnea</i> (Hampson, 1901)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Parathyris cedonulli</i> (Stoll, 1781)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Pareuchaetes insulata</i> (Walker, 1855)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Pitane napravniki</i> Grados, 2004
Arctiidae	Arctiinae	<i>Regobarrosia flavescens</i> (Walker, 1856)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Robinsonia sanae</i> Druce, 1895
Arctiidae	Arctiinae	<i>Scaptius sanguistrigata</i> (Dognin, 1910)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Symphlebia muscosa</i> (Schaus, 1910)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Symphlebia neja</i> (Schaus, 1905)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Tessella klagesi</i> Toulgoët, 1999
Arctiidae	Arctiinae	<i>Trichromia metachryseis</i> (Hampson, 1905)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Virbia elisca</i> Dyar, 1913
Arctiidae	Arctiinae	<i>Virbia epione</i> Druce, 1911
Arctiidae	Arctiinae	<i>Viviennea moma</i> (Schaus, 1905)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Xanthoarctia pseudameoides</i> (Rothschild, 1909)
Arctiidae	Arctiinae	<i>Zatrephes dithyris</i> Hampson, 1905
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Abrochia fulvisphex</i> (Druce, 1898)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Agyrta micilia</i> Cramer, 1780
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Argyroeides flavicincta</i> Druce, 1905
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Calonotos helymus</i> (Cramer, 1775)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Calonotos</i> sp.
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Cercopimorpha sylva</i> (Schaus, 1896)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Chrostosoma evadnes</i> (Stoll, 1781)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Cosmosoma neleum</i> Möschler, 1878
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Cosmosoma subflammum</i> Walker, 1854
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Cosmosoma thoracicum</i> Schaus, 1905
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Diptilon proleuca</i> Druce, 1905
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Epidesma capyscoides</i> Dognin, 1911
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Epidesma lenaeus</i> Cramer, 1780
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Epidesma venata</i> Butler, 1877
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Episcepsis klagesi</i> Rothschild, 1911
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Euagra coelestina</i> Cramer, 1782

Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon aoris</i> Möschler, 1877
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon maja</i> Druce, 1884
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon obscura</i> Möschler, 1872
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon punctatum</i> (Guérin-Méneville, 1844)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Hyaleucerea sororia</i> Schaus, 1910
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon sylvius</i> (Stoll, 1790)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Eucereon tarona</i> Hampson, 1898
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Heliura umbrimacula</i> Schaus, 1905
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Heterodontia attenuata</i> (Hampson, 1905)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Heterodontia haematica</i> Perty, 1833
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Histioea cepheus</i> (Cramer, 1779)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Holophaea vesta</i> Möschler, 1877
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Hypocharis albicincta</i> Cerda, 2008
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Hypocharis pebasa</i> (Kaye, 1918)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Lepidoneiva telephus</i> (Walker, 1854)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Leucotmemis guyanensis</i> Cerda, 2008
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Leucotmemis morvanae</i> Cerda, 2008
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Leucotmemis phoenicophora</i> (Dognin, 1909)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Leucotmemis tenthredoides</i> Walker, 1856
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Leucotmemis torrida</i> Walker, 1854
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Leucotmemis varipes</i> Walker, 1854
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Macrocneme adonis</i> Druce, 1884
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Mesotheren mimus</i> Cerda, 2008
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Napata walkeri</i> (Druce, 1889)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Nelphe amazonum</i> (Rothschild, 1912)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Nyridela acroxantha</i> Perty, 1834
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Orcinia calcarata</i> (Walker, 1854)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Phaeosphesia opaca</i> (Walker, 1856)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Phoenicoprocta vacillans</i> Walker, 1856
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Poecilosoma chrysis</i> (Hübner, 1827)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Poliopastea anthracina</i> Klages, 1906
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Poliopastea maroniensis</i> (Schaus, 1905)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pseudomya afflictata</i> (Walker, 1854)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pseudosphex sodalis</i> Draudt, 1915
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Pterigopterus leucomelas</i> (Walker, 1856)
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>Telioneura</i> sp.
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Theages decorum</i> (Schaus, 1910)
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Urolasia albipuncta</i> Druce, 1905
Arctiidae	Ctenuchinae	<i>Xanthya chalcosticta</i> (Butler, 1876)
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Agylla sericea</i> (Druce, 1885)
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Agylla subvoluta</i> Schaus, 1905
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Antona repleta</i> (Walker, 1854)
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Callisthenia radiata</i> Gibeaux, 1988
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Lycomorhodes bipartita</i> (Walker, 1866)
Arctiidae	Lithosiinae	<i>Illice inaurata</i> Gibeaux, 1988
Arctiidae	Pericopinae	<i>Calodesma approximata</i> Hering, 1925
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 sixola</i> Schaus, 1910
Arctiidae	Pericopinae	<i>Hypocrita glauca</i> (Cramer, 1777)
Arctiidae	Pericopinae	<i>Hypocrita temperata</i> (Walker, 1856)
Arctiidae	Pericopinae	<i>Sagaropsis horae</i> (Druce 1885)
Cossidae		<i>Aramos ramosus</i> (Schaus, 1892)
Cossidae		<i>Biocellata bistellata</i> (Dognin, 1910)
Cossidae		<i>Carohamilia lineaeplena</i> (Dognin, 1911)
Cossidae		<i>Givira argentipuncta</i> Schaus, 1934
Cossidae		<i>Givira aroa</i> (Schaus, 1894)
Cossidae		<i>Givira guata</i> Schaus, 1921
Cossidae		<i>Givira nudaria</i> (Schaus, 1901)
Cossidae		<i>Givira obidosa</i> Dognin, 1923
Cossidae		<i>Givira rufiflava</i> (Dognin, 1917)
Cossidae		<i>Givira</i> sp. [2 espèces]
Cossidae		<i>Givira superquadra</i> Dognin, 1916
Cossidae		<i>Givira vassilia</i> (Schaus, 1921)
Cossidae		<i>Inguomorpha polybia</i> (Schaus, 1892)
Cossidae		<i>Inguomorpha roseobrunnea</i> (Dognin, 1917)
Cossidae		<i>Inguomorpha sterile</i> (Dognin, 1910)
Cossidae		<i>Langsdorfia franckii</i> Hübner, [1821]
Cossidae		<i>Maculagra cleptes</i> Dyar, 1910
Cossidae		<i>Maculagra niveogrisea</i> (Schaus, 1905)
Cossidae		<i>Puseyia puseyia</i> Dyar & Schaus, 1937
Dalceridae		<i>Acraga</i> sp. gr. <i>infusa</i>
Dalceridae		<i>Minacraga indiscata</i> Dyar, 1910
Geometridae		<i>Aenictes polygrapharia</i> (Herrich-Schäffer, 1856)
Geometridae		<i>Aphanophleps vulpina</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Aplogompha argentilinea</i> Schaus, 1911
Geometridae		<i>Aplogompha costimaculata</i> (Warren, 1900)
Geometridae		<i>Aplogompha joesvina</i> (Schaus, 1923)
Geometridae		<i>Anisodes proconcava</i> Prout, 1932
Geometridae		<i>Anisodes insigniata</i> Warren, 1900
Geometridae		<i>Anisodes</i> pr. <i>insigniata</i> Warren, 1900
Geometridae		<i>Anisodes maroniensis</i> Dognin, 1906
Geometridae		<i>Anisodes griseomixta</i> Warren, 1907
Geometridae		<i>Apicia minucia</i> Druce, 1892
Geometridae		<i>Apicia quartaria</i> Guenée, 1858
Geometridae		<i>Aventiopsis ustimargo</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Bagodares</i> pr. <i>prosa</i> Druce, 1893
Geometridae		<i>Ballantiophora gibbiferata</i> Guenée, [1858]
Geometridae		<i>Berberodes auriconcha</i> Thierry-Mieg, 1910
Geometridae		<i>Berberodes betzi</i> Herbulot, 1984
Geometridae		<i>Berberodes delicata</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Berberodes fulvicomosa</i> Warren, 1907
Geometridae		<i>Berberodes rufimacula</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Canelo cythereata</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Chloropteryx dealbata</i> (Warren, 1909)
Geometridae		<i>Chloropteryx anisoctena</i> Prout, 1917

Geometridae		<i>Chloropteryx opalaria</i> (Guenée, 1857)
Geometridae		<i>Chloropteryx punctilinea</i> (Dognin, 1909)
Geometridae		<i>Chloropteryx subrufescens</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Cimicodes clisthena</i> (Stoll, 1782)
Geometridae		<i>Cimicodes ferruginea</i> Warren, 1905
Geometridae		<i>Cirsodes macilentata</i> Guenée, [1858]
Geometridae		<i>Cratoptera primularia</i> Druce, 1891 ?
Geometridae		<i>Crypsityla quinquelineata</i> Dognin, 1890
Geometridae		<i>Cundinamarca subalbata</i> Dognin, 1910
Geometridae		<i>Cyclophora melitia</i> (Druce, 1892)
Geometridae		<i>Dolichoneura oxypteraria</i> Guenée, 1858
Geometridae		<i>Dolichoneura foveata</i> Prout, 1916
Geometridae		<i>Dolichoneura nigrinotata</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Dyspteris deminutaria</i> Hübner, 1818 ?
Geometridae		<i>Dyspteris egregiata</i> Guenée, 1857
Geometridae		<i>Eois heliadaria</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Epimecis conjugaria</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Epimecis fraternaria</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Epimecis matronaria</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Ergavia carinenta</i> (Cramer, 1777)
Geometridae		<i>Euclysia</i> sp.
Geometridae		<i>Euclysia angustitincta</i> Schaus, 1923
Geometridae		<i>Glena bipennaria demissa</i> Rindge, 1967
Geometridae		<i>Gyostega floccosa</i> Warren, 1904
Geometridae		<i>Gyostega</i> sp.
Geometridae		<i>Gyostega tricristata</i> Warren, 1909
Geometridae		<i>Hemipterodes</i> sp.
Geometridae		<i>Herbita versilinea</i> (Warren, 1904)
Geometridae		<i>Herbita nedusia</i> Druce, 1892
Geometridae		<i>Herbita</i> sp.
Geometridae		<i>Herbita praeditaria</i> (Herrich-Schäffer, 1856)
Geometridae		<i>Hydata propingua</i> Prout, 1910
Geometridae		<i>Hydata</i> sp.
Geometridae		<i>Hymenomima camerata</i> Warren, 1900
Geometridae		<i>Hymenomima cogigaria</i> Möschler
Geometridae		<i>Hymenomima memor</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Hymenomima semialba</i> Warren, 1897
Geometridae		<i>Hymenomima tharpoides</i> Dognin, 1916
Geometridae		<i>Idaea complexaria</i> (Schaus, 1901)
Geometridae		<i>Idaea elegantaria</i> (Herrich-Schäffer, 1854)
Geometridae		<i>Idaea expolitata</i> (Guenée, 1858)
Geometridae		<i>Idaea prolixa</i> (Schaus, 1913) ?
Geometridae		<i>Idaea speciosa</i> Felder & Rogenhofer, 1875
Geometridae		<i>Idaea</i> sp.
Geometridae		<i>Idaea subcrinita</i> (Schaus, 1913)
Geometridae		<i>Iridopsis litharia</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Iridopsis submarginata</i> Warren, 1907
Geometridae		<i>Iridopsis validaria</i> (Guenée, 1858)
Geometridae		<i>Iridopsis</i> sp.
Geometridae		<i>Ischnopteris fabiana</i> (Stoll, 1782)

Geometridae		<i>Leptostales desmogramma</i> (Dyar, 1913)
Geometridae		<i>Leptostales gerocoma</i> (Dyar, 1913)
Geometridae		<i>Leptostales vitticostata</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Leuciris fimbriaria</i> Stoll, 1781
Geometridae		<i>Leucula festiva</i> Cramer, [1775]
Geometridae		<i>Lipotaxia irregularis</i> Prout, 1920
Geometridae		<i>Lissochlora purpureotincta</i> Warren, 1900
Geometridae		<i>Lomographa argentata</i> (Schaus, 1911)
Geometridae		<i>Macaria acutaria</i> Walker, 1869
Geometridae		<i>Macaria</i> pr. <i>delia</i> (Schaus, 1912)
Geometridae		<i>Macaria festivata</i> Guenée, [1858]
Geometridae		<i>Macaria gambarina</i> (Stoll, 1781)
Geometridae		<i>Macaria nundinata</i> Guenée, 1858
Geometridae		<i>Macaria perpendiculata</i> (Guenée, 1858)
Geometridae		<i>Macaria regulata</i> (Fabricius, 1775)
Geometridae		<i>Macaria rigidata</i> (Guenée, 1858)
Geometridae		<i>Macaria</i> sp.
Geometridae		<i>Macaria separataria</i> (Möschler, 1882)
Geometridae		<i>Mimomma ochriplaga</i> Warren, 1907
Geometridae		<i>Mychonia</i> pr. <i>graphica</i> (Warren, 1904)
Geometridae		<i>Neagathia corruptata</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)
Geometridae		<i>Nematocampa completa</i> Warren, 1904
Geometridae		<i>Nemoria dentilinea</i> (Warren, 1897)
Geometridae		<i>Nemoria erina</i> (Dognin, 1896)
Geometridae		<i>Nemoria punctilinea</i> (Dognin, 1902)
Geometridae		<i>Nemoria scriptaria</i> (Hübner, [1823])
Geometridae		<i>Nemoria venezuelae</i> (Prout, 1932)
Geometridae		<i>Nepheloleuca politia politia</i> (Cramer, 1777)
Geometridae		<i>Oospila atopochlora</i> Prout, 1933
Geometridae		<i>Oospila circumsignata</i> Prout, 1916
Geometridae		<i>Oospila concinna</i> Felder & Rogenhofer, 1875
Geometridae		<i>Oospila confundaria</i> (Möschler, 1890)
Geometridae		<i>Oospila marginata</i> Warren, 1897
Geometridae		<i>Oospila nivetacta</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Oospila obeliscata</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Oospila rufilimes</i> (Warren, 1905)
Geometridae		<i>Oospila sellifera</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Oospila sporadata</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Oospila tricamerata</i> Prout, 1916
Geometridae		<i>Oospila venezuelata</i> (Walker, 1861)
Geometridae		<i>Oospila violacea</i> Warren, 1897
Geometridae		<i>Ophthalmoblysis nitidisquama</i> (Warren, 1897)
Geometridae		<i>Ophiogramma cuprinaria</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Opisthoxia amphisaria</i> (Oberthür, 1916)
Geometridae		<i>Opisthoxia corinaria</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Pachycopsis malina</i> (Butler, 1881)
Geometridae		<i>Palyas pallicosta</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)
Geometridae		<i>Paragonia cruraria</i> (Herrich-Schäffer, 1854)
Geometridae		<i>Paragonia procidaria</i> (Herrich-Schäffer, 1856)
Geometridae		<i>Paragonia tasima</i> (Cramer, [1779])

