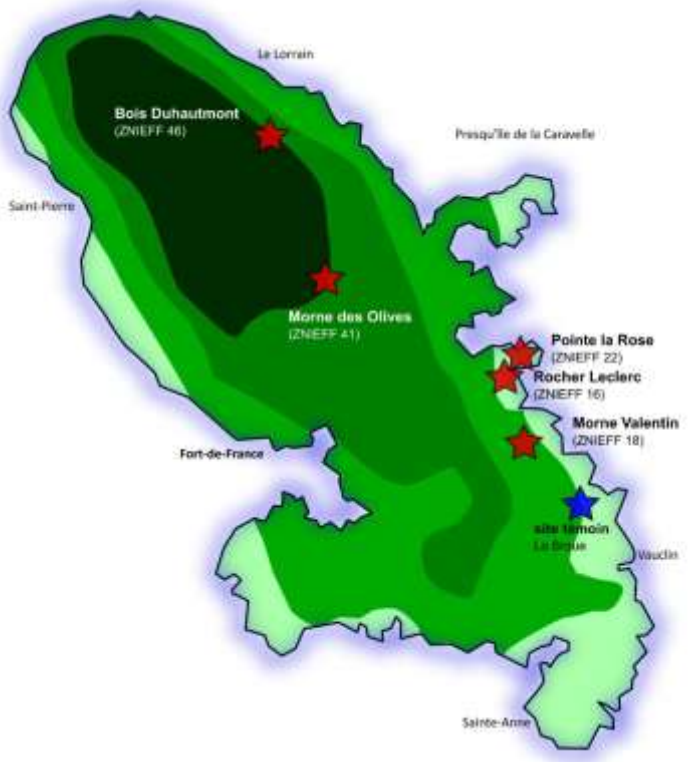
# Inventaire entomologique des ZNIEFF de Martinique

## Campagne de terrain 2019




**TOUROULT** Julien, **POIRIER** Eddy, **MOULIN** Nicolas, **COULIS** Mathieu, **DEKNUYDT** Francis, **DUMBARDON-MARTIAL** Eddy, **LUPOLI** Roland, **RAMAGE** Thibault & **ROMÉ** Daniel

**Rapport SEAG 2020-1**

**Maître d'ouvrage :**

## RÉSUMÉ ÉXÉCUTIF

Dans le cadre d'un programme d'inventaire conduit depuis 2011, l'entomofaune de cinq zones naturelles d'intérêt écologique, faunistique et floristique (ZNIEFF) situées dans le centre et l'est de la Martinique (Petites Antilles) a été échantillonnée au titre du programme d'étude 2019. S'est également ajoutée une station témoin en zone rurale agricole, La Broue (Vauclin), dont l'objet est d'étalonner la valeur patrimoniale des ZNIEFF. Des techniques de collecte variées (pièges d'interception Polytrap, piège lumineux, piège Polyvie bleu, pièges aériens, recherche active et mise en émergence) ont été utilisées durant une mission de terrain de 18 jours en avril/mai 2019 puis complétées par une phase de terrain en octobre/novembre 2019 (12 jours) comprenant des techniques complémentaires (en particulier piège Malaise, assiettes colorées et tamisage) et de la recherche active. Au total 2040 données, correspondant à 9 046 spécimens étudiés pour 630 taxons d'arthropodes, dont 577 insectes (espèces ou morpho-espèces) ont été déterminées par un ensemble d'une quinzaine de spécialistes.

Comme en 2017 et 2018, le protocole a mis l'accent sur les Hyménoptères, tout particulièrement les fourmis, avec un spécialiste sur le terrain pendant toute la seconde phase d'inventaire (octobre/novembre).
En forêt hygrophile, les sites de Morne des Olives et Bois Duhautmont présentent un fort intérêt, avec de nombreuses espèces endémiques. Le Morne des Olives (ZNIEFF41) figure même parmi les ZNIEFF les plus riches en espèces déterminantes. On peut notamment citer la présence de *Castnia pinchoni* Pierre, 2003, *Rothschildia erycina luciana* Rothschild, 1907 ou encore *Mionochroma rufescens* (Gahan, 1895).
Les trois sites de forêt xérophile, Rocher Leclerc, Morne Valentin et Pointe La Rose, abritent un nombre moyen d'espèces déterminantes, avec le cortège saproxylique typique des milieux secs et littoraux. Une des observations les plus remarquables est celle d'une deuxième station de la cétoine *Madiana brigitteae* Ratcliffe & Romé, 2019, genre et espèce endémiques très localisés dans l'état actuel des connaissances.

L'inventaire de la station témoin de La Broue (Vauclin), en zone rurale arborée, a été riche d'enseignements : la zone présente une faune plutôt diversifiée, dont 4 espèces déterminantes ZNIEFF. Cependant, il s'agit d'une faune globalement de milieux ouverts et secondaires et cette zone reste moins intéressante que la majorité des ZNIEFF.

Les déterminations réalisées pour cette étude viendront compléter le référentiel taxonomique des insectes de Martinique (TAXREF) de plusieurs espèces connues d'autres îles ou du continent américain, et non encore signalées de Martinique.



**Citation conseillée :**

Touroult J., Poirier E., Moulin N., Coulis M., Deknuydt F., Dumbardon-Martial E., Lupoli R., Ramage T. & Romé D. 2020. *Inventaire entomologique des ZNIEFF de Martinique. Campagne de terrain 2019.* Rapport de la Société entomologique Antilles-Guyane, n°2020-1, 68 pages + annexes, non publié.

*Version finale du 18 mai 2020, susceptible de compléments de détermination dans les mois et années suivants.*
*Crédits photos des auteurs sauf mention particulière.*


**Photo de couverture :** *Castnia pinchoni* Pierre, 2003. Papillon de la famille des Castniidae, espèce diurne dans une famille qui est rattachée aux hétérocères (« papillon de nuit »). Endémique stricte de Martinique, peu commun, discret malgré sa grande taille. Photo de Nicolas Moulin.

## Contacts

Julien Touroult : touroult@wanadoo.fr / Eddy Poirier : eddypoirier@yahoo.fr
Société entomologique Antilles-Guyane (SEAG) : http://insectafgseag.myspecies.info/
Association Martinique Entomologie : http://www.association-martinique-entomologie.fr/
Entreprise Nicolas Moulin : http://www.nmentomo.fr/accueil-test/entreprise-personnelle-nicolas-moulin-entomologiste/
Direction de l'environnement, de l'aménagement et du logement de Martinique (DEAL) :
http://www.martinique.developpement-durable.gouv.fr/missions-deal-martinique-a28.html

## Contributeurs & remerciements

### Prospection

Nous remercions les collègues de l'association Martinique Entomologie qui ont contribué à la reconnaissance des sites et aux observations qui figurent dans ce rapport : Régis Delannoye, Philippe Ravat, Lilou Leonetti et Baptiste Ben.
Nous tenons aussi à remercier la population martiniquaise, qui par son aide sur le terrain et pour avoir donné accès aux propriétés privées, contribue au bon déroulement de ces missions entomologiques.

### Détermination

Un tel rapport ne serait pas possible sans les déterminations assurées par les collègues suivants, que nous avons le plaisir de remercier pour leur contribution régulière et active : Robert Constantin (Coléoptères : Cantharidae, Chrysomelidae, Cleridae, Dasytidae, Lampyridae, Lycidae, Oedemeridae) ; Gennaro Coppa (Trichoptères) ; Sylvain Hugel (Orthoptères) ; Christophe Girod (Dermaptères) ; Jean-Michel Lemaire (Coléoptères : Carabidae et diverses « petites » familles) ; Lilou Leonetti (Araneae) ; Joachim Rheinheimer (Coléoptères : Curculionidae) ; Rudolf Scheffrahn (Termites) ; Dominique Thierry (Neuroptères).

Tous nos remerciements vont à la **DEAL Martinique**, en particulier à Stéphan Lerider, Emmanuel Sutter, Cyrille Barnérias, Julien Mailles, Manon Lasalle et Julie Gresser pour avoir intégré et poursuivi depuis 2011 un volet « insectes » au programme de connaissance des ZNIEFF et pour nous avoir accompagnés régulièrement sur le terrain. Nous remercions également l'ONF Martinique (César Delnatte) pour son soutien et les autorisations accordées pour les prospections.

# Table des matières

**Matériel et méthodes** ..... 5
I. Organisation des missions et périodes d'étude ..... 6
I.1 Phénologie : généralités ..... 7
I.2 Déroulement des missions ..... 7
II. Méthodes et effort de collecte par site d'étude ..... 8
II.1 Stratégie d'échantillonnage ..... 8
II.2 Effort de collecte par site ..... 8
II.3 Les stations étudiées ..... 10
III. Ordres et familles étudiés ..... 11
III.1 Référentiel taxonomique ..... 12
III.2 Experts déterminateurs ..... 13
IV. Protocole par station ..... 14
V. Gestion des données, traitements et analyses ..... 22
V.1 Base de données ..... 22
V.2 Les espèces déterminantes ZNIEFF et autres taxons remarquables ..... 23
**Résultats** ..... 24
I. Matériel collecté ..... 25
II. Liste des observations ..... 26
III. ZNIEFF 16 : Le Rocher Leclerc ..... 49
IV. ZNIEFF 18 : Le Morne Valentin ..... 51
V. ZNIEFF 22 : La Pointe La Rose ..... 53
VI. ZNIEFF 41 : Le Morne des Olives, la Rivière Rouge ..... 55
VII. ZNIEFF 46 : Le Bois Duhautmont ..... 59
VIII. Site témoin (hors ZNIEFF) : La Broue / Poymiro (Vauclin) ..... 61
**Bilan sur l'intérêt patrimonial des sites étudiés** ..... 64
Références utilisées ou citées ..... 68
Annexe(s) ..... 70
Liste des arthropodes continentaux déterminants ZNIEFF pour la Martinique (2017) ..... 71

# MATÉRIEL ET MÉTHODES

# I. Organisation des missions et périodes d'étude

L'étude a mobilisé un responsable de projet sur le terrain (Eddy Poirier) et une seconde phase d'échantillonnage conduite par Nicolas Moulin et Thibault Ramage.

Les phases de terrain ont été appuyées, pour la logistique, la connaissance du terrain et les collectes elles-mêmes, par plusieurs entomologistes martiniquais (Francis Deknuydt, Daniel Romé, Eddy Dumbardon-Martial, Mathieu Coulis et Régis Delannoye). Les déterminations ont été en partie effectuées par ces mêmes personnes et pour le reste par d'autres experts membres associés de la SEAG.

**Photos. Entomologistes ayant contribué aux collectes et aux déterminations lors des études ZNIEFF.** Ci-contre : Eddy Poirier en prospection « à vue » (bas du Morne Larcher). Ci-dessous, de gauche à droite : Régis Delannoye, Thibault Ramage et Nicolas Moulin.

## *I.1 Phénologie : généralités*

D'après notre expérience et la bibliographie (Touroult & Dalens, 2009), l'entomofaune est présente toute l'année dans les divers milieux des Petites Antilles. La période sèche s'étalant de mars à fin mai est cependant la plus favorable pour deux raisons : (1) les insectes sont plus facilement détectables (les pièges fonctionnent mieux) car ils se déplacent plus par temps sec et (2) pour les Coléoptères saproxyliques, il existe également un pic d'émergence à cette période, comme le montrent des résultats de mise en émergence de bois contenant des larves.

Pour les Lépidoptères, la saison humide semble plus favorable, particulièrement le début (juin-juillet) et la fin (décembre) mais la plupart des espèces sont également présentes en saison sèche (Zagatti *et al.*, en ligne).

Comme depuis 2014, deux phases de terrain ont été réalisées lors de cette campagne d'inventaire afin de renforcer l'échantillonnage (maximiser la complémentarité) :

- la première en saison sèche, en avril/mai 2019, permettant d'installer le protocole type (dans une version légèrement renforcée) ;
- la seconde en saison humide, en octobre/novembre, pour observer d'éventuelles espèces propres à cette saison et pour compléter les méthodes de collecte afin d'étendre l'échantillonnage sur les insectes aquatiques et des ordres moins étudiés (Hyménoptères et Diptères notamment).

## *I.2 Déroulement des missions*

La première mission, avec installation de l'ensemble du dispositif d'inventaire, a été conduite par Eddy Poirier **du 22 avril au 15 mai 2019**. Le déroulement a été le suivant :

- jour 1: course alimentation+matériels+consommables et préparation des pièges.
- jour 2 à 7: mise en place des pièges sur les 6 stations+ repérages et chasses actives.
- jour 8 à 12: prospection ZNIEFF (récoltes actives+ ramassage de bois).
- jour 13 à 17: démontage du dispositif de piégeage et réalisation des pièges lumineux.
- jour 18: conditionnement du matériel.

La météo rencontrée a été conforme à celle attendue en saison sèche et a globalement été propice aux prospections entomologiques.

La seconde phase d'échantillonnage a eu lieu du **19 octobre au 05 novembre 2019** :

- jour 1 : achat et préparation de matériel ;
- jours 2 à 4 : pose des pièges (Malaise et assiettes colorées) sur les sites ;
- jours 5 à 7 : prospections à vue sur les différentes ZNIEFF + piège lumineux ;
- jours 8 et 9 : relevé des pièges ;
- jours 10 à 12 : tri et conditionnement + rangement matériel.

Cette seconde phase, en saison humide, a été marquée en fin de mission par de fortes précipitations, ce qui a impacté les collectes par tamisage de litière et dans une moindre mesure les pièges lumineux. Nicolas Moulin et Thibault Ramage ont installé et laissé fonctionner pendant 6 jours par site un piège Malaise, deux pièges assiettes jaunes. Une collecte active au filet et au troubleau ainsi qu'un piège lumineux par site (*cf.* § IV. Protocole) ont complété l'inventaire.