Geometridae		<i>Patalene abrasata</i> (Guenée, 1858)
Geometridae		<i>Patalene aenetusaria</i> (Walker, 1860)
Geometridae		<i>Patalene asychisaria</i> (Walker, 1860)
Geometridae		<i>Patalene chaonia</i> (Druce, 1887)
Geometridae		<i>Patalene hamulata hamulata</i> (Guenée, 1858)
Geometridae		<i>Patalene pr. icarinaria</i> (Oberthür, 1912)
Geometridae		<i>Patalene olyzonaria</i> (Walker, 1860)
Geometridae		<i>Patalene trogonaria</i> (Herrich-Schäffer, [1856])
Geometridae		<i>Patalene virgultaria</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)
Geometridae		<i>Pero amanda</i> Druce, 1898
Geometridae		<i>Pero boa</i> Poole, 1987
Geometridae		<i>Pero constrictifascia</i> (Warren, 1897)
Geometridae		<i>Pero delauta</i> (Warren, 1894)
Geometridae		<i>Pero externa</i> (Warren, 1896)
Geometridae		<i>Pero infantilis</i> (Warren, 1897)
Geometridae		<i>Pero juruana</i> (Butler, 1881)
Geometridae		<i>Pero lignata</i> (Warren, 1897)
Geometridae		<i>Pero leptoina</i> Prout, 1928
Geometridae		<i>Pero mathanaria</i> (Oberthür, 1883)
Geometridae		<i>Pero plagiodata</i> Warren, 1897
Geometridae		<i>Pero protea</i> Poole, 1987
Geometridae		<i>Pero teleclyta</i> Prout, 1928
Geometridae		<i>Pero yahua</i> (Poole, 1987)
Geometridae		<i>Phaludia latifascia</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Phrudocentra flaccida</i> (Warren, 1909)
Geometridae		<i>Phrudocentra discata</i> (Warren, 1909)
Geometridae		<i>Phrudocentra hydatodes</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Phrudocentra janeira janeira</i> (Schaus, 1897)
Geometridae		<i>Phrudocentra pupillata</i> Warren, 1897
Geometridae		<i>Phyllodonta angulosa</i> (Stoll, 1781)
Geometridae		<i>Phrygonis privignaria</i> Prout, 1910
Geometridae		<i>Physocleora pr. albibrunnea</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Physocleora pauper</i> Warren, 1897
Geometridae		<i>Physocleora</i> sp.
Geometridae		<i>Polla avellana</i> Thierry-Mieg, 1892
Geometridae		<i>Polla celleraria</i> Walker, 1860
Geometridae		<i>Polla optimaria</i> Dognin, 1901
Geometridae		<i>Polla varipes</i> Felder & Rogenhofer, 1875
Geometridae		<i>Prochoerodes striata</i> (Stoll, 1790)
Geometridae		<i>Prochoerodes tetragonata</i> (Guenée, 1857)
Geometridae		<i>Pseudasellodes hebetior</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Pterocypha gibbosaria</i> Herrich-Schäffer, 1855
Geometridae		<i>Ptychamalia reducta</i> (Dognin, 1908)
Geometridae		<i>Pycnoneura ablataria</i> (Guenée, 1858)
Geometridae		<i>Pyrinia augustata regina</i> Herbulot, 1988
Geometridae		<i>Pyrinia helvaria</i> (Herrich-Schäffer, [1854])
Geometridae		<i>Pyrinia transitata</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Pyrinia coearia</i> Walker, 1860
Geometridae		<i>Pyrinia sublustraria</i> (Walker, 1860)
Geometridae		<i>Pyrochlora majorcula</i> (Dyar, 1925)

Geometridae		<i>Pyrochlora rhanis</i> (Cramer, 1777)
Geometridae		<i>Rhopalodes lecorrei</i> Viidalepp, 2011
Geometridae		<i>Semaeopus illimitata</i> Warren, 1900
Geometridae		<i>Semaeopus incurvaria</i> (Guenée, [1858])
Geometridae		<i>Semaeopus maleformata</i> Warren, 1932
Geometridae		<i>Semaeopus scripturata</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Semaeopus subtinctoria</i> Warren, 1897
Geometridae		<i>Semiothisa limbularia</i> Hübner, 1818
Geometridae		<i>Semiothisa carinaria</i> Dognin, 1924
Geometridae		<i>Semiothisa gambaria</i> Hübner, 1818
Geometridae		<i>Semiothisa</i> sp.
Geometridae		<i>Semiothisa liquata</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Sericoptera mahometaria</i> Herrich-Schäffer, 1853
Geometridae		<i>Sphacelodes quadrilineata</i> Warren, 1900
Geometridae		<i>Bagodares rectisignaria</i> (Herrich-Schäffer, 1870)
Geometridae		<i>Stenele obsoleta</i> Warren, 1894
Geometridae		<i>Synchlora gerularia</i> Hübner, [1823]
Geometridae		<i>Synchlora astraeoides</i> (Warren, 1901)
Geometridae		<i>Synchlora pulchrifimbria</i> Warren, 1907
Geometridae		<i>Synchlora superaddita</i> (Prout, 1913)
Geometridae		<i>Synchlora expulsata</i> (Walker, 1861)
Geometridae		<i>Synnemos apistrigata</i> Warren, 1895
Geometridae		<i>Tachychlora amilletes</i> Prout, 1932
Geometridae		<i>Tachyphyle albisparsa</i> Warren, 1907
Geometridae		<i>Tachyphyle acuta</i> Butler, 1881
Geometridae		<i>Tachyphyle allineata</i> (Warren, 1900)
Geometridae		<i>Tachyphyle costiscripta</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Tachyphyle</i> sp.
Geometridae		<i>Tachyphyle undilineata</i> Warren, 1900
Geometridae		<i>Thyriniteina arnobia arnobia</i> (Stoll, 1782)
Geometridae		<i>Thysanopyga amarantha</i> Debauche, 1937
Geometridae		<i>Psammatodes nicetaria</i> (Guenée, 185)
Geometridae		" <i>Thysanopyga</i> " <i>bipunctifera</i> Dognin, 1913
Geometridae		" <i>Thysanopyga</i> " <i>casperia</i> (Druce, 1893)
Geometridae		<i>Tricentra pr. albiguttata</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Tricentra albiguttata</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Tricentra brunneomarginata</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Tricentra debilis</i> Dognin, 1906
Geometridae		<i>Tricentra vinosata vinosata</i> Warren, 1906
Geometridae		<i>Tricentrogyna colligata</i> (Warren, 1906)
Geometridae		<i>Trotogonia niphe</i> (Thierry-Mieg, 1907)
Geometridae		<i>Trotopera arrhapa</i> (Druce, 1891)
Geometridae		<i>Trygodes musivaria</i> (Herrich-Schäffer, 1855)
Hedylidae		<i>Macrosoma conifera</i> (Warren, 1897)
Hedylidae		<i>Macrosoma hedyllaria</i> (Warren, 1894)
Hedylidae		<i>Macrosoma heliconiaria</i> (Guenée, 1857)
Hedylidae		<i>Macrosoma hyacinthina</i> (Warren, 1905)
Hedylidae		<i>Macrosoma klagesi</i> (Prout, 1916)
Hedylidae		<i>Macrosoma lucivittata</i> (Walker, 1863)
Hedylidae		<i>Macrosoma muscerdata</i> (Felder & Rogenhofer, 1875)

Hedylidae	<i>Macrosoma rubedinaria</i> (Walker, 1862)
Hedylidae	<i>Macrosoma ustrinaria</i> (Herrich-Schäffer, 1854)
Hesperiidae	<i>Autochton itylus</i> Hübner, 1823
Hesperiidae	<i>Autochton neis</i> (Geyer, 1832)
Hesperiidae	<i>Autochton zarex</i> (Hübner, 1818)
Hesperiidae	<i>Bungalotis astylos</i> (Cramer, 1780)
Hesperiidae	<i>Cabalus calvina</i> (Hewitson, 1866)
Hesperiidae	<i>Cephise glarus</i> (Mabille, 1888)
Hesperiidae	<i>Dyscophellus euribates</i>
Hesperiidae	<i>Dyscophellus ramusis</i>
Hesperiidae	<i>Entheus</i> sp.
Hesperiidae	<i>Epargyreus zestos</i>
Hesperiidae	<i>Euriphellus euribates euribates</i>
Hesperiidae	<i>Euriphellus euriphellus euriphellus</i>
Hesperiidae	<i>Hyalothyris infernalis infernalis</i> (Möschler, 1877)
Hesperiidae	<i>Hylephila phyleus phyleus</i> (Drury, 1773)
Hesperiidae	<i>Joana boxi</i> Evans, 1951
Hesperiidae	<i>Lycas godart godart</i> (Latreille, 1824)
Hesperiidae	<i>Marela tamyris</i>
Hesperiidae	<i>Methionopsis ina</i> (Plötz, 1882)
Hesperiidae	<i>Metron fasciata</i> (Möschler, 1877)
Hesperiidae	<i>Moeros moeros</i> (Möschler, 1877)
Hesperiidae	<i>Molo mango</i> (Guenée, 1865)
Hesperiidae	<i>Morys compta compta</i> (Butler, 1877)
Hesperiidae	<i>Neoxeniades scipio fulguratoides</i>
Hesperiidae	<i>Niconiades linga</i>
Hesperiidae	<i>Panoquina lucas</i> (Fabricius, 1793)
Hesperiidae	<i>Paracarystus hypargyra</i>
Hesperiidae	<i>Parphorus storax storax</i> (Mabille, 1891)
Hesperiidae	<i>Pyrrhopyge</i> sp.
Hesperiidae	<i>Telemiades</i> sp.
Hesperiidae	<i>Thoon ponka</i>
Hesperiidae	<i>Tisias quadrata quadrata</i>
Hesperiidae	<i>Synapte silius</i>
Hesperiidae	<i>Urbanus doryssus doryssus</i> (Swainson, 1831)
Hesperiidae	<i>Urbanus esmeraldus</i>
Hesperiidae	<i>Urbanus pronta</i> Evans, 1952
Hesperiidae	<i>Vehilius seriatus seriatus</i>
Hesperiidae	<i>Vettius phyllus phyllus</i> (Cramer, 1777)
Hesperiidae	<i>Vinius tryhana tryhana</i> (Laye, 1914)
Lasiocampidae	<i>Artace cribaria</i> (Ljungh, 1825)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis adusta</i> (Walker, 1855) ?
Lasiocampidae	<i>Euglyphis amathuria</i> (Druce, 1890)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis amisena</i> (Druce, 1890)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis ampira</i> (Druce, 1890)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis bardina</i> (Dognin, 1923)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis charax</i> (Druce, 1897) ?
Lasiocampidae	<i>Euglyphis fibra cayennensis</i> Draudt, 1927
Lasiocampidae	<i>Euglyphis gibeia</i> (Druce, 1899)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis horrifera</i> (Schaus, 1905)

Lasiocampidae	<i>Euglyphis intuta</i> (Dognin, 1916)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis modesta</i> (Druce, 1887)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis napala</i> (Schaus, 1905)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis necopinella</i> (Dognin, 1916)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis ocyroe</i> (Dognin, 1891)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis palma</i> (Schaus, 1905)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis praedicabilis</i> Draudt, 1927
Lasiocampidae	<i>Euglyphis princeps</i> (Dognin, 1912)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis roxana</i> (Schaus, 1905)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis rundala</i> (Schaus, 1905)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis submarginalis</i> (Walker, 1866)
Lasiocampidae	<i>Euglyphis teresina</i> (Schaus, 1905)
Lasiocampidae	<i>Nesara</i> sp.
Lasiocampidae	<i>Tytocha lineata</i> (Dognin, 1923)
Lasiocampidae	<i>Titya angustipennis</i> (Schaus, 1905)
Lasiocampidae	<i>Titya cinerascens nigra</i> (Schaus, 1905)
Lasiocampidae	<i>Titya hirta</i> (Stoll, 1782)
Lasiocampidae	<i>Titya mexicana plurilinea</i> (Walker, 1862)
Lasiocampidae	<i>Titya noctilux</i> Walker, 1855
Lasiocampidae	<i>Titya</i> sp.
Lasiocampidae	<i>Tolyte multilinea</i> (Schaus, 1905)
Lasiocampidae	<i>Tolyte primitiva taruda</i> (Schaus, 1905)
Lasiocampidae	<i>Tolyte</i> sp.
Limacodidae	<i>Acharia</i> gr. <i>affinis</i> (Möschler, 1883)
Limacodidae	<i>Acharia rollans</i> (Dyar, 1927)
Limacodidae	<i>Epiperola</i> sp.
Limacodidae	<i>Euclea norba</i> (Druce, 1887)
Limacodidae	<i>Euphobetron cupreitincta</i> Dyar, 1906
Limacodidae	<i>Euphobetron moorei schausi</i> Dognin, 1910
Limacodidae	<i>Miresa clarissa</i> (Stoll, 1790)
Limacodidae	<i>Natada debella</i> Dyar, 1905
Limacodidae	<i>Natada fuscodivisa</i> Dognin, 1910
Limacodidae	<i>Natada simois</i> (Stoll, 1790)
Limacodidae	<i>Natada</i> sp.
Limacodidae	<i>Palaephobetron perornata</i> (Dyar, 1905)
Limacodidae	<i>Parasa flora</i> Dyar, 1926
Limacodidae	<i>Parasa schausi</i> Dyar, 1905
Limacodidae	<i>Perola repetita</i> Druce, 1900
Limacodidae	<i>Perola villosipes</i> (Walker, 1865)
Limacodidae	<i>Phobetron hipparchia</i> (Cramer, 1777)
Limacodidae	<i>Talima ingenour</i> Dyar, 1926
Limacodidae	<i>Tanadema incongrua</i> Dyar, 1906
Limacodidae	<i>Tanadema mas</i> Dyar, 1906
Lycaenidae	<i>Arcas tuneta</i> (Hewitson, 1865)
Lycaenidae	<i>Brevianta ematheon</i> (Cramer, 1777)
Lycaenidae	<i>Calycopis</i> sp.
Lycaenidae	<i>Chalybs jantias</i> (Cramer, 1779)
Lycaenidae	<i>Contrafacia imma</i> (Prittwitz, 1865)
Lycaenidae	<i>Cyanophrys herodotus</i> (Fabricius, 1793)
Lycaenidae	<i>Evenus sponsa</i> (Möschler, 1877)

Lycaenidae		<i>Evenus regalis</i> (Cramer, [1775])
Lycaenidae		<i>Gargina gargophia</i> (Hewitson, 1877)
Lycaenidae		<i>Gargina gnosis</i> (Hewitson, 1868)
Lycaenidae		<i>Hypostrymon asa</i> (Hewitson, 1868)
Lycaenidae		<i>Lathecla mimula</i> (Draudt, 1920)
Lycaenidae		<i>Lamprospilus coelicolor</i> (Butler & H. Druce, 1872)
Lycaenidae		<i>Lamprospilus genius</i> Geyer, 1832
Lycaenidae		<i>Lamprospilus orchidia</i> (Hewitson, 1874)
Lycaenidae		<i>Paiwarria venulius</i> (Cramer, 1779)
Lycaenidae		<i>Siderus</i> sp.
Lycaenidae		<i>Strephonota bicolorata</i> (Faynel, 2003)
Lycaenidae		<i>Strymon megarus</i> (Godart, [1824])
Lycaenidae		<i>Strymon serapio</i> (Godman & Salvin, 1887)
Lycaenidae		<i>Strymon ziba</i> (Hewitson, 1868)
Lycaenidae		<i>Terenthina terentia</i> (Hewitson, 1868)
Lycaenidae		<i>Theritas mavors</i> Hübner, 1818
Lycaenidae		<i>Thestius</i> sp.
Lycaenidae		<i>Tmolus cydrara</i> (Hewitson, 1868)
Lycaenidae		<i>Ziegleria ceromia</i> (Hewitson, 1877)
Lycaenidae		<i>Ziegleria hesperitis</i> (Butler & H. Druce, 1872)
Lymantidae		<i>Desmoloma chironoma</i> (Dyar, 1910)
Lymantidae		<i>Desmoloma erratica</i> (Schaus, 1906)
Lymantidae		<i>Desmoloma mollis</i> (Dyar, 1910)
Lymantidae		<i>Desmoloma modesta</i> (Dognin, 1923) ?
Lymantidae		<i>Eloria cissusa</i> Druce, 1893
Megalopygidae		<i>Edebessa circumcincta</i> (Schaus, 1905)
Megalopygidae		<i>Edebessa purens</i> Walker, 1856
Megalopygidae		<i>Megalopyge albicollis</i> (Walker, 1855)
Megalopygidae		<i>Megalopyge lecca</i> Druce, 1890
Megalopygidae		<i>Megalopyge</i> pr. <i>lecca</i> Druce, 1890
Megalopygidae		<i>Megalopyge opercularis briseis</i> (Dyar, 1910)
Megalopygidae		<i>Megalopyge tharops</i> (Stoll, 1781)
Megalopygidae		<i>Mesoscia pusilla</i> (Stoll, 1782)
Megalopygidae		<i>Mesoscia terminata</i> Schaus, 1905
Megalopygidae		<i>Norape walkeri</i> (Butler, 1877)
Megalopygidae		<i>Podalia dimidiata</i> (Herrich-Schäffer, [1856])
Megalopygidae		<i>Podalia gamelia</i> (Druce, 1904)
Megalopygidae		<i>Podalia thanatos</i> Schaus, 1905
Megalopygidae		<i>Reproa imparilis</i> (Schaus, 1905)
Megalopygidae		<i>Thoscora acca acca</i> (Schaus, 1892)
Megalopygidae		<i>Thoscora pellucida</i> (Möschler, 1877)
Megalopygidae		<i>Trosia dimas</i> (Cramer, 1775)
Mimallonidae		<i>Adalgisa croesa</i> Schaus, 1928
Mimallonidae		<i>Alheita caudina</i> (Schaus, 1905)
Mimallonidae		<i>Bedosia fraterna</i> (Schaus, 1905)
Mimallonidae		<i>Bedosia strigifera</i> (C. Felder, 1874)
Mimallonidae		<i>Bedosia trailii</i> (Butler, 1878)
Mimallonidae		<i>Cicinnus anysia</i> Schaus, 1928
Mimallonidae		<i>Cicinnus bactriana</i> (Butler, 1878) ?
Mimallonidae		" <i>Cicinnus</i> " <i>florianensis</i> Herbin, 2012

Mimallonidae		<i>Cicinnus forbesi</i> Schaus, 1928
Mimallonidae		<i>Cicinnus incerta</i> (Möschler, 1877)
Mimallonidae		<i>Cicinnus joanna</i> Schaus, 1905
Mimallonidae		<i>Cicinnus kawensis</i> Herbin, 2012
Mimallonidae		<i>Cicinnus malca</i> Schaus, 1905
Mimallonidae		<i>Cicinnus marona</i> Schaus, 1905
Mimallonidae		<i>Cicinnus patawaensis</i> Herbin, 2012
Mimallonidae		<i>Cicinnus unalca</i> Schaus, 1905
Mimallonidae		<i>Druentica inscita</i> (Schaus, 1890)
Mimallonidae		<i>Euphaneta divisa</i> (Walker, 1855)
Mimallonidae		<i>Lacosoma briasia</i> Schaus, 1928
Mimallonidae		<i>Lacosoma lola</i> (Schaus, 1905)
Mimallonidae		<i>Lacosoma oyapoca</i> Schaus, 1928
Mimallonidae		<i>Lacosoma valva</i> Schaus, 1905
Mimallonidae		<i>Menevia lantona</i> (Schaus, 1905)
Mimallonidae		<i>Menevia plagiata</i> (Walker, 1855)
Mimallonidae		<i>Mimallo amilia</i> (Cramer, 1780)
Mimallonidae		<i>Mimallo brostica</i> Schaus, 1928
Mimallonidae		<i>Psychocampa vitreata</i> (Schaus, 1905)
Mimallonidae		<i>Reinmara enthona</i> (Schaus, 1905)
Mimallonidae		<i>Roelofa narga</i> (Schaus, 1905)
Mimallonidae		<i>Trogoptera notata</i> (Walker, 1855)
Noctuidae		<i>Abacena discalis</i> Walker, [1866]
Noctuidae		<i>Acanthodica fosteri</i> Hampson, 1913
Noctuidae		<i>Gabara insulsa</i> (Dognin, 1900)
Noctuidae		<i>Agrotis repleta</i> Walker, 1857
Noctuidae		<i>Agyra marchandi</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Amyna octo</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Anomis oedema</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Anomis</i> sp.
Noctuidae		<i>Anorema melie</i> (Schaus, 1912)
Noctuidae		<i>Antiblemma acclinalis</i> Hübner, 1823
Noctuidae		<i>Antiblemma acron</i> (Schaus, 1914)
Noctuidae		<i>Antiblemma baccata</i> (Schaus, 1914)
Noctuidae		<i>Antiblemma concinnula</i> (Walker, 1865)
Noctuidae		<i>Antiblemma luna</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Antiblemma mundicola</i> (Walker, 1865)
Noctuidae		<i>Antiblemma</i> sp. [2 espèces]
Noctuidae		<i>Anticarsia anisospila</i> (Walker, 1869)
Noctuidae		<i>Argidia suprema</i> Schaus, 1912
Noctuidae		<i>Argidia tomyris</i> (Cramer, 1779)
Noctuidae		<i>Argidia</i> sp.
Noctuidae		<i>Bagisara</i> sp.
Noctuidae		<i>Bagisara repanda</i> (Fabricius, 1793)
Noctuidae		<i>Baniana serpens</i> Schaus, 1914
Noctuidae		<i>Baniana strigata</i> Schaus, 1911
Noctuidae		<i>Baniana veluta</i> Schaus, 1901
Noctuidae		<i>Baniana ypita</i> Schaus, 1901
Noctuidae		<i>Boryza aeraria</i> Schaus, 1912
Noctuidae		<i>Callopietria dapsillis</i> (Schaus, 1911)

Noctuidae		<i>Calloplistria mexicana</i> Druce, 1889
Noctuidae		<i>Calloplistria meres</i> (Druce, 1903)
Noctuidae		<i>Calloplistria trinitensis</i> (Hampson, 1908)
Noctuidae		Catocalinae sp.
Noctuidae		<i>Chalcoecia emessa</i> (Druce, 1889)
Noctuidae		<i>Chalcoecia</i> sp.
Noctuidae		<i>Chytonidia chloe</i> (Schaus, 1914)
Noctuidae		<i>Clapra atalanta</i> (Schaus, 1912)
Noctuidae		<i>Clapra deucalion</i> (Schaus, 1914)
Noctuidae		<i>Clapra</i> sp. [2 espèces]
Noctuidae		<i>Coenipeta catoxantha</i> (Hampson, 1926)
Noctuidae		<i>Coenipeta polynoe</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Coenipeta suttea</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Condica mimica</i> (Hampson, 1908)
Noctuidae		<i>Condica mobilis</i> (Walker, 1856)
Noctuidae		<i>Condica vacillans</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Cropia grandimacula</i> (Schaus, 1911)
Noctuidae		<i>Cropia phila</i> (Druce, 1889)
Noctuidae		<i>Cryptochrostis suppulchraria</i> Hübner, [1823]
Noctuidae		<i>Cymosafia laba</i> (Druce, 1890)
Noctuidae		<i>Deinopa delinquens</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Deinopa holophaea</i> Hampson, 1926
Noctuidae		<i>Deinopa</i> sp.
Noctuidae		<i>Diagraptia laminata</i> (Butler, 1879)
Noctuidae		<i>Dialithis gemmifera</i> Hübner, [1821]
Noctuidae		<i>Dolichosomastis ocesia</i> (Schaus, 1914)
Noctuidae		<i>Drepanoperas falcigera</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Dusponera fannia</i> Schaus, 1916
Noctuidae		<i>Dyomyx cimolia</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Dyomyx egista</i> (Bar, 1876)
Noctuidae		<i>Dyomyx janus</i> Bar, 1876
Noctuidae		<i>Dyops chromatophila</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		" <i>Dyops</i> " <i>telharsa</i> Schaus, 1911
Noctuidae		<i>Dyops cuprescens</i> Hampson, 1926
Noctuidae		<i>Elaphria callopistricea</i> (Hampson, 1909)
Noctuidae		<i>Elaphria deltoides</i> (Möschler, 1880)
Noctuidae		<i>Elaphria pallescens</i> (Hampson, 1909)
Noctuidae		<i>Elaphria phlegyas</i> (Schaus, 1914)
Noctuidae		<i>Emarginea gammophora</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Encrurhion xanthotricha</i> Hampson, 1926
Noctuidae		<i>Ensipia</i> sp.
Noctuidae		<i>Ephyrodes cacata</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Epidromia pannosa</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Epitaua atriplaga</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Epitaua laetabilis</i> Walker, [1857]
Noctuidae		<i>Epitaua terranea</i> (Schaus, 1911)
Noctuidae		<i>Eublemma deliciosa</i> (Möschler, 1880)
Noctuidae		<i>Euclystis consurgens</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Euclystis gorge</i> (Schaus, 1912)
Noctuidae		<i>Euclystis insana</i> (Guenée, 1852)

Noctuidae		<i>Euclystis isoa</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Euclystis lala</i> (Druce, 1890)
Noctuidae		<i>Euclystis laloides</i> (Schaus, 1911)
Noctuidae		<i>Euclystis metagona</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Euclystis plusiodes</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Euclystis proba</i> (Schaus, 1911)
Noctuidae		<i>Euclystis</i> sp. [2 espèces]
Noctuidae		<i>Eudocima memorans</i> (Walker,[1858])
Noctuidae		<i>Eudyops fuscoviridis</i> (Dognin, 1909)
Noctuidae		<i>Eudyops polyleuca</i> (Hampson, 1926)
Noctuidae		<i>Eudyops telmela</i> (Schaus, 1911)
Noctuidae		<i>Eulepidotis alabastraria</i> Hübner, 1823
Noctuidae		<i>Eulepidotis albata</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)
Noctuidae		<i>Eulepidotis anna</i> Dyar, 1915
Noctuidae		<i>Eulepidotis atalanta</i> (Bar, 1876)
Noctuidae		<i>Eulepidotis bourgaulti</i> (Bar, 1875)
Noctuidae		<i>Eulepidotis caeruleilinea</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Eulepidotis candida</i> (Bar, 1876)
Noctuidae		<i>Eulepidotis colleti</i> Barbut & Lalanne-Cassou, 2011
Noctuidae		<i>Eulepidotis corinna</i> (Cramer, 1775)
Noctuidae		<i>Eulepidotis croceipars</i> Dyar, 1914
Noctuidae		<i>Eulepidotis crocoptera</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)
Noctuidae		<i>Eulepidotis emilia</i> (Bar, 1875)
Noctuidae		<i>Eulepidotis dominicata</i> (Guenée,1852)
Noctuidae		<i>Eulepidotis erina</i> Dyar, 1914
Noctuidae		<i>Eulepidotis flavipex</i> (Dognin, 1914)
Noctuidae		<i>Eulepidotis zebra</i> Barbut & Lalanne-Cassou, 2010
Noctuidae		<i>Eulepidotis juliata</i> (Stoll, 1790)
Noctuidae		<i>Eulepidotis juncida</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Eulepidotis modestula</i> (Herrich-Schäffer, 1869)
Noctuidae		<i>Eulepidotis</i> pr. <i>modestula</i> (Herrich-Schäffer, 1869)
Noctuidae		<i>Eulepidotis osseata</i> (Bar, 1875)
Noctuidae		<i>Eulepidotis perducens</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Eulepidotis perlata</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Eulepidotis santarema</i> (Walker, 1865)
Noctuidae		<i>Eulepidotis serpentifera</i> (Brabant, 1909)
Noctuidae		<i>Eulepidotis rectimargo</i> (Guenée,1852)
Noctuidae		<i>Eulepidotis stella</i> (Bar, 1876)
Noctuidae		<i>Eulepidotis superior</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Eulepidotis suzetta</i> Dyar, 1914
Noctuidae		<i>Eulepidotis testaceiceps</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)
Noctuidae		<i>Eulepidotis vincentiata</i> (Stoll, 1790)
Noctuidae		<i>Eulepidotis viridissima</i> (Bar,1876)
Noctuidae		<i>Eutelia</i> pr. <i>guyanensis</i> Barbut, 2011
Noctuidae		<i>Eutelia guyanensis</i> Barbut, 2011
Noctuidae		<i>Eutelia ablatix</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Gigia obliqua</i> Walker, 1865
Noctuidae		<i>Gigia stenogaster</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)
Noctuidae		<i>Goniohelia gallinago</i> Felder & Rogenhofer, 1874
Noctuidae		<i>Gonodes obliqua</i> Druce , 1909

Noctuidae		<i>Gonodonta fulvangula</i> (Geyer,1832)
Noctuidae		<i>Gonodonta milla</i> Thöny, 1999
Noctuidae		<i>Gonodonta parens</i> Guenée,1852
Noctuidae		<i>Gonodonta pseudamianta</i> Todd, 1959
Noctuidae		<i>Gonodonta syrna</i> Guenée,1852
Noctuidae		<i>Gonodonta uxor</i> (Cramer, 1780)
Noctuidae		<i>Gonuris flaminia</i> Möschler, 1880
Noctuidae		<i>Gonuris leonnatus</i> Schaus, 1914
Noctuidae		<i>Gorosina ampla</i> Schaus, 1913
Noctuidae		<i>Gracilopsis guianensis</i> Hampson, 1926
Noctuidae		<i>Hampsonodes mastoides</i> (Hampson, 1910)
Noctuidae		<i>Hampsonodes orbica</i> (Hampson, 1910)
Noctuidae		<i>Helia calligramma</i> Hübner, 1818
Noctuidae		<i>Helia cruciata</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Helia bilunulalis</i> (Walker, [1866])
Noctuidae		<i>Helia dentata</i> (Walker, 1865)
Noctuidae		<i>Helia extranea</i> (Walker 1865)
Noctuidae		<i>Helia hermelina</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		" <i>Helia</i> " <i>lampetia</i> Druce, 1890
Noctuidae		<i>Helia vitriluna</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Heliothis subflexa</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Hemeroblemma scolopacea</i> Cramer
Noctuidae		<i>Hemicephalis agenoria</i> (Druce, 1890)
Noctuidae		<i>Hemicephalis alesa</i> (Druce, 1890)
Noctuidae		<i>Hemicephalis laronia</i> (Druce, 1890)
Noctuidae		<i>Rejectaria</i> sp.
Noctuidae		<i>Herminodes concatenalis</i> (Warren, 1889)
Noctuidae		<i>Herminodes regia</i> Schaus, 1914
Noctuidae		<i>Herminodes longistriata</i> Schaus, 1914
Noctuidae		<i>Herminodes tessellata</i> Hampson, 1926
Noctuidae		<i>Herminodes xanthipterygia</i> Kaye, 1901
Noctuidae		<i>Herminodes</i> sp. [2 espèces]
Noctuidae		<i>Heterochroma hypatia</i> (Druce, 1889)
Noctuidae		<i>Heterodelta nea</i> (Druce, 1898)
Noctuidae		<i>Hypena glumalis</i> Schaus, 1904
Noctuidae		<i>Hypena hemonalis</i> Walker, 1859
Noctuidae		<i>Hypena perialis</i> Schaus, 1904
Noctuidae		<i>Hypena</i> sp. [2 espèces]
Noctuidae		<i>Hypena</i> pr. <i>andraca</i> Druce, 1890
Noctuidae		<i>Hypogrammodes balma</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Hypogrammodes</i> sp.
Noctuidae		<i>Isogona continua</i> (Walker, 1869)
Noctuidae		<i>Isogona natatrix</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Itomia lignaris</i> Hübner, 1823
Noctuidae		<i>Itomia opistographa</i> (Guenée,1852)
Noctuidae		<i>Lascoria albibasalis</i> (Walker, [1866])
Noctuidae		<i>Lascoria dulcena</i> (Schaus, 1906)
Noctuidae		<i>Lascoria nivea</i> Schaus, 1916
Noctuidae		<i>Lascoria</i> sp. [3 espèces]
Noctuidae		<i>Lesmone formularis</i> (Geyer, 1837)