# II. Méthodes et effort de collecte par site d'étude

## *II.1 Stratégie d'échantillonnage*

Le but de l'inventaire ZNIEFF consiste avant tout à identifier et à porter à connaissance des zones présentant un fort intérêt écologique (Horellou *et al.*, 2017). D'après la méthodologie ZNIEFF, l'intérêt de ces zones doit être démontré sur la base de la présence d'espèces ou d'habitats dits « déterminants ZNIEFF » (Horellou *et al.*, 2014). Les espèces déterminantes sont des espèces endémiques ou menacées, rares ou en limite de répartition. Pour l'entomofaune, nous nous sommes appuyés sur la liste validée en 2017 (*cf.* annexe). Les ZNIEFF inventoriées ont été définies sur la base de leurs habitats naturels bien conservés et/ou de la présence de flore et de vertébrés déterminants.
Nous avons réalisé un inventaire général de l'entomofaune de ces sites, qui contribuera à la connaissance encore très fragmentaire de ce compartiment de la biodiversité. L'approche a consisté à **chercher activement les situations les plus propices à la collecte d'espèces rares ou remarquables**, notamment les espèces déterminantes, plutôt qu'à développer le côté représentatif de l'inventaire. Cependant, le protocole a été standardisé afin de permettre certaines comparaisons entre sites.

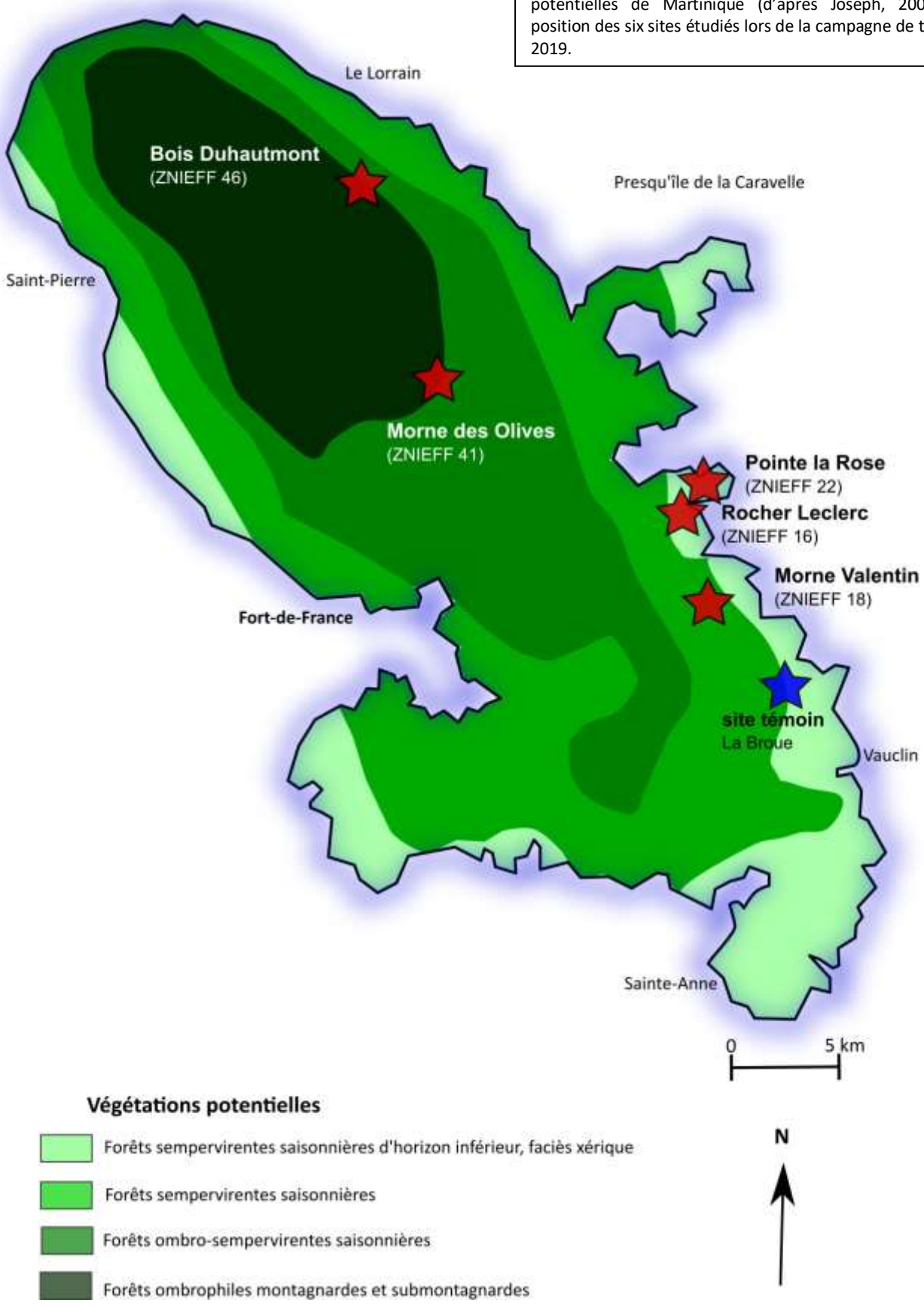
## *II.2 Effort de collecte par site*

Les sites de collecte ont été choisis à la fois pour représenter les habitats des ZNIEFF mais leur emplacement a aussi été fortement contraint par l'accessibilité pour installer les divers pièges. En effet, les pièges employés sont pour certains difficiles à transporter (Polytrap™, Polyvie bleu, etc.) et d'autres nécessitent des emplacements dégagés pour attirer efficacement (cas du piège lumineux) ou des zones herbeuses de clairière ou de lisière (pièges Malaise, bols colorées) propices aux déplacements des espèces volantes.

En plus du protocole, trois pièges vitres de grande taille ont été positionnés au Morne Bellevue. Des prospections complémentaires ont aussi été menées à la Maison du Moine et à la Montagne du Vauclin. Leurs résultats ne sont pas intégrés à la présente étude mais ils alimentent notre base de données sur la distribution des insectes de Martinique.

Piège Polyvie bleu (PVB) sur la ZNIEFF de Bois Duhaumont

**Fig. 1.** Carte schématique des formations végétales potentielles de Martinique (d'après Joseph, 2009) et position des six sites étudiés lors de la campagne de terrain 2019.



## *II.3 Les stations étudiées*

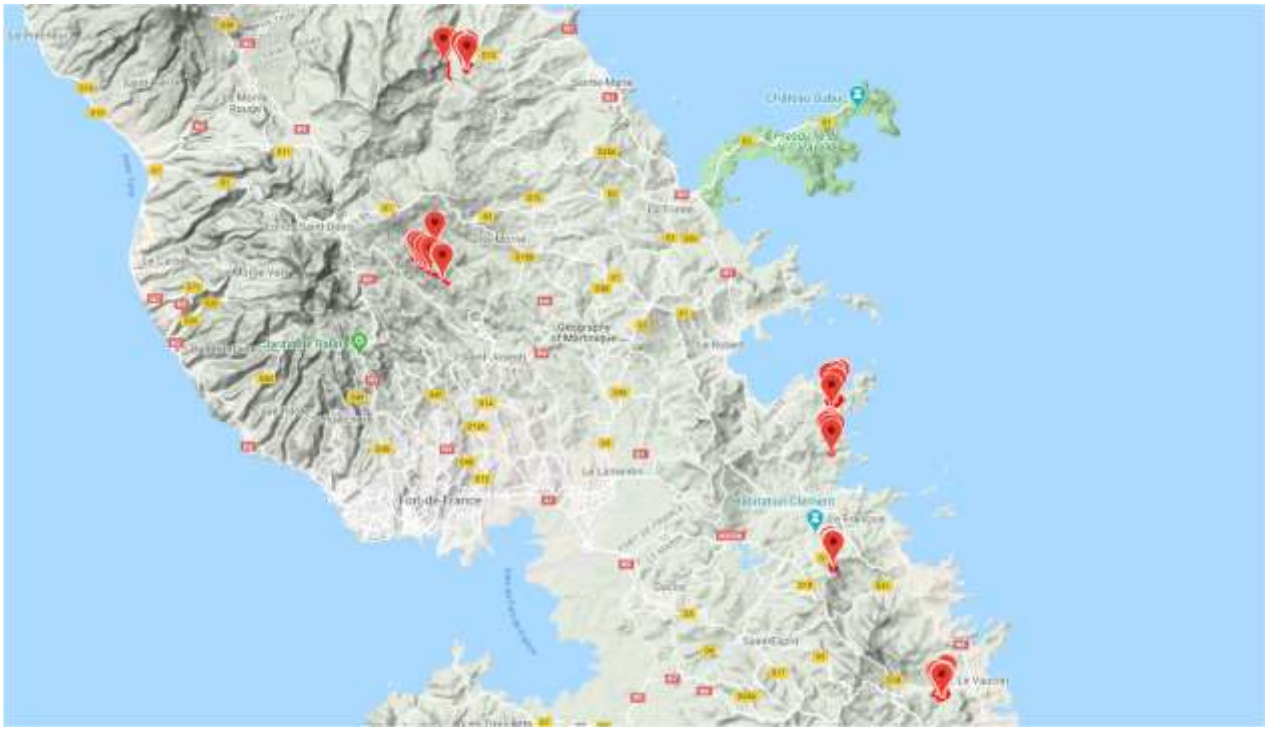


**Figure 2.** Localisation des stations de collecte (points rouges) sur une carte du centre de la Martinique (extrait de la base de données CardObs).

Les tableaux suivants récapitulent les coordonnées des stations échantillonnées et précisent, le cas échéant, les particularités d'échantillonnage. Les coordonnées GPS sont données dans le système de projection WGS84. Il s'agit d'un point moyen de la zone d'échantillonnage (calé arbitrairement sur le piège Polyvie bleu), celle-ci étant souvent de quelques centaines de mètres autour de ce point. La zone prospectée est généralement enregistrée précisément sous forme de point, polygone ou de polyligne dans la base de données.

| Site / lieu-dit (surface) | Code ZNIEFF | zone | Alt. (m) | Coordonnées | Remarques |
|---|---|---|---|---|---|
| Rocher Leclerc (39 ha) | ZNIEFF0016 | -- | 45 | 14.6384<br>-60.9012 | RAS. |
| Morne Valentin (34 ha) | ZNIEFF0018 | -- | 230 | 14.5905<br>-60.8999 | 1 seul tamisage |
| Pointe La Rose (200 ha) | ZNIEFF0022 | -- | 10 | 14.6569<br>-60.8991 | 2 pièges Malaise |
| Morne des Olives (344 ha) | ZNIEFF0041 | -- | 530 | 14.7060<br>-61.0643 | 2 pièges Malaise |
| Bois Duhautmont (44 ha) | ZNIEFF0046 | -- | 360 | 14.7846<br>-61.0480 | 1 assiette jaune renversée |
| La Broue (zone d'étude d'env. 50 ha) | TEMOIN3 | -- | 15 | 14.5388<br>-60.8558 | site témoin hors ZNIEFF |

# III. Ordres et familles étudiés

La méthodologie employée vise à collecter le plus largement possible l'entomofaune de chaque site, par des dispositifs de piégeage à large spectre et par une collecte active orientée sur les habitats et micro-habitats favorables. Les ordres et familles traités sont ceux pour lesquels nous possédons une expertise dans notre réseau.

Les principaux ordres collectés et identifiés sont :

- les Coléoptères (numériquement le plus grand ordre d'insectes),
- les Lépidoptères diurnes et nocturnes,
- les Odonates,
- les Hémiptères (Hétéroptères = punaises, etc.),
- les Hyménoptères (en particulier les fourmis + guêpes et autres),
- les Diptères (mouches...),
- les Orthoptères,
- les Phasmatodea.

En raison de leur faible abondance, d'autres ordres ont été étudiés de façon plus ponctuelle, comme par exemple les Dermaptères, les Trichoptères et les Blattodea (Dictyoptères).

Des observations concernant les Arachnides (scorpions et grosses mygales), les Myriapodes et les Crustacés ont également été notées, de même que ponctuellement des escargots et de l'herpétofaune.

Chaque piège est systématiquement photographié et géolocalisé sur le terrain à l'aide de l'application Carnat reliée à CardObs.

## *III.1 Référentiel taxonomique*

Nous avons utilisé le référentiel taxonomique national (TAXREF V13, Gargominy *et al.*, 2019) qui, pour les Antilles, s'appuie notamment sur Peck (2011) pour les Coléoptères, Zagatti *et al.* (en ligne) pour les Lépidoptères, Meurgey & Picard (2011) pour les Odonates et Lelong & Langlois (2005) pour les Phasmes.

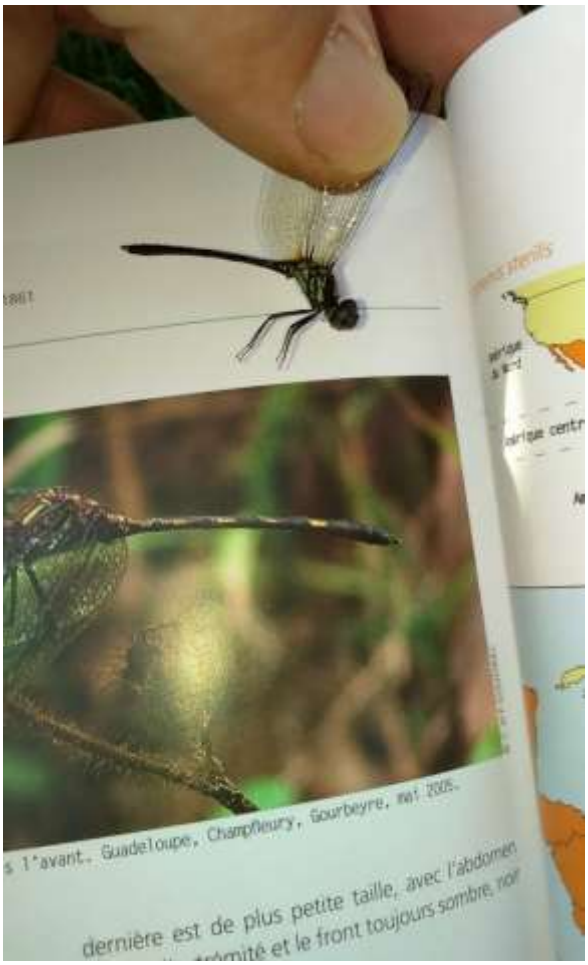
Dans un cadre partenarial entre la SEAG et l'UMS PatriNat (OFB-CNRS-MNHN), les études ZNIEFF conduites depuis 2011 permettent de compléter le référentiel taxonomique. Ceci concerne les nouvelles espèces et nouveaux signalements publiés sur la base du matériel des ZNIEFF, le constat de noms utilisés (synonymes) qui n'étaient pas dans TAXREF et méritaient d'être ajoutés pour faciliter la gestion des connaissances (exemple de *Memphis verticordia* / *Memphis dominicana*) et également des espèces déjà signalées de Martinique mais non listées dans TAXREF (exemple de la cigale *Carineta martiniquensis* Davis, 1934 ajouté en 2014) ou encore de prendre en compte des évolutions taxonomiques (genres *Eurema* / *Pyrisitia*).