Noctuidae		<i>Lesmone porcia</i> (Stoll, 1790)
Noctuidae		<i>Letis herilia</i> (Stoll, 1780)
Noctuidae		<i>Letis melba</i> Felder & Rogenhofer, 1874
Noctuidae		<i>Leucania humidicola</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Macrodes cynara</i> (Cramer, 1775)
Noctuidae		<i>Marilopteryx lamptera</i> (Druce, 1890)
Noctuidae		<i>Massala obvertens</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Mastixis galealis</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)
Noctuidae		<i>Mazacyla relata</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Mazacyla subpicta</i> Schaus, 1911
Noctuidae		<i>Metalectra ceyx</i> Schaus, 1914
Noctuidae		<i>Metalectra punctilinea</i> (Walker, 1862)
Noctuidae		<i>Metalectra</i> sp.
Noctuidae		<i>Metalectra viridis</i> (Schaus 1912)
Noctuidae		<i>Metallata irrorata</i> (Schaus, 1912)
Noctuidae		<i>Metria amazonica</i> (Butler, 1879)
Noctuidae		<i>Metria binea</i> (Druce, 1900)
Noctuidae		<i>Metria compotrix</i> (Hübner, 1818)
Noctuidae		<i>Metria decessa</i> (Walker, [1858])
Noctuidae		<i>Metria mollis</i> (Möschler, 1880)
Noctuidae		<i>Metria pascuala</i> (Schaus, 1901)
Noctuidae		<i>Metria</i> sp. [2 espèces]
Noctuidae		<i>Mimophisma delunaris</i> (Cramer, 1777)
Noctuidae		<i>Mocis dyndima</i> (Stoll, 1782)
Noctuidae		<i>Mopothila ardalus</i> (Druce, 1891)
Noctuidae		<i>Nagara clara</i> (Stoll, 1782)
Noctuidae		<i>Neopalthis madates</i> Druce, 1891
Noctuidae		<i>Obroatis distincta</i> (Butler, 1879)
Noctuidae		<i>Ophisma minna</i> Guenée, 1852
Noctuidae		<i>Ophisma toulgoeti</i> Barbut & Lalanne-Cassou, 2010
Noctuidae		<i>Ophisma aeolida</i> Druce, 1890
Noctuidae		<i>Ophisma tecta</i> Schaus, 1894
Noctuidae		<i>Ophisma tropicalis</i> Guenée, 1852
Noctuidae		Gn. sp. proche <i>Pseudophisma</i>
Noctuidae		<i>Orodesma ameria</i> (Druce, 1890)
Noctuidae		<i>Oroscopta</i> sp.
Noctuidae		<i>Orsa erythrospila</i> Walker, 1865
Noctuidae		<i>Oxidercia atripustulata</i> (Walker, 1862)
Noctuidae		<i>Oxidercia toxea</i> (Stoll, 1782)
Noctuidae		<i>Pachyplastis apicalis</i> Felder & Rogenhofer, 1874
Noctuidae		<i>Paectes areusa</i> (Walker, 1862)
Noctuidae		<i>Paectes circularis</i> (Herrich-Schäffer, [1854])
Noctuidae		<i>Paectes eumicta</i> Schaus, 1911 ?
Noctuidae		<i>Paectes fovifera</i> Hampson, 1912
Noctuidae		<i>Paectes fuscescens</i> (Walker, 1855)
Noctuidae		<i>Paectes lunodes</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Palthis bizialis</i> (Walker, 1859)
Noctuidae		<i>Parachabora abydas</i> Herrich-Schäffer, [1869]
Noctuidae		<i>Peteroma denticulata</i> Dognin, 1912
Noctuidae		<i>Peteroma lacia</i> (Druce, 1890)

Noctuidae		<i>Peteroma</i> sp.
Noctuidae		<i>Phaeoblemma amabilis</i> Möschler, 1880
Noctuidae		<i>Phuphena cilix</i> (Druce, 1898)
Noctuidae		<i>Plynteria pr.stellata</i> Schaus, 1912
Noctuidae		<i>Polionycta attina</i> (Druce, 1898)
Noctuidae		<i>Polygoniodes pallidipes</i> Schaus, 1911
Noctuidae		<i>Pseudophisma pritanis</i> (Cramer, 1779)
Noctuidae		<i>Pseudyrias calligramma</i> Hampson, 1926
Noctuidae		<i>Pseudyrias</i> sp. [2 espèces]
Noctuidae		<i>Pterhemia mutilatalis</i> Guenée, 1854
Noctuidae		<i>Cecharisma nealcesalis</i> (Walker, 1859)
Noctuidae		<i>Radara nezeila</i> (Schaus, 1906)
Noctuidae		<i>Ramphia albizona</i> (Latreille, 1817)
Noctuidae		<i>Rejectaria lysandria</i> (Druce, 1891)
Noctuidae		<i>Rejectaria</i> sp. [2 espèces]
Noctuidae		<i>Renodes</i> sp.
Noctuidae		<i>Renodes vulgaris</i> (Butler, 1879)
Noctuidae		<i>Rhododactyla semirosea</i> (Herrich-Schäffer [1858])
Noctuidae		<i>Rowdenia syllificalis</i> (Schaus, 1904)
Noctuidae		<i>Salia semiothisa</i> (Schaus, 1916)
Noctuidae		<i>Salia submarcata</i> (Schaus, 1916)
Noctuidae		<i>Sanys lara</i> (Schaus, 1894)
Noctuidae		<i>Scolecocampa incisura</i> (Kaye, 1901)
Noctuidae		<i>Scythognatha anemolia</i> (Druce, 1891)
Noctuidae		<i>Selenisa specifica</i> (Möschler, 1880)
Noctuidae		<i>Smyra stipatura</i> (Walker, 1858)
Noctuidae		<i>Spodoptera marima</i> (Schaus, 1904)
Noctuidae		<i>Stauropides superba</i> (Druce, 1894)
Noctuidae		<i>Stibaera costiplaga</i> Walker, 1857
Noctuidae		<i>Tetrisia florigera</i> Walker, 1867
Noctuidae		<i>Thyriodes flabellum</i> Guenée, 1858
Noctuidae		<i>Thyriodes</i> sp.
Noctuidae		<i>Tortricodes</i> sp.
Noctuidae		<i>Triommatodes aequalipunctata</i> Dognin, 1912
Noctuidae		<i>Triommatodes madrina</i> Schaus, 1901
Noctuidae		<i>Triommatodes padrina</i> Schaus, 1901
Noctuidae		<i>Tyrissa bellula</i> Schaus, 1913
Noctuidae		<i>Tyrissa perstrigata</i> Schaus, 1911
Noctuidae		<i>Tyrissa recurva</i> Walker, 1866
Noctuidae		<i>Tyrissa siaha</i> (Schaus, 1911)
Noctuidae		<i>Tyrissa thara</i> (Schaus, 1906)
Noctuidae		<i>Vespola caerulifera</i> Walker, 1867
Noctuidae		<i>Zale peruncta</i> (Guenée, 1852)
Noctuidae		<i>Zale phaeograptia</i> Hampson, 1913
Noctuidae		<i>Zale viridans</i> (Guenée, 1852)
Nolidae		<i>Brabantia rhizoleuca</i> (Brabant, 1912)
Nolidae		<i>Closteromorpha reniplaga</i> Felder, 1874
Nolidae		<i>Drobeta directa</i> (Walker, 1858)
Nolidae		<i>Drobeta excendes</i> Walker, 1858
Nolidae		<i>Drobeta ithaca</i> Druce, 1889

Nolidae		<i>Drobeta melagonia</i> Hampson, 1910
Nolidae		<i>Drobeta orestes</i> (Schaus, 1914)
Nolidae		<i>Drobeta pulchra</i> (Schaus, 1904)
Nolidae		<i>Iscadia candezei</i> (Druce, 1898)
Nolidae		<i>Motya</i> sp.
Nolidae		<i>Orotermes japyx</i> (Schaus, 1914)
Nolidae		<i>Orotermes monstrosa</i> Dognin, 1919
Nolidae		<i>Parangitia chlorosticta</i> Schaus, 1914
Nolidae		<i>Parangitia diaperas</i> Dognin, 1914
Nolidae		<i>Parangitia</i> sp.
Nolidae		<i>Stictothripa</i> sp.
Nolidae		<i>Stictothripa albescens</i> Dognin, 1911
Notodontidae		<i>Anita definita</i> Dognin, 1922
Notodontidae		<i>Anita divisa</i> Schaus, 1901
Notodontidae		<i>Apela divisa</i> Walker, 1855
Notodontidae		<i>Apela leechi</i> (Druce, 1904)
Notodontidae		<i>Apela picturata</i> Dognin, 1916
Notodontidae		<i>Azaxia luteilinea</i> Druce, 1904
Notodontidae		<i>Bardaxima metcalfi</i> (Schaus, 1928)
Notodontidae		<i>Bardaxima stragula</i> (Möschler, 1883)
Notodontidae		<i>Boriza inflata</i> Thiaucourt, 1994
Notodontidae		<i>Calledema arema</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Calledema plusioides</i> Felder, 1874
Notodontidae		<i>Canodia difformis</i> Herrich-Schäffer, 1854
Notodontidae		<i>Cerura gonema</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Cerura lancea</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Cerura rarata</i> Walker, 1865
Notodontidae		<i>Colax apulus</i> (Cramer, 1776)
Notodontidae		<i>Dasylophia robusta</i> Jones, 1908
Notodontidae		<i>Dicentria limosoides</i> Schaus, 1911
Notodontidae		<i>Dicentria palmita</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Dicentria praealta</i> Dognin, 1923
Notodontidae		<i>Dicentria vallima</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Didugua</i> sp.
Notodontidae		<i>Disphragis aroensis</i> Schaus, 1901
Notodontidae		<i>Disphragis coremista</i> Schaus, 1939
Notodontidae		<i>Disphragis editha</i> Schaus, 1910
Notodontidae		<i>Disphragis infanda</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Disphragis lama</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Disphragis ligneata</i> (Walker, 1865)
Notodontidae		<i>Disphragis media</i> Thiaucourt, 1995
Notodontidae		<i>Disphragis patricia</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Disphragis poulsoni</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Disphragis tharis</i> (Stoll, 1780)
Notodontidae		<i>Disphragisella delira</i> (Schaus, 1905)
Notodontidae		<i>Edema pulchra</i> (Butler, 1878)
Notodontidae		<i>Euhemiceras striolata</i> (Butler, 1879)
Notodontidae		<i>Euphastia nubila</i> (Druce, 1901)
Notodontidae		<i>Farigia benepicta</i> Schaus, 1923
Notodontidae		<i>Farigia magniplaga</i> Schaus, 1905

Notodontidae		<i>Gopha niveigutta</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Gopha lanassa</i> (Druce, 1890)
Notodontidae		<i>Hemiceras alba</i> Walker, 1865
Notodontidae		<i>Hemiceras colorata</i> Dognin, 1923
Notodontidae		<i>Hemiceras conspirata</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Hemiceras indigna</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Hemiceras draudti</i> Thiaucourt, 1991
Notodontidae		<i>Hemiceras gortynoides</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Hemiceras lissana</i> Thiaucourt, 1994
Notodontidae		<i>Hemiceras longipennis</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Hemiceras meona</i> (Stoll, 1781)
Notodontidae		<i>Hemiceras nebulosa</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Hemiceras ochropila</i> Dyar, 1908
Notodontidae		<i>Hemiceras obliquicola</i> (Walker, 1862)
Notodontidae		<i>Hemiceras oleagina</i> Dognin, 1908
Notodontidae		<i>Hemiceras plusiata</i> Felder, 1874
Notodontidae		<i>Hemiceras poulsoni</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Hemiceras</i> sp.
Notodontidae		<i>Hemiceras trinubila</i> Guenée, 1852
Notodontidae		<i>Hemiceras undilinea</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Hemiceras zula</i> Schaus, 1911
Notodontidae		<i>Hemipecteros albifera</i> Dognin, 1908
Notodontidae		<i>Hemipecteros arthemis</i> Schaus, 1920
Notodontidae		<i>Hemipecteros gastriva</i> (Schaus, 1905)
Notodontidae		<i>Hemipecteros lunula</i> (Dognin, 1908)
Notodontidae		<i>Kaseria pallida</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Kurtia gallica</i> Thiaucourt, 199
Notodontidae		<i>Lepasta grammodes</i> Felder, 1874
Notodontidae		<i>Lirimiris lignitecta</i> Walker, 1865
Notodontidae		<i>Lirimiris mirabilis</i> Rothschild, 1917
Notodontidae		<i>Lobeza fassli</i> Dognin, 1922
Notodontidae		<i>Lobeza gilberta</i> Schaus, 1928
Notodontidae		<i>Lobeza minor</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Lusura discalis</i> Walker, 1855
Notodontidae		<i>Malocampa sida</i> (Schaus, 1892)
Notodontidae		<i>Malocampa spurca</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Malocampa taetrica</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Marthula quadrata</i> Walker, 1856
Notodontidae		<i>Marthula restricta</i> Thiaucourt, 2014
Notodontidae		<i>Maschane caesia</i> Felder, 1874
Notodontidae		<i>Maschane erratipennis</i> Walker, 1863
Notodontidae		<i>Maschane fragilis</i> (Schaus, 1905)
Notodontidae		<i>Maschane frondea</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Maschane hermieri</i> Thiaucourt, 1999
Notodontidae		<i>Maschane ochreatea</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Maschane ornata</i> Thiaucourt, 1998
Notodontidae		<i>Maschane rubricosa</i> Dognin, 1916
Notodontidae		<i>Nesebra norema</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Notoplusia oyapoca</i> Schaus, 1923
Notodontidae		<i>Nystalea ebalea</i> (Cramer, 1781)

Notodontidae		<i>Nystalea multiplex</i> Dognin, 1909
Notodontidae		<i>Nystalea severina</i> (Schaus, 1928)
Notodontidae		<i>Nystalea superciliosa</i> Guenée, 1852
Notodontidae		<i>Pentobesa ankistron</i> Weller, 1991
Notodontidae		<i>Pentobesa aroata</i> (Schaus, 1901)
Notodontidae		<i>Naduna stellata</i> (Dognin, 1914)
Notodontidae		<i>Poresta forfex</i> (Dognin, 1908)
Notodontidae		<i>Proelymiotis lavana</i> Dognin, 1908
Notodontidae		<i>Rhapigia aymara</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Rifargia xylinoides</i> Walker, 1862
Notodontidae		<i>Rifargira adusta</i> (Rothschild, 1917)
Notodontidae		<i>Rifargira albidivisa</i> Dognin, 1916
Notodontidae		<i>Rifargira demissa</i> (Schaus, 1905)
Notodontidae		<i>Rifargira discrepans</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Rifargira distinguenda</i> (Walker, 1856)
Notodontidae		<i>Rifargira exarmata</i> (Dognin, 1910)
Notodontidae		<i>Rifargira felderi</i> (Schaus, 1901)
Notodontidae		<i>Rifargira kawensis</i> Thiaucourt, 1987
Notodontidae		<i>Rifargira lineata</i> (Druce, 1887)
Notodontidae		<i>Rifargira onerosa</i> (Schaus, 1905)
Notodontidae		<i>Rosema epigena</i> (Stoll, 1782)
Notodontidae		<i>Rosema myops</i> R.Felder, 1874
Notodontidae		<i>Rosema thalassina</i> (Herrich-Schäffer, 1856)
Notodontidae		<i>Sericochroa collema</i> (Schaus, 1901)
Notodontidae		<i>Sericochroa cucullioides</i> (Schaus, 1905)
Notodontidae		<i>Sericochroa lioneli</i> Thiaucourt, 1997
Notodontidae		<i>Sericochroa meyeri</i> (Schaus, 1905)
Notodontidae		<i>Strophocerus sericea</i> (Schaus, 1905)
Notodontidae		<i>Tachuda discreta</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Talmeca perplexa</i> Schaus, 1905
Notodontidae		<i>Talmeca scirpea</i> Schaus, 1905
Nymphalidae	Biblidinae	<i>Nessea battesi</i>
Nymphalidae	Brassolinae	<i>Caligo idomeneus</i>
Nymphalidae	Brassolinae	<i>Eryphanis polyxena</i>
Nymphalidae	Brassolinae	<i>Opsiphanes cassiae</i>
Nymphalidae	Brassolinae	<i>Opsiphanes invirae</i>
Nymphalidae	Brassolinae	<i>Opsiphanes quiteria</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Archeoprepona demophon</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Archeoprepona demophon</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Consul fabius</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Fountaini ryphea</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Hypna clytemnestra</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Memphis philumena</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Memphis oenomais</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Memphis polycarmes</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Memphis xenocles</i>
Nymphalidae	Charaxinae	<i>Zaretis itys</i>
Nymphalidae	Heliconinae	<i>Heliconius numata</i>
Nymphalidae	Ithomiinae	<i>Hypothyris neso nisea</i>
Nymphalidae	Limnithidinae	<i>Colubera</i> sp.

Nymphalidae	Limenitidinae	<i>Smyrna blomfilda</i>
Nymphalidae	Morphinae	<i>Morpho deidamia</i>
Nymphalidae	Morphinae	<i>Morpho eugenia</i>
Nymphalidae	Nymphalinae	<i>Metamorpha elissa</i>
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Bia actorion</i>
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Cassia terrestris</i>
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Chloeuptychia arnaca</i>
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Chloeuptychia hewitsoni</i>
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Euptychia marceli</i>
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Megeuptychia antonoe</i>
Nymphalidae	Satyrinae	<i>Manataria hercyna hyrnethia</i> (Fruhstorfer, 1912)
Psychidae		<i>Oiketicus kirbyi</i>
Riodinidae	Euselasiinae	<i>Euselasia arbas</i> (Stoll, 1781)
Riodinidae	Euselasiinae	<i>Euselasia artos</i> (Herrich-Schäffer, [1853])
Riodinidae	Euselasiinae	<i>Euselasia euboea pasoula</i> Callaghan & Lamas, 2004
Riodinidae	Euselasiinae	<i>Euselasia eugeon</i> (Hewitson, 1856)
Riodinidae	Euselasiinae	<i>Euselasia fayneli</i> Gallard, 2006
Riodinidae	Euselasiinae	<i>Euselasia kartopus</i> Stichel, 1919
Riodinidae	Euselasiinae	<i>Euselasia midas erosina</i> Brévignon, 1995
Riodinidae	Euselasiinae	<i>Euselasia pellonia</i> Stichel, 1919
Riodinidae	Riodininae	<i>Adelotypa annulifera</i> (Godman, 1903)
Riodinidae	Riodininae	<i>Adelotypa penthea penthea</i> (Cramer, 1777)
Riodinidae	Riodininae	<i>Alesa amesis</i> (Cramer, 1777)
Riodinidae	Riodininae	<i>Alesa prema</i> (Godart, [1824])
Riodinidae	Riodininae	<i>Alesa rothschildi</i> (Seitz, 1913)
Riodinidae	Riodininae	<i>Amarynthis meneria micalia</i> (Cramer, 1776)
Riodinidae	Riodininae	<i>Argyrogrammana alstonii</i> (Smart, 1979)
Riodinidae	Riodininae	<i>Argyrogrammana glaucopis virgata</i> Brévignon & Gallard, 1995
Riodinidae	Riodininae	<i>Argyrogrammana nurtia ludibunda</i> Brévignon & Gallard, 1995
Riodinidae	Riodininae	<i>Argyrogrammana occidentalis</i> (Godman & Salvin, 1886)
Riodinidae	Riodininae	<i>Argyrogrammana praestigiosa</i> (Stichel, 1929)
Riodinidae	Riodininae	<i>Argyrogrammana rameli</i> (Stichel, 1930)
Riodinidae	Riodininae	<i>Argyrogrammana sebastiani</i> Brévignon, 1995
Riodinidae	Riodininae	<i>Argyrogrammana venilia</i> (H.W. Bates, 1868)
Riodinidae	Riodininae	<i>Callistium maculosa</i> (H.W. Bates, 1868)
Riodinidae	Riodininae	<i>Calospila emylius emylius</i> (Cramer, 1775)
Riodinidae	Riodininae	<i>Calospila hemileuca</i> (H.W. Bates, 1868)
Riodinidae	Riodininae	<i>Calospila lucetia</i> (Hübner, 1821)
Riodinidae	Riodininae	<i>Calospila lucianus lucianus</i> (Fabricius, 1793)
Riodinidae	Riodininae	<i>Calospila maeonoides</i> (Godman, 1903)
Riodinidae	Riodininae	<i>Calospila parthaon</i> (Dalman, 1823)
Riodinidae	Riodininae	<i>Calydna thersander</i> (Stoll, 1780)
Riodinidae	Riodininae	<i>Cariomothis erythromelas erythromelas</i> (Sepp, [1841])
Riodinidae	Riodininae	<i>Chamaelimnas briola briola</i> H.W. Bates, 1868
Riodinidae	Riodininae	<i>Detritivora cleonus</i> (Stoll, 1781)
Riodinidae	Riodininae	<i>Emesis lucinda lucinda</i> (Cramer, 1775)
Riodinidae	Riodininae	<i>Eunogyra curupira</i> H.W. Bates, 1868
Riodinidae	Riodininae	<i>Juditha azan majorina</i> Brévignon & Gallard, 1998
Riodinidae	Riodininae	<i>Juditha odites odites</i> (Cramer, 1775)
Riodinidae	Riodininae	<i>Lemonias zygia zygia</i> Hübner, [1807]

Riodinidae	Riodininae	<i>Livendula aristus aristus</i> (Stoll, 1790)
Riodinidae	Riodininae	<i>Livendula leucocyana</i> (Geyer, 1837)
Riodinidae	Riodininae	<i>Mesene monostigma</i> (Erichson, [1849])
Riodinidae	Riodininae	<i>Mesene phareus</i> (Cramer, 1777)
Riodinidae	Riodininae	<i>Metacharis lucius</i> (Fabricius, 1793)
Riodinidae	Riodininae	<i>Monethe albertus albertus</i> C. Felder & R. Felder, 1862
Riodinidae	Riodininae	<i>Napaea eucharila eucharila</i> (H.W. Bates, 1867)
Riodinidae	Riodininae	<i>Napaea gynaecomorpha</i> Hall, Harvey & Gallard, 2005
Riodinidae	Riodininae	<i>Napaea sylvia</i> (Möschler, 1877)
Riodinidae	Riodininae	<i>Nymphidium acherois acherois</i> (Boisduval, 1836)
Riodinidae	Riodininae	<i>Nymphidium azanoides amazonensis</i> Callaghan, 1986
Riodinidae	Riodininae	<i>Nymphidium cachrus</i> (Fabricius, 1787)
Riodinidae	Riodininae	<i>Nymphidium caricae caricae</i> (Linnaeus, 1758)
Riodinidae	Riodininae	<i>Nymphidium derufata</i> Callaghan, 1985
Riodinidae	Riodininae	<i>Nymphidium mantus</i> (Cramer, 1775)
Riodinidae	Riodininae	<i>Pandemos pasiphae</i> (Cramer, 1775)
Riodinidae	Riodininae	<i>Pirascica sagaris sagaris</i> (Cramer, 1775)
Riodinidae	Riodininae	<i>Sarota acantus</i> (Stoll, 1781)
Riodinidae	Riodininae	<i>Setabis lagus lagus</i> (Cramer, 1777)
Riodinidae	Riodininae	<i>Symmachia accusatrix</i> Westwood, 1851
Riodinidae	Riodininae	<i>Symmachia virgatula urichi</i> Kaye, 1925
Riodinidae	Riodininae	<i>Synargis gela gela</i> (Hewitson, [1853])
Riodinidae	Riodininae	<i>Synargis orestessa</i> Hübner, [1819]
Riodinidae	Riodininae	<i>Theope brevignoni</i> (Gallard, 1996)
Riodinidae	Riodininae	<i>Theope fayneli</i> Gallard, 2002
Riodinidae	Riodininae	<i>Theope nycteis</i> (Westwood, 1851)
Riodinidae	Riodininae	<i>Theope philotes</i> (Westwood, 1851)
Riodinidae	Riodininae	<i>Theope syngenes</i> H.W. Bates, 1868
Riodinidae	Riodininae	<i>Theope thootes</i> Hewitson, 1860
Riodinidae	Riodininae	<i>Theope virgilius</i> (Fabricius, 1793)
Riodinidae	Riodininae	<i>Thisbe hyalina</i> (Butler, 1867)
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Arsenura armida armida</i> (Cramer, 1779)
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Arsenura beebei</i> (Fleming, 1945)
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Dysdaemonia boreas</i> (Cramer, 1775)
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Paradaemonia platydesmia</i> (W. Rothschild, 1907)
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Rhescynthis hippodamia hippodamia</i> (Cramer, 1777)
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Titaea lemoulti</i> (Schaus, 1905)
Saturniidae	Arsenurinae	<i>Titaea tamerlan amazonensis</i> Lemaire, 1980
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adeloneivaia boisduvalii</i> (Doûmet, 1859)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adeloneivaia c. catoxantha</i> (Rothschild, 1907)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adeloneivaia j. jason</i> (Boisduval, 1872)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adeloneivaia pelias</i> (Rothschild, 1907)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adeloneivaia s. subangulata</i> (Herrich-Schäffer, 1855)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adelowalkeria eugenia</i> (Druce, 1904)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adelowalkeria plateada</i> (Schaus, 1905)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Adelowalkeria torresi</i> Travassos & May, 1941
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Cicia pelota</i> (Schaus, 1905)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Citheronia aroa</i> Schaus, 1896
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Citheronia hamifera hamifera</i> W. Rothschild, 1907
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Citheronia phoronea</i> (Cramer, 1779)

Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Citioica anthonilis</i> (Herrich-Schäffer, 1854)
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 masoni fulvaster</i> W. Rothschild, 1907
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Eacles penelope</i> (Cramer, 1775)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Othorene hodeva</i> (Druce, 1904)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Othorene purpurascens</i> (Schaus, 1905)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Psilopygoides oda</i> (Schaus, 1905)
Saturniidae	Ceratocampinae	<i>Ptiloscola photophila</i> (Rothschild, 1907)
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	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) [id. Ph. Collet]
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris arminia</i> (Stoll, 1781)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris curvilinea</i> Schaus, 1906
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris janus</i> (Cramer, 1775)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris midea</i> (Maassen & Weyding, 1885)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris styx</i> Lemaire, 1982
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Automeris watsoni</i> Lemaire, 1966 [id. Ph. Collet]
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Cerodirphia speciosa</i> (Cramer, 1777) [id. Ph. Collet]
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Dirphia fraterna seraphini</i> Bouvier, 1929
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Dirphia panamensis panamensis</i> (Schaus, 1921)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Dirphia tarquinia</i> (Cramer, 1775)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Dirphia t. thliptophana</i> (Felder & Rogenhofer, 1874)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Gamelia abas</i> (Cramer, 1775)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Gamelia abasia</i> (Stoll, 1781)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia canitia</i> (Cramer, 1780)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia gigantex orbana</i> Schaus, 1932
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia gyrex</i> Dyar, 1913
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia humilis</i> Dognin, 1923
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia indurata</i> Dyar, 1910
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia metabus</i> (Cramer, 1775)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia nanus</i> (Walker, 1855)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia rex</i> Dyar, 1913
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hylesia teratex</i> Draudt, 1929
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hyperchiria aniris</i> (Jordan, 1910)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Hyperchiria nausica</i> (Cramer, 1779)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Lonomia achelous diabolus</i> (Cramer, 1777) [id. Ph. Collet]
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Lonomia camox</i> Lemaire, 1972
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Lonomia descimoni</i> Lemaire, 1972
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Molippa placida</i> (Schaus, 1921)
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Molippa simillima</i> Jones, 1907
Saturniidae	Hemileucinae	<i>Pseudautomeris salmonea</i> (Cramer, 1777) [id. Ph. Collet]
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 zerbina</i> (Cramer, 1780)