Exemple de conditionnement des Coléoptères échantillonnés par piégeage lumineux, sur couche de coton avec les informations de collectes associées (N. Moulin).

## *III.2 Experts déterminateurs*

Les experts suivants ont contribué aux déterminations du matériel issu des ZNIEFF (en gras, ceux ayant effectivement contribué en 2019) :

- Jacques Chassain (Coléoptères : Elateridae et Eucnemidae) – décédé en 2020.
- **Robert Constantin** (Coléoptères : Cantharidae, Chrysomelidae, Cleridae, Lampyridae, Lycidae, Malachiidae, Oedemeridae)
- **Mathieu Coulis** (faune du sol)
- **Gennaro Coppa** (Trichoptères)
- Nicolas Degallier (Coléoptères : Histeridae)
- **Francis Deknuydt** (Lépidoptères et divers autres ordres)
- Régis Delannoye (Gastéropodes)
- **Eddy Dumbardon-Martial** (Diptères)
- Emmanuel Delfosse (Opiliones)
- **Christophe Girod** (Dermaptères)
- Jean-Paul Haenni (Diptères : Scatopsidae)
- Ernst Heiss (Hémiptères : Aradidae)
- Jean-Bernard Huchet (Coléoptères : Scarabaeoidea)
- **Sylvain Hugel** (Orthoptères)
- Etienne Iorio (Myriapodes)
- Michael Ivie (Coléoptère : Tenebrionidae)
- **Jean-Michel Lemaire** (Coléoptères : Carabidae et autres « petites » familles de Coléoptères)
- **Lilou Leonetti** (Araignées)
- Wilson Lourenço (Scorpiones)
- **Roland Lupoli** (Hémiptères)
- **Nicolas Moulin** (Odonates ; Lépidoptères Rhopalocères ; Dictyoptères, Hémiptères)
- **Eddy Poirier** (Lépidoptères, Odonates et divers autres ordres)
- **Thibault Ramage** (Hyménoptères : Formicidae et autres familles)
- **Joachim Rheinheimer** (Coléoptères : Curculionidae)
- **Daniel Romé** (Lépidoptères)
- Allen Sanborn (Hémiptères : Cigales)
- Rudolf Scheffrahn (Blattodea : termites)
- **Dominique Thierry** (Neuroptères)
- Alain Thomas (Ephemeroptera)
- **Julien Touroult** (Coléoptères : Cerambycidae, Scarabaeoidea, Tenebrionidae + divers)




Les Odonates sont souvent déterminés directement sur le terrain, ici avec l'ouvrage de référence de Meurgey & Picard. Pour la majorité des autres taxons, les déterminations se font par étude des spécimens mis en collection.

Certaines déterminations seront effectuées ultérieurement, les experts n'étant pas disponibles dans les délais de réalisation de ce rapport.
Les spécimens sont conservés dans les collections des spécialistes sus-cités, le cas échéant dans les collections publiques avec lesquelles ils collaborent. En cas de description d'espèces nouvelles, nous demandons explicitement aux experts de déposer l'holotype au Muséum national d'Histoire naturelle (Paris).

# IV. Protocole par station

Les techniques (pièges et méthodes) employées sont adaptées aux groupes étudiés (et réciproquement, on étudie principalement des taxons pour lesquels on dispose de méthodes de collecte). La majorité des techniques indiquées dans cette section sont détaillées dans un guide sur l'étude des insectes en forêt (Nageleisen & Bouget, 2009). Leur utilisation en milieu tropical est illustrée sur le site de la SEAG : http://insectafgseag.myspecies.info

Le protocole mis en place en 2019 était le même que celui utilisé depuis 2016 avec un piège Polyvie bleu (PVB) par station. Ce piège PVB visait à augmenter le rendement en combinant le piège d'interception Polytrap™ avec une source attractive lumineuse (rampe de LED bleues), technique récente mais éprouvée en Guyane. À notre connaissance, il s'agissait en 2016 du premier test de ce type de piège aux Antilles. Depuis 2017, nous avons intégré du tamisage de litière et une recherche active des fourmis (Hyménoptères, Formicidae).

| Techniques | Principes de fonctionnement | Groupes ciblés | Durée / effort de prospection par station | Phase 1 (avr.-mai) | Phase 2 (oct.-nov.) |
|---|---|---|---|---|---|
| | | **PIÈGES** | | | |
| Piège d'interception **Polytrap™** | Plaque de plexiglas suspendue : les insectes volants percutent et tombent dans un collecteur avec un liquide conservateur. | Coléoptères, particulièrement saproxyliques. Quelques Hyménoptères et autres ordres. | 1 piège pendant 10 jours. | X | |
| Piège Polyvie bleu - **PVB** | Modèle original développé par la SEAG. Couplage attraction lumineuse (LED bleues) et interception sur base de Polytrap™ | Coléoptères + divers ordres (Orthoptères, Hemiptères...) | 1 piège pendant 10 jours. | X | |
| Piège d'interception **Malaise** | Tente Malaise de 1,5 m de long. Les insectes volants percutent le tissu sombre et cherchent à remonter vers la lumière, pour finir dans un flacon collecteur. | Hyménoptères, Diptères, quelques Coléoptères et autres ordres. Complémentaire de piège de type Polytrap™. | 1 piège pendant 6 jours. | | X |
| Filet d'interception **cryldé** | Toile agrippante synthétique dans laquelle se prennent les insectes. | Coléoptères, Hémiptères. | 10 m de toile pendant 10 jours. Utilisé uniquement en présence de chablis récents. | (X) | |

| Techniques | Principes de fonctionnement | Groupes ciblés | Durée / effort de prospection par station | Phase 1 (avr.-mai) | Phase 2 (oct.-nov.) |
|---|---|---|---|---|---|
| Piège lumineux | Attraction avec une source de lumière à fort rayonnement UV. Système léger sur batterie transportable dans les sites reculés. | Lépidoptères nocturnes, divers Orthoptères, Coléoptères, etc. | 1 piège en début de nuit (19 h-minuit).<br>En phase lunaire favorable (changement de lune). | X | X |
| Piège aérien à appât fermenté | Bouteille plastique avec une ouverture latérale, suspendue à un arbre, contenant un liquide attractif (vin rouge ou nectar de banane...). | Certains Coléoptères Cerambycidae, Nitidulidae... | 5 pièges par station pendant 10 jours. | X | |
| Assiettes jaunes | Récipient de couleur jaune, posé sur une tige dépassant la strate herbacée. L'assiette contient de l'eau mélangée à un surfactant qui fait couler les insectes qui s'y posent. | Insectes floricoles, en particulier Hyménoptères, Diptères, certains Coléoptères. | 2 pièges jaunes pendant 6 jours. | | X |
| **RECHERCHE ACTIVE ET PAR EXTRACTION DU SUBSTRAT** | | | | | |
| Recherche de larves et mise en émergence | Recherche de bois morts attaqués par les larves. Récolte et mise en enceinte en attendant l'émergence. | Coléoptères saproxyliques. | Environ 5 à 8 kg de branches sèches mises en enceinte d'émergence. | X | |
| Tamisage et extraction de litière | Prélèvement de litière et sol superficiel, tamisage des éléments fins puis séchage dans un appareil de Moczarski où les insectes fuient la chaleur et se dirigent vers un collecteur placé en bas. | Hyménoptères Formicidae, divers Coléoptères et faune du sol | Litière sur env. 1m$^2$ (2 prélèvements par station) | | X |
| Au filet | Recherche et capture des insectes volants. | Lépidoptères diurnes, Odonates, Hyménoptères et Coléoptères. | 3 heures. | X | X |

| Techniques | Principes de fonctionnement | Groupes ciblés | Durée / effort de prospection par station | Phase 1 (avr.-mai) | Phase 2 (oct.-nov.) |
|---|---|---|---|---|---|
| Recherche à vue, de nuit | Recherche d'insectes actifs de nuit dans la végétation et « au chant ». Balayage des lisières et arbustes à l'aide d'une lampe frontale. Avec une torche UV pour détecter les scorpions. | Orthoptères, Phasmes, Scorpions... | 1 heure environ. | | X |
| Filet troubleau | Filet renforcé utilisé dans les cours d'eau et mares pour racler le fond et la végétation. | Insectes aquatiques : Coléoptères, larves d'Odonates, Hémiptères. | 30 à 60 min par station de milieu humide (mare, cours d'eau...). | | X |
| Battage (parapluie japonais) | À l'aide d'un bâton, faire tomber les insectes des feuillages sur une toile blanche. | Coléoptères, Hémiptères... | 1 heure. | X | |

Insectes (majoritairement des Coléoptères) obtenus après une semaine d'un piège Piège Polyvie bleu (PVB) dont la remarquable cétoine *Madiana brigitteae* Ratcliffe & Romé, 2019 (ZNIEFF du Morne Valentin).

**Fig. 3. Piège Polytrap™.** Suspendu dans un endroit favorable, ce piège composé de plaques de plastique transparent entrecroisées intercepte les insectes qui volent dans le milieu. Ceux-ci percutent la plaque verticale puis tombent dans le pot collecteur rempli d'un liquide de conservation.

**Fig. 4. Piège Polyvie bleu (PVB).** Ce piège fait l'objet de développements par la SEAG depuis 2010. Il combine l'effet interception d'un piège Polytrap™ et d'une attraction lumineuse de faible puissance qui fonctionne sur batterie avec un programmateur. Les rampes LED de couleur bleue (aquariophilie) offrent un spectre lumineux particulier qui s'est avéré efficace en Guyane et aux Antilles.

**Fig. 5. Piège Malaise.** Ce piège intercepte les insectes volants. En cherchant à contourner l'obstacle, ceux-ci remontent et sont dirigés vers un angle du piège, où ils passent dans un flacon contenant un liquide de conservation. Très efficace pour les Hyménoptères, Diptères et certains Coléoptères.

**Fig. 6. Toile d'araignée synthétique « cryldé ».** Tendue en sous-bois, dans ou près de chablis, cette technique permet la collecte d'espèces très discrètes de Coléoptères qui se prennent dans la toile agrippante. Surtout efficace par temps sec.

Les deux types de pièges d'interception (Fig. 3 et Fig. 5) sont complémentaires. Les pièges vitres, dont le modèle Polytrap™, capturent les espèces qui se laissent choir au contact de l'obstacle. D'autres espèces, souvent avec un vol plus habile, cherchent directement à contourner l'obstacle par le haut. Le piège Malaise (du nom du savant qui a inventé ce piège) permet de les capturer.

**Fig. 7. Piège lumineux** fonctionnant sur groupe électrogène. Les insectes attirés par une lumière puissante à fort spectre dans l'UV se posent sur le drap blanc. Piège efficace pour les papillons de nuit et certaines espèces dans de nombreux autres groupes (Coléoptères, Hyménoptères, Hémiptères…).

**Fig. 8. Piège à appât fermenté.** Simple bouteille en plastique, ouverte sur un côté, suspendue dans un arbre. L'appât est constitué de nectar de banane ou de vin. Ce piège permet la capture de quelques espèces de Coléoptères difficiles à observer, notamment longicornes. Note : le goulot de bouteille sur le fil sert à éviter la prédation des rats ou des opossums.

**Figs. 9. Assiette jaune.** Le réceptacle coloré, positionné sur une tige au-dessus de la strate herbacée, attire de nombreux insectes floricoles (Hyménoptères, Diptères…). A droite, détail d'une récolte, avec de nombreux Diptères.

**Figs. 10. Tamisage et extraction de litière.** Prélèvement de litière et sol superficiel (1m$^2$), tamisage des éléments fins puis sèchage dans un appareil de Moczarski où les insectes fuient la chaleur et se dirigent vers un collecteur placé en bas.

**Fig. 11. Filet troubleau.** Ce filet, semblable au filet à papillons mais renforcé, permet de racler les herbes aquatiques et le fond des berges pour récolter les insectes aquatiques qui s'y trouvent.

**Fig. 12. Le battage** consiste à frapper la végétation pour faire choir les insectes dans une nappe blanche tendue appelée « parapluie japonais ». Efficace pour de nombreux groupes d'insectes.

**Figs. 13. Mise en émergence.** Des bois morts, présentant des signes d'attaques par des larves d'insectes saproxylophages, sont prélevés et mis en caisse hermétique. Une fois éclos, les insectes se dirigent vers la lumière. Les caisses sont conservés un an chez un entomologiste résident en Martinique. Méthode très efficace pour de nombreux coléoptères discrets dans la nature.

**Fig. 14. Recherche active.** Recherche « à vue » et prélèvement direct d'insectes (ici des fourmis). Cette méthode se décline pour tous les micro-habitats : bois morts, sous les pierres, dans les bouses de vaches, par exemple.

**Fig. 15. Recherche active.** La collecte active, à l'aide d'un filet, reste une des techniques indispensables pour observer les Lépidoptères et Hyménoptères.

**Fig. 16.** Installation des Moczarski, système permettant d'extraire par sèchage les insectes présents dans des échantillons de litière.

**Fig. 17.** Première phase de conditionnement des échantillons après le terrain. Les pièges tels que les Malaise, PVB et assiettes colorées nécessitent un premier tri des ordres ou familles, puis un conditionnement dans l'alcool ou en pochette pour que les spécimens soient diffusés aux différents spécialistes.