Saturniidae	Oxyteninae	<i>Therinia buckleyi buckleyi</i> (Druce, 1890)
Saturniidae	Oxyteninae	<i>Therinia diffissa fortis</i> (Jordan, 1924)
Saturniidae	Saturniinae	<i>Rothschildia erycina erycina</i> (Shaw, 1796)
Saturniidae	Saturniinae	<i>Rothschildia hesperus hesperus</i> (Linné, 1758)
Sematuridae		<i>Coronidia orithea</i> (Cramer, 1780)
Sematuridae		<i>Sematura lunus</i> (Linnaeus, 1758)
Sphingidae	Sphinginae	<i>Cocytius duponchel</i> (Poey, 1832)
Sphingidae	Sphinginae	<i>Cocytius lucifer</i> Rothschild & Jordan, 1903
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca dalica dalica</i> (Kirby, 1877)
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca diffissa tropicalis</i> (Rothsch. & Jordan, 1903)
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca florestan</i> (Stoll, 1782)
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca huascara</i> (Schaus, 1941)
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca leucospila</i> (Rothschild & Jordan, 1903)
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca lucetius</i> (Cramer, 1780)
Sphingidae	Sphinginae	<i>Manduca rustica rustica</i> (Fabricius, 1775)
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Adhemarius daphne daphne</i> (Boisduval, 1875)
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Adhemarius gagarini</i> (Zikán, 1935)
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Adhemarius gannascus</i> (Stoll, 1790)
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Adhemarius roessleri</i> Eitschberger, 2002
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Protambulyx eurycles</i> (Herrich-Schäffer, 1854)
Sphingidae	Smerinthinae	<i>Protambulyx strigilis</i> (Linné, 1771)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Callionima inuus</i> (Rothschild & Jordan, 1903)
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	Macroglossinae	<i>Enyo lugubris lugubris</i> (Linné, 1771)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Enyo ocypete</i> (Linné, 1758)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Erinnyis alope alope</i> (Drury, 1773)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha anchemolus</i> (Cramer, 1779)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha capronnieri</i> (Boisduval, 1875)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha obliquus obliquus</i> (Roths. & Jordan, 1903)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha phorbas</i> (Cramer, 1775)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Eumorpha satellitia licaon</i> (Cramer, 1775)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Isognathus excelsior</i> (Boisduval, 1875)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Isognathus scyron</i> (Cramer, 1780)
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	Macroglossinae	<i>Nyceryx stuarti</i> (Rothschild, 1894)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Nyceryx tacita</i> (Druce, 1888) [id. Ph. Collet]
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Oryba achemenides</i> (Cramer, 1779)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Pachylia darceta</i> Druce, 1881
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Pachylia ficus</i> (Linné, 1758)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Perigonia ilus</i> Boisduval, 1870 [id. Ph. Collet]
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Perigonia lusca</i> (Fabricius, 1777)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Pseudosphinx tetrio</i> (Linné, 1771)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes amadis</i> (Stoll, 1782)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes anubus</i> (Cramer, 1777)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes chiron nechus</i> (Cramer, 1777)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes elara</i> (Druce, 1878)

Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes haxairei</i> Cadiou, 1985
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes loelia</i> (Druce, 1878)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes media</i> Rothschild & Jordan, 1903
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes neoptolemus</i> (Cramer, 1780)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes porcus continentalis</i>
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes thyelia thyelia</i> (Linné, 1758)
Sphingidae	Macroglossinae	<i>Xylophanes titana</i> (Druce, 1878)
Thyrididae		<i>Banisia furva furva</i> (Warren, 1905)
Thyrididae		<i>Banisia myrsusalis</i> (Walker, 1859)
Thyrididae		<i>Draconia crassiorata</i> Gaede, 1936
Thyrididae		<i>Draconia</i> sp.
Thyrididae		<i>Dysodia remie</i> Dyar, 1913
Thyrididae		<i>Dysodia speculifera</i> (Sepp, [1852-1855])
Thyrididae		<i>Dysodia</i> sp.
Thyrididae		<i>Microsca hedilalis</i> (Walker, 1859)
Thyrididae		<i>Rhodoneura gracilis</i> (Möschler, 1880)
Thyrididae		<i>Rhodoneura nebulosa</i> (Warren, 1889)
Thyrididae		<i>Rhodoneura perlula</i> (Guenée, 1858)
Thyrididae		<i>Rhodoneura</i> sp.
Thyrididae		<i>Tristina jucunda</i> (Warren, 1908)
Uraniidae		<i>Epiptema acinacidaria</i> Herrich-Schäffer, 1855
Uraniidae		<i>Epiptema acutangularia</i> Herrich-Schäffer, 1855
Uraniidae		<i>Epiptema rectangularia</i> Jones, 1921
Uraniidae		<i>Erosia incendiata</i> (Guenée, 1857)
Uraniidae		<i>Molybdophora concinnaria</i> (Hübner, 1818)
Uraniidae		<i>Molybdophora concinnularia</i> (Herrich-Schäffer, [1854])
Uraniidae		<i>Nedusia mutilaria</i> Hübner, [1818-1825]
Uraniidae		<i>Schidax squammularia</i> Hübner, 1816-1827
Uraniidae		<i>Syngria druidaria</i> Guenée, 1852
Uraniidae		<i>Syngria falcinaria</i> Guenée, 1852
Uraniidae		<i>Trotorhombia metachromata</i> (Walker, 1861)

Ordre des ODONATA

Identificateur Laurent JUILLERAT : 38 espèces

Famille	Sous-famille	Espèce
Aeshnidae		<i>Coryphaeschna viriditas</i> Calvert, 1952
Aeshnidae		<i>Gynacantha auricularis</i> Martin, 1909
Aeshnidae		<i>Gynacantha membranalis</i> Karsch, 1891
Calopterygidae		<i>Hetaerina caja dominula</i> Hagen in Selys, 1853
Calopterygidae		<i>Hetaerina moribunda</i> Hagen in Selys, 1853
Calopterygidae		<i>Mnesarete cuprea</i> (Selys, 1853)
Coenagrionidae		<i>Acanthagrion apicale</i> Selys, 1876
Coenagrionidae		<i>Argia fumigata</i> Hagen in Selys, 1865
Coenagrionidae		<i>Argia oculata</i> Hagen in Selys, 1865
Coenagrionidae		<i>Argia</i> sp. nov. [2 espèces]
Coenagrionidae		<i>Inpabasis rosea</i> (Selys, 1877)
Dictyodidae		<i>Heliocharis amazona</i> Selys, 1853

Libellulidae		<i>Dasythemis essequiba</i> Ris, 1919
Libellulidae		<i>Dythemis nigra</i> Martin, 1897
Libellulidae		<i>Elasmothermis cannaerioides</i> (Calvert, 1906)
Libellulidae		<i>Erythemis vesiculosa</i> (Fabricius, 1775)
Libellulidae		<i>Fylgia amazonica lychnitina</i> De Marmels, 1989
Libellulidae		<i>Libellula herculea</i> Karsch, 1889
Libellulidae		<i>Macrothemis imitans imitans</i> Karsch, 1890
Libellulidae		<i>Macrothemis rupicola</i> Rácenis, 1957
Libellulidae		<i>Misagria calverti</i> Geijskes, 1951
Libellulidae		<i>Misagria parana</i> Kirby, 1889
Libellulidae		<i>Oligoclada pachystigma</i> Karsch, 1890
Libellulidae		<i>Orthemis cultriformis</i> Calvert, 1899
Libellulidae		<i>Perithemis electra</i> Ris, 1930
Libellulidae		<i>Perithemis lais</i> (Perty, 1834)
Libellulidae		<i>Perithemis mooma</i> Kirby, 1889
Libellulidae		<i>Perithemis thais</i> Kirby, 1889
Libellulidae		<i>Tholymis citrina</i> Hagen, 1867
Libellulidae		<i>Uracis fastigiata</i> (Burmeister, 1839)
Libellulidae		<i>Uracis imbuta</i> (Burmeister, 1839)
Megapodagrionidae		<i>Heteragrion ictericum</i> Williamson, 1919
Protoneuridae		<i>Epipleoneura fernandezi</i> Rácenis, 1960
Protoneuridae		<i>Neoneura myrthea</i> Williamson, 1917
Pseudostigmatidae		<i>Mecistogaster lucretia</i> (Drury, 1773)
Pseudostigmatidae		<i>Mecistogaster ornata</i> Rambur, 1842
Pseudostigmatidae		<i>Microstigma maculatum</i> Hagen in Selys, 1860

Ordre des ORTHOPTERA

Identificateur Didier MORIN : **107 espèces**

Famille	Sous-famille	Espèce
Acrididae	Proctolabinae	<i>Diadelacris</i> (= <i>Poecilocloeus</i>) <i>rubripes</i> Descamps & Amedegnato, 1976
Acrididae	Proctolabinae	<i>Ypsophilacris viduata</i> (Descamps, 1977)
Acrididae	Proctolabinae	<i>Adelotettix coerulipennis</i> Bruner, 1900
Acrididae	Proctolabinae	<i>Halticacris guyanensis</i> Descamps, 1977
Acrididae	Proctolabinae	<i>Adelotettix caeruleipennis</i> Bruner, 1922
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Episomacris gruneri</i> (Descamps & Amedegnato, 1970)
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Locheuma bruneri</i> (Scudder, 1896)
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Anabylis</i> (= <i>Oulenotacris</i>) <i>teres</i> Giglio-Tos, 1898
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Ananotacris abditicolor</i> Descamps, 1978
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Sciponacris trichilidae</i> Descamps, 1978
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Pseudanniceris guyanensis</i> Descamps, 1977
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Syntomacrella g. guyanensis</i> (Descamps & Amedegnato, 1970)
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Syntomacris nigripes</i> Descamps, 1978
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Syntomacris arboricola</i> Descamps, 1977
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Caloscirtus cardinalis</i> (Gerstaëcker, 1873)
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Abraris flavolineata</i> (De Geer, 1773)
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Ommalotettix obliquus</i> (Thunberg, 1824)
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Sitalces volxemi</i> Stål, 1878
Acrididae	Ommatolampinae	<i>Liebermannacris punctifrons</i> (Stal, 1878)

Acrididae	Copiocerinae	<i>Copiocera surinamensis</i> Rehn, 1913
Acrididae	Copiocerinae	<i>Copiocerina formosa</i> (Bruner, 1920)
Acrididae	Copiocerinae	<i>Monachidium lunum</i> Johanssen, 1763
Acrididae	Copiocerinae	<i>Stenopola nigricans nigricans</i> Roberts & Carbonell, 1979
Acrididae	Gomphocerinae	<i>Silvitettix nigriceps</i> (Descamps & Amedegnato, 1970)
Anostostomatidae	Anostostomatinae	<i>Lutosa</i> sp. [1 espèce]
Anostostomatidae	Gryllacridinae	<i>Abelona rubescens</i> (Chopard, 1918)
Anostostomatidae	Gryllacridinae	<i>Gryllacris</i> sp. [2 espèces]
Gryllidae	Gryllinae	<i>Megalogyllus molinai</i> Chopard, 1929
Gryllidae	Gryllinae	<i>Anurogryllus muticus muticus</i> (De Geer, 1773)
Gryllidae	Gryllinae	<i>Gryllodes sigillatus</i> (Walker, 1869)
Gryllidae	Eneopterinae	<i>Eneoptera guyanensis</i> Chopard, 1931
Gryllidae	Eneopterinae	<i>Eneoptera surinamensis</i> (De Geer, 1773)
Gryllidae	Eneopterinae	<i>Ligypterus fuscus</i> Chopard, 1920
Gryllidae	Mogoplistinae	<i>Cycloptilum</i> sp. [1 espèce]
Gryllidae	Nemobiinae	<i>Stenoecanthus</i> sp. [1 espèce]
Gryllidae	Nemobiinae	<i>Absonemobius</i> sp. [1 espèce]
Gryllidae	Oecanthinae	<i>Laurepa maroniensis</i> ? Chopard, 1912
Gryllidae	Gryllotalpinae	<i>Neocurtila</i> cf. <i>hexadactyla</i> Perty, 1832
Proscopidae	Proscopinae	<i>Pseudoproscopia scabra</i> (Klug, 1820)
Romaleidae	Bactrophorinae	<i>Othnacris surdaster</i> Descamps, 1977
Romaleidae	Bactrophorinae	<i>Euprepacris charpentieri</i> (Descamps & Amedegnato, 1970)
Romaleidae	Bactrophorinae	<i>Ophthalmolampis colibri</i> Saussure, 1859
Romaleidae	Bactrophorinae	<i>Mezentia acanthopygia</i> Rehn, 1938
Romaleidae	Bactrophorinae	<i>Hylephilacris magnicornis</i> Descamps, 1978
Romaleidae	Romaleinae	<i>Colpolopha obsoleta</i> (Audinet-Serville, 1831)
Romaleidae	Romaleinae	<i>Apionacris fissicauda</i> Descamps, 1978
Romaleidae	Romaleinae	<i>Prionacris rubripennis</i> Descamps, 1978
Romaleidae	Romaleinae	<i>Prionacris viridipennis</i> Descamps, 1978
Romaleidae	Romaleinae	<i>Phaeoparia lineaalba lineaalba</i> (Linnaeus, 1764)
Romaleidae	Romaleinae	<i>Aeolacris caternaultii</i> (Feisthamel, 1837)
Romaleidae	Romaleinae	<i>Procolpia emarginata</i> (Audinet-Serville, 1831)
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Neoconocephalus maxillosus</i> (Fabricius, 1775)
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Neoconocephalus</i> sp. [1 espèce]
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Ruspolia macroxiphus</i> (Redtenbacher, 1891)
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Copiphora gracilis</i> Scudder, 1869
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Acantheremus elegans</i> ? Karny, 1907
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Moncheca viridis</i> (Redtenbacher, 1891)
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Moncheca spinifrons</i> (Saussure & Pictet, 1898)
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Eriolus aculeus</i> ? Naskrecki, 2000
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Erioloides spiniger</i> ? (Redtenbacher, 1891)
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Erioloides</i> sp. [1 espèce]
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Agraecia viridipennis</i> Redtenbacher, 1891
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Graminofolium amazonensis</i> (Toledo Piza, 1958)
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Paralobaspis gorgon</i> Rehn, 1918
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Uchuca macroptera</i> Montealegre & Morris, 2003
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Hyperomenus crassipes</i> (Redtenbacher, 1891)
Tettigoniidae	Conocephalinae	<i>Subria</i> sp. [1 espèce]
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Lichenomorphus fuscifrons</i> (Brunner von Wattenwyl, 1878)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Valna (Valna) elegans</i> (Brunner von Wattenwyl, 1878)

Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Dysonia alipes</i> (Westwood, 1844)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Quiwa abacata</i> Brunner von Wattenwyl, 1878
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Paraphidnia verrucosa</i> (Brunner von Wattenwyl, 1878)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Stilpnochlora marginella</i> (Audinet-Serville, 1838)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Steirodon</i> (<i>S.</i>) <i>ponderosum</i> Stal, 1873
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Steirodon</i> (<i>Posidippum</i>) <i>dentiferum</i> Walker, 1869
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Steirodon</i> (<i>Posidippum</i>) <i>barellum</i> (Pictet, 1888)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Steirodon</i> (<i>Frontinum</i>) <i>rufolineatum</i> Emsley, 1970
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Cnemidophyllum</i> (<i>C.</i>) <i>lineatum</i> (Brunner von Wattenwyl, 1891)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Cnemidophyllum</i> (<i>Peucestophyllum</i>) <i>granti</i> Emsley, 1970
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Cnemidophyllum</i> (<i>Eupeucestes</i>) <i>citrifolium</i> (Linnaeus, 1758)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Aegimia</i> sp. [1 espèce]
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Aganacris nitida</i> (= <i>sphex</i>) (Perty, 1832)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Philophyllia guttulata</i> Stål, 1873
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Metaprosagoga insignis</i> (Vignon, 1924)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Euceraia atryx</i> Grant, 1964
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Euceraia atosignata</i> (Brunner von Wattenwyl, 1891)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Euceraia insignis</i> Hebard, 1927
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Euceraia subaquila</i> Grant, 1964
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Euceraia rufovariegata</i> (Chopard, 1918)
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Ceraiaella triannulata</i> Hebard, 1933
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Vellea cruenta</i> Burmeister, 1838
Tettigoniidae	Phaneropterinae	<i>Atopana varia</i> (Walker, 1869)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Typophyllum trapeziforme</i> ? (Stoll, 1787)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Pterochroza ocellata</i> (L., 1758)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Eucocconotideus guyanensis</i> Beier, 1960
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Gnathoclita vorax</i> (Stoll, 1813)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Panoposcelis specularis</i> Beier, 1950
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Eubliastes apolinari</i> (Hebard, 1927)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Schedocentrus basinotarsus</i> Beier, 1960
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Acanthodis aquilina</i> (L., 1758)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Acanthodis curvidens</i> (Stål, 1875)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Ancistrocercus truncatystilus</i> Brunner von Wattenwyl, 1895
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Rhinischia nigriventris</i> (Bruner, 1915)
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Homalaspidia nigrita</i> Beier, 1960
Tettigoniidae	Pseudophyllinae	<i>Eumecopterus nigrovittatus</i> (Brunner von Wattenwyl, 1895)
Tettigoniidae	Litrosclidinae	<i>Phlugiola redtenbacheri</i> Karny, 1907
Tettigoniidae	Litrosclidinae	<i>Listrosclis armata</i> Audinet-Serville, 1831

Ordre des PHASMATODEA

Identificateur Oskar CONLE : 15 espèces

Famille	Espèce
Diapheromeridae	<i>Phanocloidea muricata</i> (Burmeister, 1838)
Diapheromeridae	<i>Phanocles maroniensis</i> (Chopard, 1911)
Diapheromeridae	<i>Phantasca</i> sp.