# V. Gestion des données, traitements et analyses

## *V.1 Base de données*

Les données brutes de Coléoptères et Hémiptères ont été saisies directement dans la base de données en ligne CardObs (http://cardobs.mnhn.fr) et les données des autres groupes ont été ajoutées par import d'une liste sous tableur Excel. Cet outil CardObs permet notamment un pointage précis des localités, sous forme de point, ligne ou polygone (Fig. 18), la sauvegarde des données et leur visualisation cartographique. Ces données sont ensuite intégrées à l'Inventaire national du Patrimoine naturel (INPN : inpn.mnhn.fr), plateforme nationale du Système d'Information sur la Nature et les Paysages (SINP).

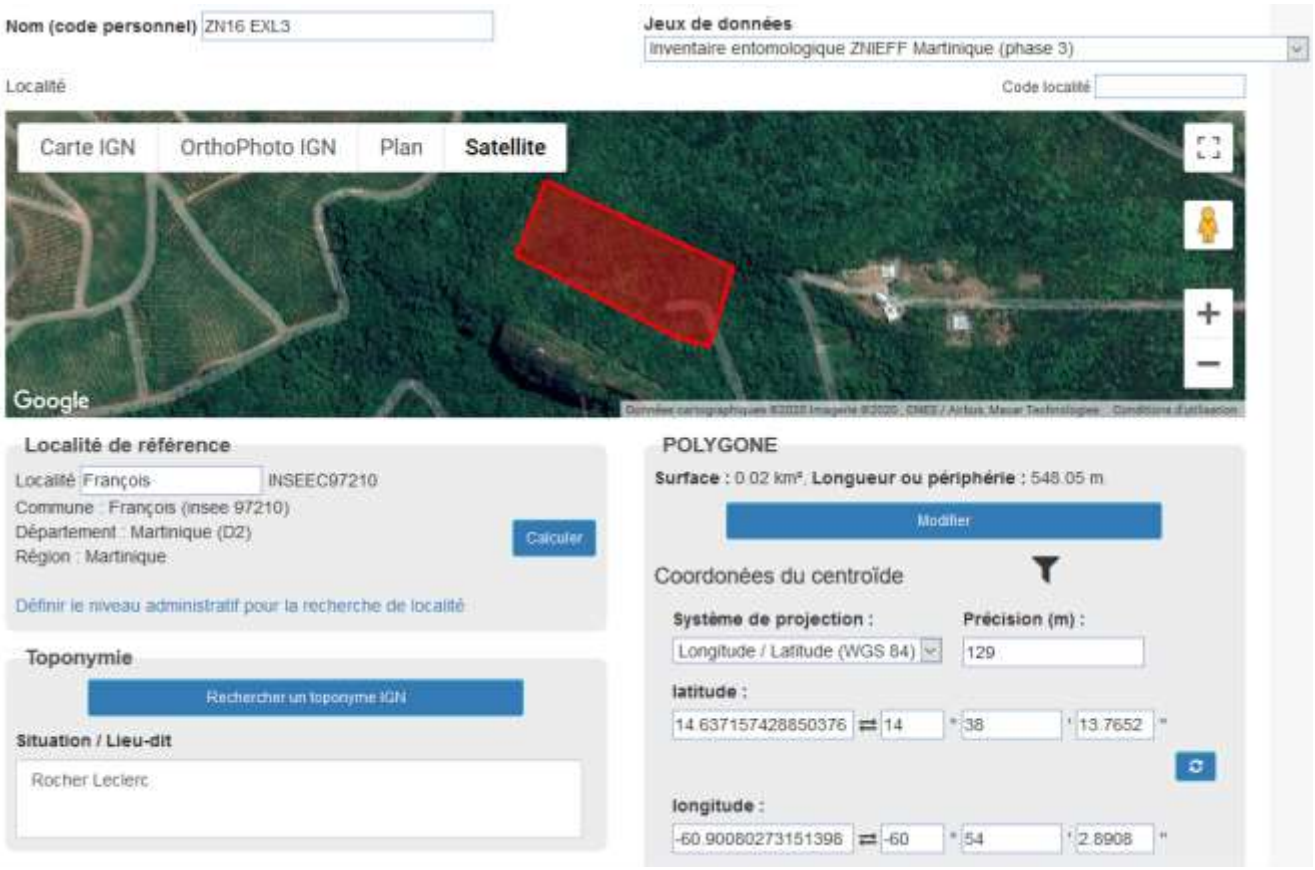



**Fig. 18.** Capture d'écran de l'interface de saisie de CardObs, avec un secteur correspondant à la zone de collecte de bois mort pour mise en émergence dans la ZNIEFF du Rocher Leclerc.

Pour être analysées, les données ont été exportées dans un tableur avec des champs standardisés qui comporte 2040 lignes (1 lieu – 1 espèce – 1 date – n individus). Pour mémoire, avec un dispostif comparable, nous avions 1998 données en 2018.
Cette table a été exploitée à l'aide de tableaux croisés dynamiques afin d'obtenir des tableaux de synthèse par site, par méthode, par ordre...

Les données brutes, sous forme de tableur, peuvent être fournies à toute personne sur simple demande. Elles sont destinées à un usage et une diffusion publics dans le cadre du Système d'Information sur la Nature et les Paysages (SINP).

## *V.2 Les espèces déterminantes ZNIEFF et autres taxons remarquables*

Les espèces déterminantes constituent un concept clé des ZNIEFF depuis la deuxième génération. En effet, ces espèces permettent de définir de façon objective l'intérêt faunistique ou floristique qui motive la désignation en ZNIEFF (Horellou *et al.,* 2014). La définition de ces espèces déterminantes repose sur leur caractère : rare, menacé, endémique, localisé ou en limite d'aire (Horellou *et al.*, 2014). Pour les insectes martiniquais, l'approche retenue combine à la fois la rareté et la responsabilité patrimoniale.

- Par rareté, nous entendons le fait d'être localisé géographiquement car il n'est pas possible d'avoir des estimations d'abondance pour la grande majorité des insectes. Cet aspect géographique de la rareté est pertinent par rapport au fait d'identifier des sites remarquables comme les ZNIEFF.
- Par responsabilité patrimoniale, nous entendons le fait que la Martinique représente une proportion importante dans l'aire de répartition de l'espèce. La Martinique possède ainsi une forte responsabilité pour ses espèces endémiques strictes et également pour celles endémiques de quelques îles (avec Sainte-Lucie et Dominique par exemple). Par opposition, n'ont pas été retenues dans la liste déterminante des espèces très rares en Martinique mais qui sont beaucoup plus répandues ailleurs (faible responsabilité de la Martinique pour ces espèces).

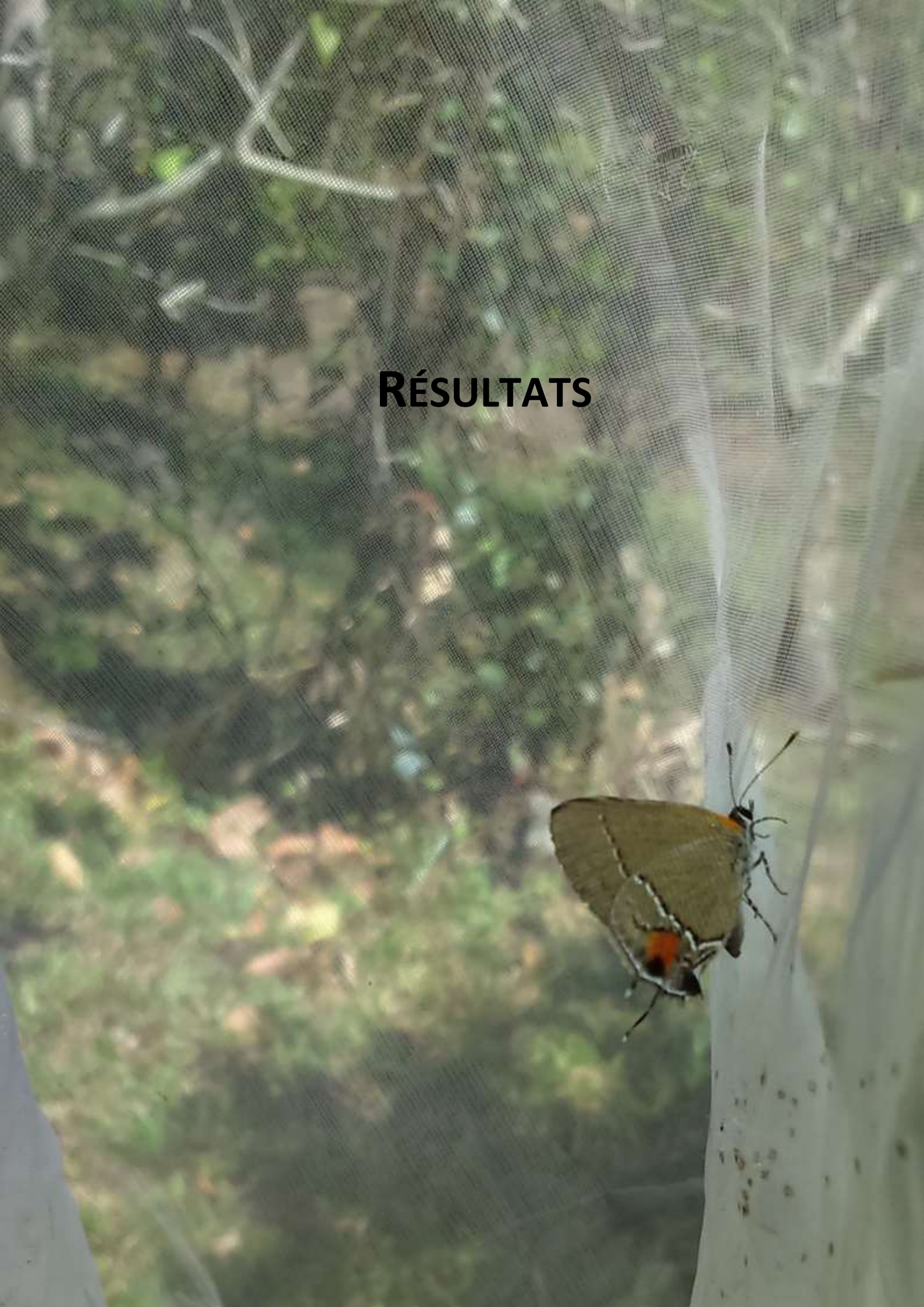
Une liste d'insectes et autres arthropodes terrestres déterminants pour les ZNIEFF a été établie en 2014 sous l'autorité du CSRPN Martinique. Des propositions de révision ont validées en 2017. Cette liste insiste sur la notion d'espèces déterminantes par cortège (« déterminant 2 de la liste), à savoir que pour les insectes, c'est généralement la présence conjointe de plusieurs espèces (par exemple des taxons liés au bois mort et aux forêts matures) qui constitue l'intérêt patrimonial. Cette liste figure en annexe et nous nous appuyons dessus pour argumenter l'intérêt patrimonial des sites étudiés. Cette liste mériterait d'être révisée régulièrement en fonction de l'amélioration des connaissances.

De façon pragmatique, la liste des espèces déterminantes repose sur les groupes les mieux connus (certains Coléoptères, Lépidoptères et Odonates...).
Pour beaucoup d'autres taxons, les connaissances s'avèrent trop lacunaires pour savoir quelles espèces sont réellement remarquables. Par exemple, depuis la campagne 2014, nous avons mieux échantillonné et déterminé les Hyménoptères (fourmis notamment) et Diptères, ce qui a entraîné la découverte d'espèces nouvelles pour la Martinique. On ne peut cependant pas savoir si elles y sont répandues ou localisées.

*Battus polydamas cebriones* (Dalman, 1823). Papilionidae dont la sous-espèce est endémique de Martinique. Il s'agit cependant d'une espèce commune, surtout dans les milieux secondaires, qui n'est pas déterminante.

En plus des espèces déterminantes, les autres espèces endémiques, les espèces rares et les autres facteurs d'intérêt sont mentionnés dans les parties qui suivent.

# RÉSULTATS



# I. Matériel collecté

Au total, 9 046 spécimens ont pu être déterminés au genre ou à l'espèce, parfois seulement à la famille (tableau I). Ceci correspondant à 630 taxons différents, dont 577 insectes (détails dans le tableau I). Pour mémoire, l'ordre de grandeur est proche de la campagne 2018 qui comportait 10 664 spécimens pour 560 taxons d'insectes. Le nombre de spécimens collectés s'avère élevé comparativement aux années d'avant 2018, en accroissement régulier en lien avec le renforcement du protocole (depuis 2017) et l'étoffement régulier du réseau d'experts.