Prisopodidae	<i>Melophasma agrion</i> (Westwood, 1859)
Prisopodidae	<i>Prisopus ariadne</i> Hebard, 1923
Prisopodidae	<i>Prisopus horridus</i> (Gray, 1835)
Pseudophasmatidae	<i>Creoxylus spinosus</i> (Fabricius, 1775)
Pseudophasmatidae	<i>Metriophasma (Metriophasma) pallidus</i> (Chopard, 1911)
Pseudophasmatidae	<i>Agrostia</i> n. sp.
Pseudophasmatidae	<i>Pseudophasma phthisicum</i> (Linnaeus, 1758)
Pseudophasmatidae	<i>Paraphasma</i> n.sp.
Pseudophasmatidae	<i>Isagoras affinis</i> (Chopard, 1911)
Pseudophasmatidae	<i>Isagoras cneius</i> (Westwood, 1859)
Pseudophasmatidae	<i>Prexaspes ambiguus</i> (Stoll, 1813)
Pseudophasmatidae	<i>Periphloea olivaceus</i> (Chopard, 1911)

Autres Arthropodes – les ARAIGNEES

Identificateur Vincent VEDEL : **Total de 219 espèces d'araignées**

En détail,

Famille des Amaurobiidae : 1 espèce

Famille des Anyphaenidae : 2 espèces

Famille des Araneidae : 44 espèces

Famille des Clubionidae : 1 espèce

Famille des Corinnidae : 5 espèces

Famille des Ctenidae : 33 espèces

Famille des Deinopidae : 1 espèce

Famille des Dictynidae : 2 espèces

Famille des Dipluridae : 1 espèce

Famille des Gasteracanthidae : 5 espèces

Famille des Gnaphosidae : 5 espèces

Famille des Lycosidae : 3 espèces

Famille des Mimetidae : 6 espèces

Famille des Oxyopidae : 1 espèce

Famille des Paratropididae : 1 espèce

Famille des Pholcidae : 3 espèces

Famille des Salticidae : 37 espèces

Famille des Scytodidae : 3 espèces

Famille des Senoculidae : 2 espèces

Famille des Sparassidae : 8 espèces

Famille des Tetragnathidae : 3 espèces

Famille des Theraphosidae : 1 espèce

Famille des Theridiidae : 6 espèces

Famille des Thomisidae : 31 espèces

Famille des Trechaleidae : 7 espèces

Famille des Uloboridae : 5 espèces

Famille des Zodariidae : 2 espèces

Famille	Espèce
Amaurobiidae	<i>Amaurobius</i> sp. [1 espèce]
Anyphaenidae	<i>Hibana</i> sp. [2 espèces]
Araneidae	Araneidae sp. [2 espèces]
Araneidae	<i>Alpaida</i> sp. [3 espèces]
Araneidae	<i>Cyclosa</i> sp. [20 espèces]
Araneidae	<i>Edricus</i> sp. [8 espèces]
Araneidae	<i>Eriophora fuliginosa</i>
Araneidae	<i>Parawixia</i> sp. [2 espèces]
Araneidae	<i>Verrucosa</i> sp. [2 espèces]
Araneidae	<i>Wagneriana</i> sp. [1 espèce]
Araneidae	<i>Witica</i> sp. [5 espèces]
Clubionidae	Clubionidae sp. [1 espèce]
Corinnidae	<i>Castianeira</i> sp. [2 espèces]
Corinnidae	<i>Myrmecium</i> sp. [2 espèces]
Corinnidae	<i>Corinna</i> sp. [1 espèce]
Ctenidae	Ctenidae sp. [1 espèce]
Ctenidae	<i>Ctenus amphora</i> (Walckenaer, 1805)
Ctenidae	<i>Ctenus</i> sp. [2 espèces]
Ctenidae	<i>Ancylometes bogotensis</i> (Keyserling, 1876)
Ctenidae	<i>Ancylometes rufus</i> (Walckenaer, 1837)
Ctenidae	<i>Ancylometes</i> sp. [1 espèce]
Ctenidae	<i>Cupiennius bimaculatus</i> (Taczanowski, 1874)
Ctenidae	<i>Centroctenus auberti</i> (Caporiacco 1954)
Ctenidae	<i>Centroctenus</i> sp. [5 espèces]
Ctenidae	<i>Ctenus crulsi</i> (Mello-Leitao, 1930)
Ctenidae	<i>Ctenus</i> sp. [10 espèces]
Ctenidae	<i>Phoneutria fera</i> (Perty, 1833)
Ctenidae	<i>Phoneutria reidy</i> (Cambridge, 1897)
Ctenidae	<i>Phoneutria</i> sp. [6 espèces]

Deinopidae	<i>Deinopis guianensis</i> (Taczanowski, 1874)
Dictynidae	Dictynidae sp. [2 espèces]
Dipluridae	Dipluridae sp. [1 espèce]
Gasteracanthidae	Gasteracanthidae sp. [3 espèces]
Gasteracanthidae	<i>Micrathena gracilis</i> (Walckenaer, 1805)
Gasteracanthidae	<i>Micrathena clypeata</i> (Walckenaer, 1805)
Gnaphosidae	Gnaphosidae sp. [5 espèces]
Lycosidae	Lycosidae [3 espèces]
Mimetidae	<i>Ero</i> sp. [3 espèces]
Mimetidae	<i>Gelanor</i> sp. [3 espèces]
Oxyopidae	<i>Oxyopes</i> sp. [1 espèce]
Paratropididae	Paratropididae sp. [1 espèce]
Pholcidae	<i>Litoporus saul</i> (Huber, 2000)
Pholcidae	<i>Litoporus</i> sp. [1 espèce]
Pholcidae	<i>Mesabolivar cyaneus</i> (Taczanowski, 1874)
Salticidae	<i>Amycus</i> sp. [2 espèces]
Salticidae	<i>Corythalia</i> sp. [1 espèce]
Salticidae	<i>Chira</i> sp. [2 espèces]
Salticidae	<i>Lyssomanes elegans</i> (Cambridge, 1900)
Salticidae	<i>Mago</i> sp. [22 espèces]
Salticidae	<i>Synemosina</i> sp. [9 espèces]
Scytodidae	<i>Scytodes longipes</i> (Lucas, 1844)
Scytodidae	<i>Scytodes</i> sp. [2 espèces]
Senoculidae	<i>Senoculus canaliculatus</i> (Cambridge, 1902)
Senoculidae	<i>Senoculus</i> sp. [1 espèce]
Sparassidae	<i>Olios</i> sp. [6 espèces]
Sparassidae	Sparassidae sp. [2 espèces]
Tetragnathidae	<i>Leucauge</i> sp. [2 espèces]
Tetragnathidae	Tetragnathidae sp. [1 espèce]
Theraphosidae	<i>Ebephorbius</i> sp. [1 espèce]
Theridiidae	<i>Theridion</i> sp. [6 espèces]
Thomisidae	<i>Bucranium</i> sp. [4 espèces]
Thomisidae	<i>Epicadinus trispinosus</i> (Taczanowski, 1872)
Thomisidae	<i>Epicadinus</i> sp. [1 espèce]
Thomisidae	<i>Synema</i> sp. [10 espèces]
Thomisidae	<i>Tmarus</i> sp. [9 espèces]
Thomisidae	<i>Tobias</i> sp. [6 espèces]
Trechaleidae	<i>Trechalea</i> sp. [7 espèces]
Uloboridae	<i>Miagrammopes</i> sp. [5 espèces]
Zodariidae	Zodariidae sp. [2 espèces]

Annexe 2 : Liste des Identificateurs

Nom – Prénom	Spécialité	
	Ordre	Groupe
BALLERIO Alberto	Coleoptera	Hybosoridae Ceratocanthinae
BOILLY OLivier	Coleoptera	Geotrupidae Bolboceratinae
BORDAT Patrick	Coleoptera	Aphodiidae
BOUCHER Stéphane	Coleoptera	Passalidae
BRACHAT Volker	Coleoptera	Staphylinidae Pselaphinae
BRÛLÉ Stéphane	Coleoptera	Buprestidae
CASSOLA Fabio	Coleoptera	Cicindelidae
CATERINO Michael	Coleoptera	Histeridae
CHASSAIN Jacques	Coleoptera	Elateridae – Eucnemidae
CONSTANTIN Robert	Coleoptera	Cleroidea – Cantharoidea - Chrysomeloidea
DALENS Pierre-Henri	Coleoptera	Cerambycidae – Scarabaeoidea – Cassidinae
DEGALLIER Nicolas	Coleoptera	Histeridae
DEUVE Thierry	Coleoptera	Carabidae Paussinae
ERWIN Terry	Coleoptera	Carabidae
FEER François	Coleoptera	Scarabaeidae Scarabaeinae
GONZALES David	Coleoptera	Tenebrionidae
HERMANN Andreas	Coleoptera	Dermestidae
LEBLANC Pascal	Coleoptera	Mordellidae
LOHEZ Daniel	Coleoptera	Dytiscidae
JAMESON Mary-Liz	Coleoptera	Scarabaeidae Rutelinae
MANTILLERI Antoine	Coleoptera	Brentidae
MICHELI Charyn	Coleoptera	Carabidae
MORON RIOS Miguel Angel	Coleoptera	Melolonthidae
PONCHEL Yannig	Coleoptera	Dynastinae
RHEINHEIMER Joachim	Coleoptera	Curculionoidea
TOUROULT Julien	Coleoptera	Scarabaeoidea – Cerambycidae
WACHTEL Franz	Coleoptera	Trogossitidae
YVINEC Jean-Hervé	Coleoptera	Erotylidae et autres Coleoptera
GIROD Christophe	Dermoptera	
BRAET Yves	Diptera	Phoridae
TOMASOVIC Guy	Diptera	Asilidae
BERENGER Jean-Michel	Hemiptera	Reduviidae
BLANCHET Denis	Hemiptera	Reduviidae
BRAILOVSKY Harry	Hemiptera	Coreidae
DALENS Pierre-Henri	Hemiptera	Fulgoridae
HEISS Ernst	Hemiptera	Aradidae
LUPOLI Roland	Hemiptera	Pentatomoidea
PENEAU Julien	Hemiptera	Reduviidae
SAKAKIBARA Albino	Hemiptera	Membracidae – Aetalionidae
TAKYIA Daniela	Hemiptera	Cicadellidae
BRAET Yves	Hymenoptera	Braconidae et autres familles
DELVARE Gérard	Hymenoptera	Chalcidoidea
DELSINNE Thibault	Hymenoptera	Formicidae
DURAND Frédéric	Hymenoptera	Pompilidae

FEITOSA Rodrigo	Hymenoptera	Formicidae
FERNANDEZ TRIANA José	Hymenoptera	Braconidae
HUBER John	Hymenoptera	Mymaridae
LE GOFF Gérard	Hymenoptera	Apidae Apinae
MASNER Lubomir	Hymenoptera	Proctotrupidae
OLMI Massimo	Hymenoptera	Dryinidae
PAULY Alain	Hymenoptera	Apidae Meliponinae
SOON Villu	Hymenoptera	Chrysididae
TUSSAC Marc	Hymenoptera	Aculeata – Vespidae – Trigonalidae
BENELUZ Frédéric	Lepidoptera	Saturniidae – Sphingidae – Castniidae
COLLET Philippe	Lepidoptera	Heterocera – Rhopalocera
FAYNEL Christophe	Lepidoptera	Lycaenidae
FERNANDEZ Serge	Lepidoptera	Riodinidae – Nymphalidae
MIELKE Olaf	Lepidoptera	Hesperidae
JUILLERAT Laurent	Odonata	
MORIN Didier	Orthoptera	
CONLE Oskar	Phasmatodea	
Vincent VEDEL	Aranaeae	

Annexe 3 :

Liste des 91 espèces nouvelles décrites d'après des spécimens collectés lors de l'étude

Coleoptera

Brentidae

Stereodermus leucomystax Mantilleri, 2012 [HT/PT]

Buprestidae

Agrilus bikini Curletti & Brûlé, 2013 [PT]

Agrilus eburneus Curletti & Brûlé, 2013 [HT, PT]

Agrilus fanericus Curletti & Brûlé, 2013 [HT, PT]

Agrilus fernandezii Curletti & Brûlé, 2013 [HT]

Agrilus lacrimans Curletti & Brûlé, 2013 [HT]

Agrilus serialis Curletti & Brûlé, 2013 [HT, PT]

Agrilus sigillum Curletti & Brûlé, 2013 [HT]

Agrilus templarisi Curletti & Brûlé, 2013 [HT, PT]

Carabidae

Mizotrichus belvedere Erwin, 2011 [HT]

Mizotrichus brulei Erwin, 2011 [PT]

Mizotrichus dalensi Erwin, 2011 [PT]

Mizotrichus grossus Erwin, 2011 [PT]

Mizotrichus minutus Erwin, 2011 [HT]

Cerambycidae

Acanthoderes rileyi Tavakilian & Néouze, 2013 [PT]

Aglaoschema vinolenta Dalens, Tavakilian & Touroult, 2010 [HT]

Deltosoma fernandezii Dalens & Giuglaris, 2014 [HT/PT]

Deltosoma humeralis Dalens & Giuglaris, 2014 [PT]

Eriphus petronillae Touroult, Dalens & Tavakilian, 2012 [HT]

Paratitia hulini Dalens & Giuglaris, 2012 [PT]

Scythropopsis boucheri Tavakilian & Néouze, 2013 [PT]

Sphagoeme premarginata Dalens & Touroult, 2014 [PT]

Villiersicometes scellierae Dalens, 2013 [HT]

Cicindelidae

Ctenostoma (Neoprocephalus) brulei Cassola, 2011 [HT]

Ctenostoma (Myrmecilla) dalensi Cassola, 2011 [HT]

Curculionidae

Heilipodus desjardinsi Rheinheimer, 2012 [HT]

Elateridae

Pterotarsus spinifer Chassain & Touroult, 2013 [HT]

Eucnemidae

Plesiofornax tetratoma Chassain, 2011 [PT]

Histeridae

Baconia aenea Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]

Baconia angulifrons Caterino & Tishechkin, 2013 [HT, PT]

Baconia azuripennis Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]

Baconia brunnea Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]

Baconia bullifrons Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]

Baconia castanea Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]

Baconia clemens Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]

Baconia disciformis Caterino & Tishechkin, 2013 [HT, PT]

Baconia furtiva Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]