L'abondance par ordre (tableau I) traduit les méthodes de collecte utilisées depuis 2014, avec l'adjonction de pièges Malaise et d'assiettes colorées, méthodes permettant de bien échantillonner les Diptères et Hyménoptères, ainsi que l'effort conduit sur les Hyménoptères Formicidae.
Les Hémiptères et Hyménoptères ont bénéficié d'un effort accru de détermination mais aussi, comme les Coléoptères, d'un meilleur échantillonnage grâce aux pièges PVB ajoutés au protocole (et au tamisage pour les Hyménoptères).

| | Sites | Témoin (La Broue) | ZN16 (Rocher Leclerc) | ZN18 (Morne Valentin) | ZN22 (Pointe La Rose) | ZN41 (Morne des Olives) | ZN46 (Bois Duhautmont) | Total |
|---|---|---|---|---|---|---|---|---|
| | **Effectif** | **2046** | **1939** | **971** | **1456** | **1045** | **1600** | **9046** |
| Classe | **Richesse observée** | **235** | **210** | **210** | **210** | **246** | **262** | **630** |
| Hexapoda (insectes) | Coleoptera | 474 | 404 | 279 | 606 | 273 | 438 | 2474 |
| | Dermaptera | 2 | | | | 4 | 2 | 8 |
| | Diptera | 692 | 1066 | 218 | 358 | 185 | 685 | 3204 |
| | Hemiptera | 141 | 61 | 121 | 120 | 46 | 42 | 531 |
| | Hymenoptera | 602 | 286 | 217 | 274 | 346 | 322 | 2047 |
| | Lepidoptera | 51 | 67 | 94 | 74 | 134 | 68 | 488 |
| | Mantodea | | 2 | | | | | 2 |
| | Neuroptera | 4 | 3 | 2 | 4 | | | 13 |
| | Odonata | 13 | 3 | 1 | 8 | 6 | 1 | 32 |
| | Orthoptera | 2 | 1 | 5 | | 4 | 2 | 14 |
| | Phasmida | | 1 | | | | | 1 |
| | Trichoptera | | | | | | 2 | 2 |
| Arachnida | Araneae | 32 | 33 | 25 | 8 | 20 | 10 | 128 |
| | Scorpiones | | 4 | 1 | 1 | | | 6 |
| Chilopoda | Lithobiomorpha | 1 | | | | | | 1 |
| | Scolopendromorpha | | | | | 16 | 1 | 17 |
| Diplopoda | Glomeridesmida | | | | | 4 | 12 | 16 |
| | Polydesmida | 4 | | 1 | | 2 | 1 | 8 |
| | Siphonophorida | 2 | | | | | | 2 |
| | Spirobolida | 6 | 7 | 2 | 1 | 2 | 1 | 19 |
| Malacostraca | Isopoda | 18 | | 4 | 1 | 2 | 8 | 33 |

**Tableau I.** Abondance, richesse spécifique (en espèces ou morpho-espèces) des ZNIEFF étudiées en 2019. La fin du tableau indique les abondances collectées par Ordre.

# Liste des observations

**Avertissement**

En aucun cas les richesses spécifiques ni les listes présentées par ZNIEFF ne sauraient être considérées comme exhaustives. Les insectes sont généralement difficiles à détecter : les imagos ont une courte période d'apparition, les larves sont cachées dans le substrat et la détectabilité est variable selon les groupes, les espèces et les milieux. Certains ordres et familles n'ont pas été échantillonnés. Cet inventaire est un sondage rapide des communautés d'espèces présentes dans ces secteurs.
L'effort standardisé (même période, mêmes méthodes) permet cependant de comparer l'intérêt relatif des ZNIEFF les unes par rapport aux autres. Leur intérêt est également mis en perspective par rapport à d'autres inventaires effectués aux Antilles par la SEAG (exemple : plus de 1000 données de Cerambycidae disponibles en base de données) et dans les publications (ex. Meurgey & Picard, 2011 ou David & Lucas, 2017).

Cette synthèse reprend les observations effectuées lors des prospections de terrain de la campagne de terrain 2019. Le tableur complet (format base de données) avec les données sources peut être transmis sur simple demande adressée aux auteurs ou à la DEAL Martinique. Les données sont également disponibles dans le cadre du SINP et du GBIF.

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| **INSECTES - COLEOPTERA** | | | | | | | |
| **Anthicidae** | | | | | | | |
| *Stricticollis tobias* (Marseul, 1879) | | | | | | 1 | |
| **Anthribidae** | | | | | | | |
| *Monocloeus insularis* (Frieser, 1959) | | | | | | 1 | |
| *Ormiscus conis* Jordan, 1924 | | | | | | 1 | |
| **Bostrichidae** | | | | | | | |
| *Amphicerus cornutus* Pallas, 1772 | 1 | | | | | | |
| *Melalgus gonagrus* (Fabricius, 1798) | 3 | 11 | | | | | |
| *Minthea rugicollis* (Walker, 1858) | | | | 1 | | | |
| Bostrichidae Latreille, 1802 | 28 | 13 | 15 | 51 | | | |
| **Brentidae (Apionidae)** | | | | | | | |
| *Acratus subfasciatus* (Boheman, 1840) | | | | | 1 | | Peu commun |
| *Raphirhynchus cylindricornis* (Fabricius, 1787) | 2 | 2 | 3 | 5 | 3 | | |
| *Stereodermus exilis* Suffrian, 1870 | | 8 | | 15 | | 3 | |
| Apioninae Schönherr, 1823 | | | | 2 | | | |
| **Buprestidae** | | | | | | | |
| *Chrysobothris guadeloupensis* Descarpentries, 1981 | | | | 1 | | | Endémique des Petites Antilles, peu courant |
| *Euplectalecia erythropa* (Gory, 1840) | | | | | 1 | | |
| **Cantharidae** | | | | | | | |
| *Tytthonyx dierkensi* Constantin, 2012 | | | | | 2 | | Endémique de Martinique |
| **Carabidae** | | | | | | | |
| *Anchonoderus subaeneus* Reiche, 1843 | | | | | | 2 | |
| *Apenes marginalis* (Dejean, 1831) | 5 | | 2 | 4 | | | |
| *Apenes sculpticeps* Ball & Shpeley, 2009 | 1 | | | 1 | | | |
| *Aspidoglossa schach* (Fabricius, 1792) | 1 | | | | | | |
| *Athrostictus paganus* (Dejean, 1831) | | | | 1 | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Clivina tuberculata* Putzeys, 1846 | | | | | | 1 | |
| *Colliuris* De Geer, 1774 | 1 | | | | | | *cf. tetrastigma* (Chaudoir, 1863). Première mention de ce genre en Martinique |
| *Lebia marginicollis* Dejean, 1825 | 1 | | | 1 | | | |
| *Notiobia* Perty, 1830 | | | | | | 2 | *Notiobia aulica* (Dejean, 1829) : Première mention de cette espèce largement répandue (article à paraître dans "Le Coléoptériste" - J.-M. Lemaire) |
| *Pentagonica flavipes* (LeConte, 1853) | 2 | 2 | 3 | 5 | 3 | 7 | |
| *Perigona nigriceps* (Dejean, 1831) | 1 | 4 | | 25 | 1 | | |
| *Pseudaptinus* Laporte de Castelnau, 1834 | 2 | | | 1 | | | *Pseudaptinus dorsalis* (Brullé, 1834), premier signalement des Antilles françaises |
| *Selenophorus iviei* Shpeley, Hunting & Ball, 2017 | | | | | | 1 | |
| *Selenophorus parumpunctatus* Dejean, 1829 | | | | 2 | | | |
| *Selenophorus subquadratus* (Putzeys, 1878) | 1 | | | | | 1 | |
| *Tachys ensenadae* Mutchler, 1934 | 1 | 1 | | 26 | | | |
| *Tachys* Dejean, 1821 | 4 | | | | | 3 | |
| *Perileptus dentifer* Darlington, 1935 | | | | | | 1 | Connu de Guadeloupe, première mention de Martinique. |
| Carabidae Latreille, 1802 | | | 25 | | | | Lot restant à étudier. |
| **Cerambycidae** | | | | | | | |
| *Achryson surinamum* (Linnaeus, 1767) | 13 | 2 | | | | | |
| *Adetus lherminieri* Fleutiaux & Sallé, 1889 | | 1 | 1 | | | | |
| *Amniscus similis* (Gahan, 1895) | | 1 | | 1 | | | |
| *Anisopodus dominicensis* Villiers, 1980 | | | | | 1 | | Endémique de Dominique et Martinique, peu commun |
| *Bonfilsia pejoti* Chalumeau & Touroult, 2004 | | | | | | 6 | Endémique commun |
| *Cacostola ornata* Fleutiaux & Sallé, 1889 | | 1 | 1 | 1 | | | Peu commun |
| *Caribbomerus* Vitali, 2003 | | | | 6 | | | Espèce nouvelle pour la Martinique, à étudier. |
| *Chlorida festiva* (Linnaeus, 1758) | 2 | | 1 | | | 1 | |
| *Curtomerus flavus* (Fabricius, 1775) | 7 | 1 | | 31 | | | |
| *Dendrobias maxillosus* Dupont, 1834 | | 4 | | | | | Déterminant ZNIEFF. Endémique de Martinique, en forêts xérophiles. |
| *Eburia dejeani* Gahan, 1895 | 1 | 2 | | 2 | | | Endémique de Martinique |
| *Eburia inexpectata* Touroult, 2012 | 3 | | | 4 | | | Déterminant ZNIEFF. Endémique de Martinique, en forêts xérophiles. |
| *Eburia insulana* Gahan, 1895 | 8 | 20 | 2 | 3 | | | |
| *Ecyrus hirtipes* Gahan, 1895 | | 1 | | 5 | 1 | | |
| *Fortuneleptura cameneni* Villiers, 1979 | | | | | 2 | 5 | Déterminant ZNIEFF. Genre et espèce endémique de Martinique. |
| *Hypsioma grisea* (Fleutiaux & Sallé, 1889) | 18 | 8 | 4 | 1 | | 7 | |
| *Lagocheirus araneiformis insulorum* Dillon, 1957 | 1 | 1 | | | 1 | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Leptostylopsis martinicensis* Villiers, 1980 | | 1 | | 1 | 1 | 4 | |
| *Methia necydalea* (Fabricius, 1798) | 14 | 8 | 3 | 11 | | 1 | |
| *Mionochroma rufescens* (Gahan, 1895) | | | | | 16 | | Déterminant ZNIEFF. Peu courant. |
| *Neocompsa cylindricollis* (Fabricius, 1798) | 16 | 22 | | 38 | | 9 | |
| *Neocompsa fulgens* (Fisher, 1932) | | 1 | | 1 | | | Endémique Petites Antilles, peu commun |
| *Nesanoplium dalensi* Chalumeau & Touroult, 2005 | 1 | 6 | | 6 | | | Déterminant ZNIEFF. Endémique de Sainte-Lucie et Martinique. |
| *Oncideres amputator* (Fabricius, 1792) | 1 | 1 | 2 | | | | Espèce ingénieure, qui dévitalise les rameaux de pois doux. |
| *Onychocerus scorpio* (Fabricius, 1781) | | 1 | | | | | Espèce à large répartition, de milieux plutôt secondaires |
| *Rosalba hovorei* Touroult, 2007 | | | | | 1 | | Déterminant ZNIEFF, endémique et peu courant. |
| *Solenoptera metallescens* Thomson, 1860 | | | | | 1 | | Déterminant ZNIEFF, endémique de Dominique et Martinique, de forêt méso- et hygrophile, peu commun |
| *Solenoptera quadrilineata* (Olivier, 1795) | | 6 | 7 | 9 | | | Déterminant ZNIEFF. Endémique des forêts xérophiles de Martinique |
| *Spinestoloides benardi* (Breuning, 1980) | 1 | | 1 | 1 | | | |
| *Styloleptus posticalis* (Gahan, 1895) | 1 | | 1 | 4 | 1 | 12 | |
| *Taeniotes leucogrammus leucogrammus* Thomson, 1865 | | | | | 2 | | Déterminant ZNIEFF. Endémique, peu commun |
| *Trestonia signifera* Buquet, 1859 | | 2 | | | | | |
| *Trypanidius spilmani spilmani* Villiers, 1980 | | | | | | 1 | Endémique des Petites Antilles, très rare |
| *Urgleptes guadeloupensis* (Fleutiaux & Sallé, 1889) | 60 | 9 | 5 | 5 | | 17 | |
| **Chelonariidae** | | | | | | | |
| *Chelonarium* Fabricius, 1801 | | | 1 | | | 6 | |
| **Chrysomelidae** | | | | | | | |
| *Aedmon* Clark, 1860 | | | | | | 8 | |
| *Alagoasa* Bechyné, 1955 | | | 1 | | | | |
| *Cryptocephalus* Geoffroy, 1762 | | 1 | | 4 | | 1 | |
| *Lysathia* Bechyné, 1959 | | | | | 2 | | |
| *Neolema dorsalis* (Olivier, 1791) | | | 1 | | | | |
| Alticini Newman, 1834 | | | | 1 | | | |
| Bruchinae Latreille, 1802 | | 1 | | 1 | | | |
| Cassidinae Gyllenhal, 1813 | | 1 | 5 | 1 | | 1 | |
| Cassidini Gyllenhal, 1813 | | | | | 1 | | |
| Chrysomelidae Latreille, 1802 | 10 | 4 | 8 | 3 | 3 | 4 | |
| **Ciidae** | | | | | | | |
| Ciidae Leach, 1819 | | | | | 4 | 6 | |
| **Cleridae** | | | | | | | |
| *Neorthopleura subfasciatum* (Chevrolat, 1874) | | 2 | | 6 | | | Peu commun |
| **Cneoglossidae** | | | | | | | |
| Cneoglossidae Champion, 1897 | | | | | | 2 | |
| **Coccinellidae** | | | | | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Cladis nitidula* (Fabricius, 1792) | | 1 | | | | | |
| *Cycloneda sanguinea* (Linnaeus, 1763) | | | | | | 1 | |
| Coccinellidae Latreille, 1807 | 5 | 5 | | 2 | 1 | 3 | |
| **Curculionidae** | | | | | | | |
| *Anchonus* Schönherr, 1825 | | | | 1 | 1 | | |
| *Anthonomus* Germar, 1817 | | | | 3 | | | |
| Catolethrus Boheman, 1838 | | | | | | 1 | |
| *Caulophilus dumbardoni* Rheinheimer, 2019 | | | | | 3 | 11 | |
| *Cholus martiniquensis* Marshall, 1926 | | | | | 3 | | |
| *Cleogonus distinctus* Chevrolat, 1880 | | | | | | 2 | |
| *Cossonus pyrirostris* Boheman, 1838 | | | | 3 | | | |
| *Diaprepes martinicensis* (Chevrolat, 1879) | | | | | | 3 | |
| *Diaprepes variegatus* Chevrolat, 1880 | | | | | 4 | 3 | |
| *Episcirrus nocturnus* (Chevrolat, 1880) | | | 2 | | | | |
| *Episcirrus singularis* (Chevrolat, 1880) | | 1 | | | | | |
| *Eubulopsis rufa* Hustache, 1932 | | | | | 2 | | |
| *Hilipinus tripunctatus* (Chevrolat, 1880) | | 8 | 6 | 8 | | | |
| *Homoeostethus obscurus* Hustache, 1930 | | | | | | 1 | |
| *Ileomus romei* Rheinheimer, 2014 | | | | | 1 | 4 | Déterminant ZNIEFF, endémique de Martinique et Guadeloupe |
| *Isus nodulosus* (Chevrolat, 1880) | | | 2 | | | 1 | |
| *Ixanchonus cribricollis* (Coquerel, 1849) | | | 1 | | 8 | 1 | |
| *Litostylus marginicollis* (Chevrolat, 1880) | | | | 2 | | 2 | |
| *Macrocopturus* Heller, 1895 | | | | | | 1 | *Macrocopturus* sp. 1, nouveau pour la Martinique |
| *Macromerus lanipes* (Olivier, 1790) | | | | | 1 | | |
| *Neotylodes guadelupensis* (Rosenschoeld, 1837) | | | | | 12 | 1 | |
| *Oxyderces cretaceus* (Fabricius, 1792) | 2 | | 1 | | | | Déterminant ZNIEFF, endémique de Martinique et Guadeloupe |
| *Pappista aurulenta* (Chevrolat, 1880) | | | | | 12 | 2 | |
| *Pappista* Alonso-Zarazaga & Lyal, 1999 | | | | | 1 | 5 | |
| *Polydacrys moestus* Chevrolat, 1880 | | | | | 3 | | |
| *Pseudomus fairmairei* (Coquerel, 1849) | | 2 | | 2 | | | |
| *Semnorhynchus vacillatus* (Boheman, 1837) | | | | | | 2 | |
| *Sternechus vicinus* Fleutiaux & Sallé, 1889 | | | | 1 | | | |
| Curculionidae Latreille, 1802 | | 2 | 9 | 3 | 11 | 7 | |
| Platypodinae Shuckard, 1839 | 15 | 6 | 10 | 20 | 9 | 5 | |
| Scolytinae Latreille, 1804 | 15 | 54 | 12 | 31 | 30 | 36 | Les Scolytes restent complètement à étudier |
| **Dryophthoridae** | | | | | | | |
| *Mesocordylus* Lacordaire, 1866 | | | | | 1 | | Mesocordylus sp. Nouveau pour la Martinique |
| *Metamasius atricolor* (Chevrolat, 1880) | | | | | 3 | 1 | |
| **Dytiscidae** | | | | | | | |
| Dytiscidae Leach, 1815 | 16 | 1 | | 3 | 1 | | |
| **Elateridae** | | | | | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Achrestus fortune*i Chassain & Touroult, 2011 | | | | | 1 | 1 | Déterminant ZNIEFF, endémique, peu courant. Mime les Lampyridae *Photinus/ Robopus* |
| *Anchastus insularis* Candèze, 1889 | 1 | | | | | | Déterminant ZNIEFF. Très rare. |
| *Chalcolepidius validus* Candèze, 1857 | 1 | 1 | | | | | Grosse espèce, peu courante. |
| *Dicrepidius ramicornis* (Palisot de Beauvois, 1805) | | | 1 | | | 1 | |
| *Dipropus puberulus* (Boheman, 1858) | 2 | | 2 | 1 | | 1 | |
| *Lygelater ignitus* (Fabricius, 1787) | 1 | | 2 | | | | |
| Elateridae Leach, 1815 | 1 | | | | 1 | | |
| **Elmidae** | | | | | | | |
| Elmidae Curtis, 1830 | | | | | | 24 | |
| **Endomychidae** | | | | | | | |
| Endomychidae Leach, 1815 | | | | | | 30 | Aucune espèce de cette famille n'était signalée de Martinique. Transmis pour étude. |
| **Eucnemidae** | | | | | | | |
| *Fornax luridus* Chevrolat, 1867 | | | | 1 | | | |
| *Fornax* Laporte de Castelnau, 1835 | | | | 1 | | | |
| *Isorhipis picteti* (Bonvouloir, 1871) | | | | | 16 | 2 | |
| *Nematodes biimpressus* Fleutiaux, 1911 | | | | | | 1 | |
| *Nematodes eddyi* Chassain, 2017 | | | | | | 1 | Endémique, peu commun |
| Eucnemidae Eschscholtz, 1829 | | 1 | | | | | |
| **Gyrinidae** | | | | | | | |
| Gyrinidae Latreille, 1810 | | | | | 1 | | |
| **Histeridae** | | | | | | | |
| *Trypanaeus* Eschscholtz, 1829 | | | | | | 1 | |
| **Hydrophilidae** | | | | | | | |
| *Cercyon nigriceps* (Marsham, 1802) | | | | 1 | | | |
| *Cercyon* Leach, 1817 | | | 1 | | | | |
| Hydrophilidae Latreille, 1802 | 36 | | 4 | 8 | | 8 | |
| **Lampyridae** | | | | | | | |
| *Aspisoma ignitum* (Linnaeus, 1758) | 13 | 1 | | 5 | | 1 | |
| *Aspisoma superciliosum* Gorham, 1898 | | 1 | | 1 | | | |
| *Photinus littoralis* (Motschulsky, 1853) | | | | | 11 | 27 | |
| *Pyropyga incognita* Olivier, 1912 | | | | | 1 | 4 | |
| *Robopus vittiger* (Gyllenhal, 1817) | | | | | 7 | 5 | |
| **Lycidae** | | | | | | | |
| *Mesopteron insularum* Chalumeau & Roguet, 1984 | | | | | 1 | 1 | Déterminant ZNIEFF. Endémique de zone méso- et hygrophile. |
| **Meloidae** | | | | | | | |
| *Pseudozonitis marginata* (Fabricius, 1781) | | | | | 1 | | |
| **Melyridae** | | | | | | | |
| Malachiinae Fleming, 1821 | | | 1 | | | | |
| **Monotomidae** | | | | | | | |
| *Monotoma longicollis* (Gyllenhal, 1827) | | | | 1 | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Monotoma picipes* Herbst, 1793 | | | | 25 | | | |
| **Mordellidae** | | | | | | | |
| Mordellidae Latreille, 1802 | | 2 | | 15 | | | |
| **Nitidulidae** | | | | | | | |
| Nitidulidae Latreille, 1802 | | 11 | 6 | 5 | 2 | 1 | |
| **Oedemeridae** | | | | | | | |
| *Micronacerdes* Pic, 1923 | | 1 | | | | | |