- Baconia gibbifer* Caterino & Tishechkin, 2013 [Other material]
Baconia katieae Caterino & Tishechkin, 2013 [HT, PT]
Baconia maculata Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Baconia piluliformis Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Baconia plebeia Caterino & Tishechkin, 2013 [PT, Other material]
Baconia purpurata Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Baconia ruficauda Caterino & Tishechkin, 2013 [Other material]
Baconia sapphirina Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Baconia subtilis Caterino & Tishechkin, 2013 [HT, PT]
Baconia tenuipes Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Crenulister impar Caterino & Tishechkin, 2014 [HT/PT]
Crenulister seriatus Caterino & Tishechkin, 2014 [HT/PT]
Crenulister spinipes Caterino & Tishechkin, 2014 [PT]
Euspilotus excavata Degallier et al. 2012 [PT]
Mecitostethus seagorum Caterino, Tishechkin & Degallier, 2012 [HT / PT]
Operclipygyus lucanoides Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Operclipygyus incisus Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Operclipygyus carinisternus Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Operclipygyus quadratus Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Operclipygyus promineus Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Operclipygyus tiputinus Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Operclipygyus inquilinus Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Operclipygyus innocuus Caterino & Tishechkin, 2013 [Other material]
Operclipygyus impositus Caterino & Tishechkin, 2013 [Other material]
Operclipygyus proximus Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Operclipygyus guianensis Caterino & Tishechkin, 2013 [HT/PT]
Operclipygyus peregrinus Caterino & Tishechkin, 2013 [Other material]
Operclipygyus brooksi Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Operclipygyus parallelus Caterino & Tishechkin, 2013 [PT]
Scaptorus pyramus Caterino & Tishechkin, 2014 [HT/PT]
- Hybosoridae Bolboceratinae
Athyreus giuglarisi Boilly, 2011 [PT]
- Lampyridae
Magnoculus brulei Constantin, 2011 [PT]
Magnoculus dalensi Constantin, 2011 [HT]
Magnoculus dewynteri Constantin, 2011 [PT]
- Malachiidae
Attalogonia sergefernandezii Constantin, 2013 [PT]
Attalogonia guyanensis Constantin, 2013 [PT]
Attalogonia saulensis Constantin, 2013 [HT, PT]
Condylattalus versicolor Constantin, 2013 [HT, PT]
Lemphus bicoloripennis Constantin, 2013 [HT]
Lemphus brulei Constantin, 2013 [PT]
Lemphus seagi Constantin, 2013 [HT]
Lemphus setosus Constantin, 2013 [HT]
- Mordellidae
Cothurus brulei Leblanc, 2013 [HT, PT]
Cothurus constantini Leblanc, 2013 [HT, PT]
Cothurus fernandezii Leblanc, 2013 [HT, PT]
Cothurus poirieri Leblanc, 2013 [PT]

Cothurus touroulti Leblanc, 2013 [HT, PT]

Mordella mariaclairae Leblanc, 2013 [PT]

Paussidae

Tachypeles saulensis Deuve, 2014 [HT]

Tachypeles tapajanoides Deuve, 2014 [HT]

Diptera

Phoridae

Melaloncha (Udamochiras) centroguiana Braet, 2013 [HT]

Hemiptera

Membracidae

Erechtia cristalta Sakakibara, 2012 [HT]

Hymenoptera

Braconidae

Prasmodon erenadupontae Braet & Fernandez-Triana, 2014 [HT/PT]

Prasmodon verhoogdenokus Braet & Fernandez-Triana, 2014 [PT]

Annexe 4 :
Liste des 23 espèces nouvellement signalées par publication pour la Guyane
d'après des spécimens collectés lors de l'étude

Coleoptera

Brentidae

Stereodermus maelae Mantilleri, 2004

Buprestidae

Tetragonoschema trinidadense Bellamy, 1991

Cerambycidae

Cosmoplatidius simulans (Bates, 1870)

Chrysomelidae Cassidinae

Microctenochira bifenestrata (Boheman, 1855)

Dasytidae

Rhadasalus quadrituberculatus (Champion, 1913)

Erotylidae

Apolybas triangularis Curran, 1941

Geotrupidae Bolboceratinae

Athyreus alvarengai Howden, 1978

Athyreus parvus Howden, 1978

Histeridae

Baconia dives (Marseul, 1862)

Baconia salobrus (Marseul, 1887)

Eutidium maragnoni (Marseul, 1870)

Hypobletus subridens (Marseul, 1870)

Megalocraerus rubricatus Lewis, 1902

Murexus muricatus (Lewis, 1900)

Omalodes anthracinus Marseul, 1853

Omalodes sobrinus Erichson, 1834

Operclipygus bidessois (Marseul, 1889)

Operclipygus fossipygus (Wenzel, 1944)

Operclipygus kerga (Marseul, 1870)

Operclipygus plicicollis (Schmidt, 1893)

Thaumataerius emersoni Mann, 1923

Zopheridae

Pseudaulonium denticulatum Dajoz, 1984

Hymenoptera

Braconidae

Megaloproctus bifasciatus (Szepligeti, 1904)

Annexe 5 :

Liste des 41 publications citant des spécimens collectés lors de l'étude

- Bénéluz F. & Gallard J.-Y. Les Castniidae de Guyane française (Lepidoptera : Castnioidea). Lépidoptères de Guyane - Tome 6
- Bily S. 2012. A revision of the genera *Anilaroides* Théry, 1934, stat. nov. and *Tetragonoschema* Thomson, 1857 (Coleoptera: Buprestidae: Buprestinae: Anthaxiini). *Zootaxa* 3521: 1–38.
- Boilly O. 2011. Les Bolboceratidae de Guyane (Coleoptera, Scarabaeoidea). ACOREP-France : Coléoptères de Guyane. Tome IV.
- Boilly O. 2011. Description d'une nouvelle espèce d'Athyreus MacLeay de Guyane et compléments de description (Coleoptera, Scarabaeoidea, Bolboceratidae, Athyreini). ACOREP-France : Coléoptères de Guyane. Tome III.
- Boilly O. & Vaz-de-Mello F. 2013. Les Scarabaeinae de Guyane : clé illustrée des genres (Coleoptera, Scarabaeidae). *Le Coléoptériste : Coléoptères de Guyane. Tome VII.*
- Braet Y. 2013. First record of *Melaloncha (Udamochiras)* bee-killing flies from French Guiana with description of a new species (Diptera: Phoridae). *Bulletin de la Société royale belge d'Entomologie*, Vol. 149:89-91.
- Braet Y. 2014. A new Neotropical species of the doryctine wasp tribe Holcobraconini (Hymenoptera: Braconidae), and new records of additional genera. *Bulletin de la Société royale belge d'Entomologie*, 150 : 56-65.
- Brûlé S. 2011. État des connaissances sur les Buprestes de Guyane (Coleoptera, Buprestoidea). ACOREP-France : Coléoptères de Guyane. Tome III.
- Cassola F. 2011. Études sur les Cicindèles. CLXXXVIII. Les Cicindèles de Guyane, avec description de deux nouvelles espèces de *Ctenostoma* Klug, 1821 (Coleoptera, Cicindelidae). ACOREP-France : Coléoptères de Guyane. Tome IV.
- Caterino M., Tishechkin A. & Degallier N. 2012. A revision of the genus *Mecistostethus* Marseul (Histeridae, Histerinae, Exosternini). *ZooKeys* 213: 63–78 .
- Caterino M. & Tishechkin A. 2013. A systematic revision of *Baconia* Lewis (Coleoptera, Histeridae, Exosternini). *ZooKeys* 343: 1–297.
- Caterino M. & Tishechkin A., 2013. A systematic revision of *Operclipygus* Marseul (Coleoptera, Histeridae, Exosternini). *ZooKeys* 271: 1–401.
- Caterino M. & Tishechkin A., 2014. New genera and species of Neotropical Exosternini (Coleoptera, Histeridae). *ZooKeys* 381: 11–78.
- Caterino M.S., Degallier N., Gomy Y., Tishechkin A K. & Mazur S., 2013. The Fourth World Congress of Histeridology, Santa Barbara, CA, USA, February, 2012. Quatrième Congrès Mondial d'Histéridologie, Santa Barbara, CA, USA, février 2012. *Le Coléoptériste - Bulletin de liaison des coléoptéristes français de l'association ACOREP-France*, 16 (1): 43-45.

Chassain J. 2011. Description de deux espèces nouvelles d'Eucnemides des genres *Calyptocerus* Guérin-Méneville (Coleoptera, Eucne-midae, Melasinae) et *Plesiofornax* Coquerel (Coleoptera, Eucnemidae, Macraulacinae) de Guyane. Le Coléoptériste 14 (2) : 114-121.

Chassain J. & Touroult J. 2013. Les espèces guyanaises des genres *Balgus* Fleutiaux et *Pterotarsus* Guérin-Méneville avec description de deux espèces nouvelles (Coleoptera, Elateridae, Thylacosterninae). Le Coléoptériste : Coléoptères de Guyane. Tome VII

Constantin R. 2011. Contribution à l'étude du genre *Magnoculus* MacDermott, 1964 (Coleoptera, Lampyridae) avec description de cinq espèces nouvelles de la Guyane française.

Constantin R. 2013. Les Malachiidae et Dasytidae Rhadalinae de Guyane, avec description de douze espèces nouvelles (Coleoptera, Cleroidea). ACOREP-France : Coléoptères de Guyane. Tome VII.

Correa G., Santos P. & Almeida L. 2011. Additional species and new record to Neotropical genus *Menoscelis* Mulsant (Coleoptera: Coccinellidae: Hyperaspini). ACOREP-France : Coléoptères de Guyane. Tome IV.

Curletti G. & Brûlé S. 2013. *Agrilus* de Guyane (2^{ème} contribution). Collection Ex Natura, Vol.5, Editions Magellanes.

Dalens P.-H. 2011. Les Lucanidae de Guyane (Coleoptera). ACOREP-France : Coléoptères de Guyane. Tome IV.

Dalens P.-H. 2012. Signalement de *Microctenochira bifenestrata* (Boheman, 1855) en Guyane (Coleoptera, Chrysomelidae, Cassidinae). ACOREP-France : Coléoptères de Guyane. Tome VI.

Dalens P.-H. & Giuglaris J.-L. 2014. *Deltosoma* Thomson, 1864 of French Guiana (Coleoptera, Cerambycidae). Insecta Mundi 0336: 1-9.

Dalens P.-H., Tavakilian G. L. & Touroult J. 2010. Révision des Compsocerini Thomson, 1864 de Guyane (Coleoptera, Cerambycidae, Cerambycinae). Les Cahiers Magellanes, NS, N°2, décembre 2010, pp79 à 111.

Degallier N., Arriagada G., Brûlé S., Touroult J., Dalens P.-H. & Poirier E., 2010. Coleoptera Histeridae de Guyane française. VI. Mise à jour du catalogue et contribution à la connaissance des Hololeptini: 62-75. In : J. Touroult (éd.) Contribution à l'étude des Coléoptères de Guyane, tome II. Supplément au Bulletin de liaison d'ACOREP-France "Le Coléoptériste": 88 p.

Degallier N., Arriagada G., Kanaar P., Moura D., Tishechkin A., Caterino M. & Warner W. 2012. Coleoptera Histeridae de Guyane. VII. Compléments au catalogue avec des données sur la faune du Surinam et une contribution à la connaissance des Sapriniinae. ACOREP-France : Coléoptères de Guyane. Tome VI.

Degallier N., Gomy Y., Penati F., Caterino M. S., Théry T., & Tishechkin A., 2011. Troisième Congrès mondial d'Histériologie à Paris, le 3 septembre 2010. Le Coléoptériste - Bulletin de liaison des coléoptéristes français de l'association ACOREP-France, 14 (3): 199-203.

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.

Deuve T. 2014. Nouveaux Ozaenini de la Guyane française et du Bassin amazonien (Coleoptera, Paussidae). *Revue française d'Entomologie* (N.S.), 2011, 33 (1-4) : 73-84

Erwin T. 2011. Rainforest understory beetles of the Neotropics, *Mizotrechus* Bates 1872, a generic synopsis with descriptions of new species from Central America and northern South America (Coleoptera, Carabidae, Perigonini). *ZooKeys* 145: 79–128.

Fernandez-Triana J. L., Whitfield J. B., Smith M. A., Braet Y., Hallwachs W. & Janzen D. H. 2014. Review of the Neotropical genus *Prasmodon* (Hymenoptera, Braconidae, Microgastrinae), with emphasis on species from Area de Conservación Guanacaste, northwestern Costa Rica. *Journal of Hymenoptera Research*, 37 : 1-52.

Leblanc P. 2013. Contribution à la connaissance des Mordellidae de Guyane (1ère note). *Le Coléoptériste : Coléoptères de Guyane*. Tome VII.

Leivas F., Bicho C., Degallier N. & Moura D. 2012. Revision of the genus *Scapomegas* Lacordaire, 1854 (Coleoptera: Histeridae: Omalodini). *Zootaxa* 3482: 33–46.

Mantilleri A. 2012. Les Stereodermini de Guyane française (Coleoptera, Brentidae, Cyphagoginae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **117** (3), 2012 : 295-307.

Pauly A., Pedro S. R. M., Rasmussen & Roubik D. 2013. Stingless Bees (Hymenoptera: Apoidea: Meliponini) of French Guiana. P. Vit et al. (eds.), *Pot-Honey: A legacy of stingless bees*, DOI 10.1007/978-1-4614-4960-7_5.

Rheinheimer J. 2012. Nouveaux Hylobiini et un nouveau Pterocolus de Guyane (Coleoptera, Curculionidae). *ACOREP-France : Coléoptères de Guyane*. Tome VI.

Sakakibara A. 2012. Taxonomic reassessment of the treehopper tribe Talipedini with nomenclatural changes and descriptions of new taxa (Hemiptera: Membracidae: Membracinae). *ZOOLOGIA* 29 (6): 563–576, December.

Tavakilian G. & Néouze G. 2013. Nouvelles espèces d'Acanthoderini de Guyane (Coleoptera, Cerambycinae, Lamiinae). *Les Cahiers Magellanes*. NS n°13: 38-73.

Touroult J., Dalens P.-H. & Tavakilian G. 2012. Notes sur les Eriphus Audinet-Serville, 1834 et autres Trachyderini rares (Coleoptera, Cerambycidae). *ACOREP-France : Coléoptères de Guyane*. Tome VI.

Yvinec J.H. 2012. Deux espèces d'Apolybas Alvarenga, 1965 nouvelles pour la Guyane. *ACOREP-France : Coléoptères de Guyane*. Tome VI.

Yvinec J.H. 2013. Réhabilitation d'*Iphichus oculatus* Duponchel, 1825 (Coleoptera, Cucujoidea, Erotylidae). *Le Coléoptériste : Coléoptères de Guyane*. Tome VII.

Yvinec J.H. 2013. Les Colydiini de Guyane, inventaire préliminaire (Coleoptera, Zopheridae). *Le Coléoptériste : Coléoptères de Guyane*. Tome VII.

Yvinec J.H. 2013. Le genre *Archipines* Strohecker, 1953 en Guyane (Coleoptera, Endomychidae). *Le Coléoptériste : Coléoptères de Guyane*. Tome VII.



Séance collective de travail aux Carbets du Bord (Saül).
De gauche à droite, Serge FERNANDEZ, Yves BRAET, Philippe COLLET et Eddy POIRIER.