| *Oxycopis vittata* (Fabricius, 1775) | 1 | 1 | | 1 | | | |
| *Oxycopis* Arnett, 1951 | 1 | 1 | 8 | 5 | | | |
| Oedemeridae Latreille, 1810 | 1 | 5 | | 4 | 2 | 1 | |
| **Passalidae** | | | | | | | |
| *Passalus trinesides* Boucher, 2015 | | | 2 | | 1 | 2 | Déterminant en zone xérophile. Grosse espèce saproxylique. |
| **Ptilodactylidae** | | | | | | | |
| *Ptilodactyla* Illiger, 1807 | | | 3 | | 5 | 2 | |
| Ptilodactylidae Laporte de Castelnau, 1836 | | | 1 | | 1 | 6 | |
| **Ptinidae** | | | | | | | |
| *Stichtoptychus dufaui* (Pic, 1911) | | 1 | | | | | |
| *Stichtoptychus* Fall, 1905 | | 3 | | | | | |
| *Xyletinus* Latreille, 1809 | | | 1 | | | | |
| Ptinidae Latreille, 1802 | | 1 | | 1 | | | |
| **Rhipiceridae** | | | | | | | |
| *Callirhipis lherminieri* Castelnau, 1834 | | | | | 8 | 4 | |
| **Salpingidae** | | | | | | | |
| *Inopeplus praeustus* (Chevrolat, 1858) | 1 | | | 4 | | | |
| **Scarabaeidae** | | | | | | | |
| *Anomala luciae* Blanchard, 1850 | | | | | 5 | 3 | |
| *Aphodius* Hellwig, 1798 | | | 13 | | | | |
| *Ataenius* Harold, 1867 | | 1 | 18 | 20 | | 3 | |
| *Cyclocephala annamariae* Dutrillaux, Chalumeau, Dutrillaux, Giannoulis & Mamuris, 2013 | 18 | 17 | 16 | 9 | 12 | 24 | Endémique très commun |
| *Digitonthophagus gazella* (Fabricius, 1787) | 11 | | 3 | 4 | 1 | 2 | Bousier afrotropical introduit |
| *Leucothyreus nolleti* Paulian, 1947 | 4 | 6 | 6 | 12 | | 2 | |
| *Leucothyreus pinchoni* Chalumeau & Gruner, 1976 | | | | | 4 | 4 | Endémique, peu commun |
| *Madiana brigitteae* Ratcliffe & Romé, 2019 | | | 1 | | | | Genre et espèce endémiques. Cétoine très localisée, découverte seulement récemment. |
| *Phileurus valgus* Olivier, 1789 | 1 | | 1 | | | | |
| *Phyllophaga abudantuni* Chalumeau & Gruner, 1976 | 10 | 13 | 16 | 12 | | 2 | |
| *Phyllophaga delplanquei* Chalumeau & Gruner, 1976 | | | | | 1 | 1 | |
| Phyllophaga Harris, 1827 | | | | | 4 | 10 | |
| *Plectris martinicensis* Chalumeau, 1982 | | | | | 1 | | Déterminant ZNIEFF. Endémique, peu commun |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Pseudocanthon caeranus* Matthews, 1966 | | | | | 1 | | Petit bousier forestier, endémique de Dominique et Martinique. |
| *Rutela striata martinicensis* Chalumeau & Gruner, 1976 | 4 | | | 1 | | | |
| *Saprosites* Redtenbacher, 1858 | | | | | | 1 | Aphodiina se développant dans le bois mort. Peu commun |
| *Tomarus cuniculus* (Fabricius, 1801) | 10 | 8 | 3 | | 1 | 7 | |
| *Tomarus ebenus* (De Geer, 1774) | | 1 | | | | | |
| Aphodiinae Leach, 1815 | 50 | 19 | | 28 | 3 | 13 | |
| **Silvanidae** | | | | | | | |
| *Cathartus quadricollis* (Guérin-Méneville, 1844) | | | | 2 | | | |
| *Monanus concinnulus* (Walker, 1858) | | | | 3 | | | |
| **Staphylinidae** | | | | | | | |
| *Carpelimus fulvipes* (Erichson, 1840) | | | | | | 1 | |
| *Oxytelus incisus* Motschulsky, 1857 | | | 1 | | | | |
| Pselaphinae Latreille, 1802 | 2 | | | | 1 | | |
| Staphylinidae Latreille, 1802 | 8 | 27 | 20 | 40 | 13 | 6 | |
| **Tenebrionidae** | | | | | | | |
| *Alegoria castelnaui* Fleutiaux & Sallé, 1889 | | | | | | 3 | |
| *Cyrtosoma martiniquense* Marcuzzi, 1999 | 3 | | 1 | 1 | 1 | | Endémique, commun |
| *Rhipidandrus micrographus* (Lacordaire, 1866) | | 10 | | | | | Développement dans les champignons lignivores |
| *Statira* Audinet-Serville, 1825 | 1 | 7 | 1 | 10 | | | |
| *Talanus* Jacquelin du Val, 1857 | | | 3 | | | 8 | |
| Alleculinae Laporte de Castelnau, 1840 | | | | 1 | | | |
| Tenebrionidae Latreille, 1802 | 2 | 4 | 1 | | | 2 | |
| **Trogidae** | | | | | | | |
| *Omorgus suberosus* (Fabricius, 1775) | 3 | | | | | | |
| **Trogossitidae** | | | | | | | |
| Trogossitidae Latreille, 1802 | | 1 | | | | | |
| **Zopheridae** | | | | | | | |
| *Nematidium* Erichson, 1845 | | | | | | 3 | *Nematidium filiforme* ? |
| *Plagiope* Erichson, 1845 | | | | | 1 | | *Plagiope cf. lherminieri* |
| Coleoptera Linnaeus, 1758 | 24 | 31 | 8 | 18 | 10 | 11 | Divers petits groupes indéterminés |
| **DERMAPTERA** | | | | | | | |
| **Anisolabididae** | | | | | | | |
| *Euborellia caraibea* Hebard, 1922 | | | | | | 1 | |
| *Euborellia* Burr, 1909 | 2 | | | | | | |
| Dermaptera De Geer, 1773 | | | | | 4 | 1 | |
| **DIPTERA** | | | | | | | |
| **Agromyzidae** | | | | | | | |
| *Calycomyza* Hendel, 1931 | 20 | 9 | 2 | | | 4 | |
| *Liriomyza* Mik, 1894 | | 2 | 3 | | | | |
| *Melanagromyza* Hendel, 1920 | | 14 | | | | 13 | |
| *Nemorimyza* Frey, 1946 | | | | | | 1 | *Nemorimyza* sp. Spécimen différent de la seule espèce |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| | | | | | | | connue de Martinique (*N. maculosa*). |
| *Phytobia* Lioy, 1864 | | | | | | 2 | *Phytobia* sp. Première observation du genre en Martinique. |
| Agromyzidae Fallén, 1810 | 2 | | | | | | |
| **Anthomyzidae** | | | | | | | |
| Anthomyzidae Czerny, 1903 | | 1 | | | | | *Mumetopia* sp. Première observation de la famille en Martinique. |
| **Asilidae** | | | | | | | |
| *Efferia nigrimystaceus* (Macquart, 1847) | | 7 | | 5 | | | |
| **Bibionidae** | | | | | | | |
| *Plecia* Wiedemann, 1828 | | | | | 2 | 5 | |
| **Calliphoridae** | | | | | | | |
| *Chrysomya albiceps* (Wiedemann, 1819) | 1 | | | | | | |
| *Lucilia* Robineau-Desvoidy, 1830 | | | | | 2 | | |
| **Chloropidae** | | | | | | | |
| *Liohippelates* Duda, 1929 | | | | | | 13 | |
| Chloropidae Rondani, 1856 | | 11 | 4 | 1 | | 21 | |
| **Clusiidae** | | | | | | | |
| *Sobarocephala* Czerny, 1903 | 2 | 1 | | 1 | 1 | 2 | |
| Clusiidae Handlirsch, 1884 | 4 | | 2 | | | | |
| **Dolichopodidae** | | | | | | | |
| *Amblypsilopus* Bigot, 1889 | | | | | 8 | | |
| *Condylostylus chrysoprasi* (Walker, 1849) | 30 | 8 | 7 | 35 | | | |
| *Condylostylus graenicheri* (Van Duzee, 1927) | 1 | | | 4 | | | |
| *Condylostylus perpilosus* Robinson, 1975 | 11 | 40 | 7 | 14 | | | |
| *Condylostylus* Bigot, 1859 | 1 | | 1 | | 1 | 4 | dont *Condylostylus similis* (Aldrich, 1901), absent de TAXREF V13 |
| Diaphorinae | 236 | 456 | 36 | 104 | 41 | 53 | |
| Dolichopodidae Latreille, 1809 | 2 | | | | | 2 | |
| Drosophilidae | | | | | | | |
| *Drosophila* Fallén, 1823 | 22 | 6 | 3 | 1 | 1 | 67 | |
| *Hirtodrosophila* Duda, 1923 | 4 | 10 | | | | | |
| *Leucophenga* Mik, 1886 | 7 | 15 | | 10 | | | |
| *Microdrosophila* Malloch, 1921 | 11 | | | | | | |
| *Zygothrica* | 4 | | | | | | |
| Drosophilidae Rondani, 1856 | 9 | | 6 | 4 | 3 | 12 | |
| **Empididae** | | | | | | | |
| *Hemerodromia* Meigen, 1822 | | | | | | 1 | |
| Empididae Linnaeus, 1758 | | 15 | 2 | 1 | | 4 | |
| **Ephydridae** | | | | | | | |
| *Athyroglossa* Loew, 1860 | 1 | | | | | | |
| *Brachydeutera* Loew, 1860 | 2 | | | | | | |
| *Ephydra* Fallén, 1810 | 2 | | | | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Zeros* | | 1 | | | | | *Zeros fenestralis* (Cresson, 1918). Première observation de cette espèce dans les Petites Antilles |
| Ephydridae Zetterstedt, 1837 | 1 | 1 | | | | | |
| **Fanniidae** | | | | | | | |
| *Fannia* Robineau-Desvoidy, 1830 | | | | | | 1 | |
| **Lauxaniidae** | | | | | | | |
| *Poecilominettia valida* (Walker, 1858) | 6 | 38 | | | | 1 | |
| *Trigonometopus* Macquart, 1835 | | | | | | 1 | *Trigonometopus rotundicornis* Williston, 1896. Espèce connue de Sainte-Lucie. Première observation de ce diptère en Martinique. |
| Lauxaniidae Macquart, 1835 | 12 | 9 | 4 | | | 12 | |
| **Lonchaeidae** | | | | | | | |
| Lonchaea Fallen, 1820 | | | | | 1 | 13 | |
| **Micropezidae** | | | | | | | |
| *Grallipeza placidoides* (Cresson, 1926) | | | | 1 | 1 | | Espèce endémique des Petites Antilles (Martinique – Sainte-Lucie) |
| **Milichiidae** | | | | | | | |
| Milichiidae Schiner, 1862 | | | | | | 3 | |
| **Muscidae** | | | | | | | |
| *Morellia* Robineau-Desvoidy, 1830 | 1 | | | | | | *Morellia basalis* Walker, 1853 (pas dans TAXREF v13) |
| *Stomoxys calcitrans* (Linnaeus, 1758) | | | 1 | | | | Espèce largement répartie dans la région néotropicale. Espèce hématophage volant non loin des zones d'élevage. |
| Muscidae Latreille, 1802 | | 1 | | 1 | 9 | 7 | |
| **Odiniidae** | | | | | | | |
| *Odinia* Robineau-Desvoidy, 1830 | | 1 | | | | 1 | *Odinia* sp. Observation nouvelle de cette famille en Martinique |
| **Phoridae** | | | | | | | |
| Phoridae Curtis, 1833 | 25 | 21 | 28 | 56 | 34 | 12 | |
| **Pipunculidae** | | | | | | | |
| *Tomosvaryella* Aczél, 1939 | 1 | | | | | | *Tomosvaryella tuberculata* Hardy, 1948 (pas dans TAXREF, V13) |
| **Rhagionidae** | | | | | | | |
| *Chrysopilus* Macquart, 1826 | | 2 | | | 1 | | |
| **Sarcophagidae** | | | | | | | |
| Sarcophagidae Haliday, 1853 | 51 | 120 | 19 | 51 | 17 | 34 | |
| **Sepsidae** | | | | | | | |
| Sepsidae Walker, 1833 | | | 1 | | | 1 | |
| **Sphaeroceridae** | | | | | | | |
| *Leptocera* Olivier, 1813 | | | | | | 3 | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| Sphaeroceridae Macquart, 1835 | 21 | | | 1 | | 33 | |
| **Stratiomyidae** | | | | | | | |
| *Hermetia illucens* (Linnaeus, 1758) | 9 | 1 | 1 | 2 | | 1 | Espèce cosmopolite, première mention documentée en Martinique. |
| Stratiomyidae Latreille, 1802 | | | 1 | | | 2 | |
| **Syrphidae** | | | | | | | |
| *Ocyptamus dimidiatus* (Fabricius, 1781) | 3 | 2 | 3 | | | | |
| *Ornidia obesa* (Fabricius, 1775) | | | | | 1 | 1 | |
| *Pseudodoros clavatus* (Fabricius, 1794) | | 1 | | | | | |
| *Toxomerus dispar* (Fabricius, 1794) | 1 | | | | 4 | 1 | |
| *Toxomerus floralis* (Fabricius, 1798) | 1 | 2 | | | 1 | | |
| **Tachinidae** | | | | | | | |
| *Phytomyptera* Rondani, 1845 | | | | | | 4 | |
| Tachinidae Fleming, 1821 | | | | | | 28 | |
| **Tephritidae** | | | | | | | |
| *Trupanea* Schrank, 1795 | | | 1 | | | | |
| **Ulidiidae** | | | | | | | |
| *Acrosticta* Loew, 1868 | 15 | | | | | 2 | |
| *Euxesta* Loew, 1868 | 36 | 13 | 2 | 0 | | 27 | Taxon habituellement dans les habitats perturbés |
| Ulidiidae Macquart, 1835 | | | | | 2 | | |
| Diptera Linnaeus, 1758 | 1 | | | | 1 | | |
| Nematocera Dumeril, 1805 | 136 | 258 | 84 | 66 | 54 | 293 | |
| **HEMIPTERA** | | | | | | | |
| **Alydidae** | | | | | | | |
| *Stenocoris tipuloides* (De Geer, 1773) | 1 | | 1 | | | | |
| Alydidae Amyot & Audinet-Serville, 1843 | | | 3 | | | | |
| **Anthocoridae** | | | | | | | |
| Anthocoridae Fieber, 1836 | 1 | 2 | | 8 | 3 | 5 | |
| **Belostomatidae** | | | | | | | |
| *Belostoma* Latreille, 1807 | 1 | | | | | | |
| **Cicadidae** | | | | | | | |
| *Carineta martiniquensis* Davis, 1934 | | | 1 | | 1 | 2 | |
| **Coreidae** | | | | | | | |
| *Anasa bellator* (Fabricius, 1787) | | | | | | 2 | |
| *Anasa scorbutica* (Fabricius, 1775) | | | 1 | | | | |
| *Phthia lunata* (Fabricius, 1787) | | | | | | 2 | |
| *Phthiacnemia picta* (Drury, 1770) | 1 | | | | | | |
| *Spartocera batatas* (Fabricius, 1798) | 1 | | | | 1 | 1 | |
| Coreidae Leach, 1815 | 2 | 3 | 1 | | | | |
| **Cydnidae** | | | | | | | |
| *Amnestus pusio* (Stål, 1860) | 2 | 8 | 13 | 19 | | 1 | |
| *Pangaeus piceatus* Stål, 1862 | 3 | | | | | 2 | |
| **Dipsocoridae** | | | | | | | |
| Dipsocoridae | | | | | | 5 | |
| **Flatidae** | | | | | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| Flatidae Spinola, 1839 | | | | 1 | | | |
| **Gerridae** | | | | | | | |
| *Brachymetra albinerva* (Amyot & Serville, 1843) | | | | 1 | | 3 | |
| *Limnogonus* Stål, 1868 | 2 | | | | | | *Limnogonus cf. franciscanus* (Stål, 1859) |
| **Lygaeidae** | | | | | | | |
| *Blissus* Burmeister, 1835 | | | | 1 | | | |
| Lygaeidae Schilling, 1829 | 22 | 17 | 37 | 29 | | 1 | dont *Paragonatas divergens,* absent de TAXREF V13 |
| **Mesoveliidae** | | | | | | | |
| *Mesovelia* Mulsant & Rey, 1852 | | | | 1 | | | |
| **Miridae** | | | | | | | |
| *Fulvius anthocoroides* (Reuter, 1875) | 1 | | | | | 1 | |
| *Prepops* Reuter, 1905 | 2 | | | | | | |
| Miridae Hahn, 1831 | 2 | 7 | 4 | 5 | 17 | | Plusieurs espèces. |
| **Nabidae** | | | | | | | |
| *Alloeorhynchus* Fieber, 1860 | | | 2 | | | | *Alloeorhynchus nigrolobus*, absent de TAXREF V13 |
| Nabidae Costa, 1853 | | | 1 | | | | |
| **Pentatomidae** | | | | | | | |
| *Ascra bifida* (Say, 1831) | | | 1 | | 2 | 1 | |
| *Banasa lenticularis* Uhler, 1894 | | 7 | 4 | 6 | 3 | 2 | |
| *Edessa meditabunda* (Fabricius, 1794) | 5 | | | | | | |
| *Euschistus* Dallas, 1851 | 1 | 2 | | 5 | | | *Euschistus crenator*, absent de TAXREF V13 |
| *Loxa viridis* (Palisot de Beauvois, 1805) | | | | | | 1 | |
| *Mormidea ypsilon* (Linnaeus, 1758) | 4 | 1 | 3 | | 1 | 2 | |
| *Mormidea* Amyot & Audinet-Serville, 1843 | | | 1 | | | | *Mormidea cubrosa*, absent de TAXREF V13 |
| *Nezara viridula* (Linnaeus, 1758) | 6 | 1 | | 1 | | | |
| *Oebalus pugnax* (Fabricius, 1775) | 1 | | | 9 | | | Première mention pour la Martinique |
| *Oebalus ypsilongriseus* (De Geer, 1773) | 1 | | | | | | |
| *Piezodorus guildini* (Westwood, 1837) | 2 | | | | | | |
| *Podisus sagitta* (Fabricius, 1794) | | | | 1 | | | |
| Podopinae Amyot & Serville, 1843 | 11 | | | | | | *Amaurochrous dubius*, absent de TAXREF V13 |
| **Reduviidae** | | | | | | | |
| *Pnirontis* Stål, 1859 | | | | 1 | | 1 | |
| *Rasahus hamatus* (Fabricius, 1781) | 12 | | 2 | | | | Nouveau signalement pour la Martinique |
| *Sirthenea stria* (Fabricius, 1794) | | | | | | 2 | |
| *Zelus longipes* (Linnaeus, 1767) | | | 1 | | | | Pas encore signalé de Martinique dans la littérature |
| **Rhopalidae** | | | | | | | |
| *Jadera haematoloma* (Herrich-Schäffer, 1847) | 10 | 4 | 1 | 14 | | | |
| Rhopalidae Amyot & Audinet-Serville, 1843 | 2 | | | | | | |
| **Rhyparochromidae** | | | | | | | |
| *Cligenes distinctus* Distant, 1893 | 7 | | 19 | 15 | 11 | 1 | |
| *Ozophora* Uhler, 1871 | 5 | 2 | 14 | | | | *Ozophora agilis*, absent de TAXREF V13 |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| **Scutelleridae** | | | | | | | |
| *Symphylus caribbeanus* Kirkaldy, 1909 | 16 | 7 | 9 | 2 | | | |
| **Tingidae** | | | | | | | |
| Tingidae Laporte de Castelnau, 1833 | 1 | | 1 | 1 | | | |
| **Veliidae** | | | | | | | |
| *Microvelia longipes* Uhler, 1893 | 15 | | 1 | | | | |
| *Microvelia pulchella* Westwood, 1834 | 1 | | | | | | |
| *Rhagovelia elegans* Uhler, 1894 | | | | | 7 | | |
| *Rhagovelia* Mayr, 1865 | | | | | | 6 | |
| Hemiptera Linnaeus, 1758 | | | | | | 1 | |
| **HYMENOPTERA** | | | | | | | |
| **Apidae** | | | | | | | |
| *Apis mellifera* Linnaeus, 1758 | 6 | 2 | 1 | 3 | 2 | 2 | |
| *Centris versicolor* (Fabricius, 1775) | | 1 | | 1 | | 1 | |
| *Melissodes martinicensis* Cockerell, 1917 | 6 | 4 | 2 | 3 | | 1 | |
| *Mesoplia azurea* (Lepeletier de Saint Fargeau & Audinet-Serville, 1825) | | | | | 1 | | |
| *Xylocopa* Latreille, 1802 | 1 | | | 2 | | | |
| **Bethylidae** | | | | | | | |
| Bethylidae Dalla Torre, 1898 | 1 | 2 | | 4 | 7 | 3 | |
| **Braconidae** | | | | | | | |
| Braconidae Nees, 1811 | 3 | 14 | 1 | 4 | 3 | 3 | |
| **Ceraphronidae** | | | | | | | |
| Ceraphronidae Haliday, 1833 | | 2 | | | | | |
| **Chalcididae** | | | | | | | |
| *Brachymeria* Westwood, 1829 | 20 | 1 | 5 | | | | |
| *Conura* Spinola, 1837 | | | 1 | | | | |
| Chalcididae Latreille, 1817 | 1 | | | | | | |
| **Crabronidae** | | | | | | | |
| *Tachytes chrysopyga* (Spinola, 1842) | 1 | 1 | | 1 | | | |
| **Diapriidae** | | | | | | | |
| Diapriidae Haliday, 1833 | 5 | 4 | 2 | 2 | 5 | 1 | |
| **Dryinidae** | | | | | | | |
| Dryinidae Haliday, 1833 | | | | | | 1 | |
| **Eucharitidae** | | | | | | | |
| Eucharitidae Walker, 1846 | | | | | | 1 | *Pseudochalcura cf liburna* Heraty, 1985, Nouveau pour la Martinique (collecté en 2018 également) |
| **Figitidae** | | | | | | | |
| Figitidae Thomson, 1862 | 1 | | 1 | | 3 | 2 | |
| **Formicidae** | | | | | | | |
| *Anochetus inermis* André, 1889 | 1 | 7 | 7 | 3 | | | |
| *Anochetus mayri* Emery, 1884 | 16 | 3 | 2 | | 12 | 7 | |
| *Anochetus* Mayr, 1861 | 6 | 20 | 9 | 73 | 1 | | |
| *Azteca* Forel, 1878 | | | | | | 8 | *Azteca* sp, Nouveau genre pour la Martinique (mâles) |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Brachymyrmex obscurior* Forel, 1893 | | 11 | 1 | 1 | 2 | | |
| *Brachymyrmex* Mayr, 1868 | 1 | | | | | 2 | |
| *Camponotus conspicuus* (Smith, 1858) | 10 | 1 | 2 | 11 | | 1 | |
| *Camponotus sexguttatus* (Fabricius, 1793) | 16 | | 4 | 15 | | 3 | |
| *Camponotus* Mayr, 1861 | | 2 | | | | | |
| *Crematogaster crinosa* Mayr, 1862 | | | 2 | | | | |
| *Crematogaster curvispinosa* Mayr, 1862 | 3 | | | | | | |
| *Crematogaster* Lund, 1831 | | | | | 1 | 1 | dont *Crematogaster cf brasiliensis* Mayr, 1878. Nouveau pour la Martinique |
| *Cyphomyrmex* Mayr, 1862 | 23 | 5 | | 8 | | 3 | |
| *Discothyrea* Roger, 1863 | | | | | 1 | | *Discothyrea* sp, Nouveau genre pour la Martinique. |
| *Gnamptogenys striatula* Mayr, 1884 | 36 | | | | | | |
| *Hypoponera opacior* (Forel, 1893) | | | | | 1 | 3 | |
| *Hypoponera ragusai* (Emery, 1894) | | | | | | 15 | |
| *Hypoponera* Santschi, 1938 | 84 | | 1 | | 4 | 5 | dont *Hypoponera* sp6 (cf. *parva* (Forel, 1909)), Nouveau pour la Martinique |
| *Monomorium ebeninum* Forel, 1891 | 20 | 13 | | | | | |
| *Monomorium floricola* (Jerdon, 1851) | | | | 25 | | | |
| *Mycocepurus smithii* (Forel, 1893) | 3 | 15 | 1 | | | | |
| *Nylanderia pubens* (Forel, 1893) | 3 | | | | | 1 | |
| *Nylanderia* Emery, 1906 | 85 | | | | 25 | 5 | |
| *Odontomachus bauri* Emery, 1892 | | 3 | 7 | | 5 | 12 | |
| *Odontomachus ruginodis* Smith, 1937 | 6 | | | | | | |
| *Ooceraea biroi* (Forel, 1907) | 32 | | | | | | |
| *Pheidole antillana* Forel, 1893 | | | | | 1 | | |
| *Pheidole jelskii* Mayr, 1884 | | 1 | | | | 5 | |
| *Pheidole mendicula* Wheeler, 1925 | | 11 | 8 | | | 3 | |
| *Pheidole sculptior* Forel, 1893 | | 60 | | | | 12 | |
| *Pheidole* Westwood, 1839 | 67 | 10 | 8 | 1 | 7 | 21 | dont *Pheidole moerens* Wheeler, 1908 (pas dans TAXREF v13) |
| *Platythyrea punctata* (Smith F., 1858) | 1 | | | | | 1 | |
| *Prionopelta antillana* Forel, 1909 | | | | | 6 | 30 | |
| *Pseudoponera stigma* (Fabricius, 1804) | | | 3 | 1 | | | |
| *Rogeria curvipubens* Emery, 1894 | | 1 | | | | | |
| *Rogeria foreli* Emery, 1894 | | | | | | 3 | |
| *Rogeria scobinata* Kugler, 1994 | | | | | 1 | 5 | |
| *Solenopsis azteca* Forel, 1893 | 13 | | 5 | | 14 | 1 | |
| *Solenopsis geminata* (Fabricius, 1804) | 1 | 1 | 2 | | | 2 | |
| *Solenopsis pollux* Forel, 1893 | | 11 | | | | 13 | |
| *Solenopsis* Westwood, 1840 | 12 | 5 | 38 | 1 | 1 | | dont *Solenopsis basalis* Forel, 1895 (pas dans TAXREF, V13) |
| *Strumigenys alberti* Forel, 1893 | | | | | 2 | | |
| *Strumigenys eggersi* Emery, 1890 | 1 | 13 | | | | | |
| *Strumigenys elongata* Roger, 1863 | | | | | | 3 | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Strumigenys emmae* (Emery, 1890) | | 1 | | | | | |
| *Strumigenys margaritae* Forel, 1893 | 2 | 7 | | | | | |
| *Strumigenys rogeri* Emery, 1890 | | | | | 25 | 7 | |
| *Strumigenys subedentata* Mayr, 1887 | 1 | 2 | 4 | 6 | | 19 | |
| *Syllophopsis subcoeca* (Emery, 1894) | | | | | | 1 | |
| *Tetramorium bicarinatum* (Nylander, 1846) | | | 6 | | | | |
| *Typhlomyrmex pusillus* Emery, 1894 | | | | | 35 | 1 | |
| *Wasmannia auropunctata* (Roger, 1863) | 35 | 14 | 64 | 57 | 85 | 77 | |
| *Wasmannia* Forel, 1893 | 1 | | | | | | |
| Formicidae Latreille, 1809 | 39 | 11 | 9 | 9 | 13 | 4 | |
| **Halictidae** | | | | | | | |
| Halictidae Thomson, 1869 | | 1 | | 5 | 1 | 1 | |
| **Ichneumonidae** | | | | | | | |
| *Enicospilus* Stephens, 1835 | 2 | 3 | 10 | 2 | 6 | 1 | |
| Ichneumonidae Latreille, 1802 | | 3 | | 2 | 1 | | |
| **Pompilidae** | | | | | | | |
| *Aporus funestus* Evans, 1966 | 2 | 8 | 2 | 6 | | | |
| *Entypus igniculus* Durand & Wahis, 2016 | | | | | 1 | | Déterminant ZNIEFF. Endémique, de forêt méso- et hygrophile. |
| *Pepsis grossa* (Fabricius, 1798) | 2 | 2 | 1 | 1 | | | |
| *Pepsis terminata* Dahlbom, 1843 | 2 | | 1 | | 2 | | |
| **Scoliidae** | | | | | | | |
| *Dielis dorsata* (Fabricius, 1787) | | | | | 3 | 8 | |
| **Tiphiidae** | | | | | | | |
| *Tiphia paupi* Allen & Krombein, 1961 | 1 | | | | 3 | | |
| *Tiphia* Fabricius, 1775 | | | | 3 | 1 | 3 | *Tiphia cf layouae* Allen, 1967. Endémique des Petites Antilles , ou un sp nov endémique de la Martinique |
| Chalcidoidea Latreille, 1817 | 21 | 8 | 5 | 19 | 62 | 20 | |
| Platygastroidea Haliday, 1833 | 9 | 2 | 2 | 5 | 3 | | |
| **LEPIDOPTERA** | | | | | | | |
| **Castniidae** | | | | | | | |
| *Castnia pinchoni* Pierre, 2003 | | | | | 6 | | Déterminant ZNIEFF, grand papillon endémique de zone hygrophile. |
| **Cossidae** | | | | | | | |
| *Givira pulverosa* Hampson, 1898 | 1 | 4 | 1 | 3 | 1 | 1 | |
| Cossidae Leach, 1815 | 1 | 1 | | | | | *Voousia punctifer* (Hampson, 1898), absent de TAXREF V13 |
| **Crambidae** | | | | | | | |
| *Apogeshna stenialis* (Guenée, 1854) | | | 1 | | 3 | | |
| *Cliniodes euphrosinalis* pallidior Munroe, 1956 | | | 1 | | 1 | | |
| *Diaphania costata* (Fabricius, 1775) | | | | | | 1 | |
| *Diatraea saccharalis* (Fabricius, 1794) | | | 2 | | | | |
| *Dichogama innocua* (Fabricius, 1793) | | 1 | | 2 | | | |
| *Dichogama redtenbacheri* Lederer, 1863 | 1 | 1 | 1 | | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Glyphodes sibillalis berlandi* Munroe, 1956 | | | | | 2 | | |
| *Hymenia perspectalis* (Hübner, 1796) | | | | | | 1 | |
| *Omiodes humeralis* Guenée, 1854 | | | | | 1 | | |
| *Palpita quadristigmalis* (Guenée, 1854) | | | | | 1 | | |
| *Phaedropsis chromalis* (Guenée, 1854) | | | | | 1 | | |
| *Polygrammodes elevata* (Fabricius, 1777) | | | | | 1 | | |
| *Portentomorpha xanthialis* (Guenée, 1854) | | | 1 | | 1 | | Premier signalement de Martinique (connu de Guadeloupe) |
| *Salbia zena* Druce, 1902 | | | | | 1 | | |
| *Samea ecclesialis* Guenée, 1854 | | | 1 | | | | |
| *Sparagmia gonoptera* (Latreille, 1833) | | | | | 2 | | |
| *Syllepis marialis* Poey, 1832 | | | | | 1 | | |
| *Syngamia florella* (Stoll, 1781) | | | | | 1 | | |
| Crambidae Latreille, 1810 | | | | | | 2 | *Palpusia goniopalpia* (Hampson, 1912), absent de TAXREF V13 |
| Spilomelinae Guenée, 1854 | | | | | 1 | | *Heterodes ausonia* (Cramer, 1779), absent de TAXREF V13 |
| **Erebidae** | | | | | | | |
| *Anticarsia gemmatalis* Hübner, 1818 | | | 2 | 1 | 1 | 3 | |
| *Ascalapha odorata* (Linnaeus, 1758) | | 2 | 2 | 1 | 2 | 1 | |
| *Baniana veluticollis* Hampson, 1898 | 1 | 1 | 2 | 1 | | | |
| *Cosmosoma demantria* Druce, 1895 | | | | | 1 | | |
| *Eucereon cyneburge* Schaus, 1925 | | | | | 1 | | |
| *Eudocima apta* (Walker, 1858) | | | 3 | | | | |
| *Eulepidotis addens* (Walker, 1858) | | | | 1 | 1 | 2 | |
| *Eulepidotis modestula* (Herrich-Schäffer, 1869) | | | 1 | 1 | | | |
| *Eulepidotis superior* (Guenée, 1852) | | | | | 1 | 2 | |
| *Gonodonta bidens tenebrosa* Todd, 1959 | | 1 | 1 | | 1 | 1 | |
| *Gonodonta incurva* (Sepp, 1840) | | | 1 | | 1 | 2 | |
| *Halysidota leda enricoi* Toulgoët, 1978 | | | | | 4 | 1 | |
| *Halysidota schausi* Rothschild, 1909 | | | 3 | | 1 | | |
| *Hemicephalis characteria* (Stoll, 1790) | | | 1 | 1 | | | |
| *Hypercompe icasia* (Cramer, 1777) | 1 | | 1 | 1 | | 2 | |
| *Lesmone cinerea* (Butler, 1878) | | | | 1 | | | |
| *Lesmone formularis* (Geyer, 1837) | | | 1 | 2 | | 1 | |
| *Lesmone porcia* (Stoll, 1790) | | | | | 7 | 1 | |
| *Letis mycerina* (Cramer, 1777) | | | | | 1 | | |
| *Melipotis famelica* (Guenée, 1852) | | | 1 | 3 | | | |
| *Metalectra praecisalis* Hübner, 1823 | | | | | 1 | | |
| *Metria decessa* (Walker, 1858) | | | | | | 2 | |
| *Metria leucopis* (Hampson, 1913) | | 1 | 4 | | | | |
| *Mocis latipes* (Guenée, 1852) | | | 3 | 1 | | | |
| *Mocis munda* (Walker, 1865) | | | | | 1 | | |
| *Obrima pyraloides* Walker, 1856 | | 2 | 1 | 3 | | | |
| *Opharus bimaculata* (Dewitz, 1877) | | | | | 2 | | Déterminant ZNIEFF. Rare, de zone hygrophile. |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Ophisma tropicalis* Guenée, 1852 | | | 1 | | 2 | | |
| *Pachydota albiceps* (Walker, 1856) | | | | | 1 | 1 | |
| *Panula inconstans* Guenée, 1852 | | | | 1 | | | |
| *Parachabora abydas* (Herrich-Schäffer, 1869) | | | | | | 1 | |
| *Perasia garnoti* (Guenée, 1852) | 1 | | 2 | 2 | | | |
| *Pheia daphaena* Hampson, 1898 | | 1 | | | | | Déterminant ZNIEFF |
| *Plusiodonta thomae* Guenée, 1852 | | | | | | 2 | |
| *Ptichodis immunis* (Guenée, 1852) | | | 1 | 2 | | | |
| *Renodes aequalis* (Walker, 1865) | | | | | 1 | | |
| *Selenisa sueroides* (Guenée, 1852) | | | | 1 | | | |
| *Syntomeida syntomoides* (Boisduval, 1836) | | | | | 2 | 0 | |
| *Zale strigimacula* (Guenée, 1852) | | | | 1 | | | |
| Herminiinae Leach, 1815 | | | | | 1 | | |
| **Geometridae** | | | | | | | |
| *Chloropteryx glauciptera* (Hampson, 1895) | | | 3 | | 2 | 2 | |
| *Epimecis detexta* (Walker, 1860) | | | | | 2 | 1 | |
| *Eupithecia velutipennis* Herbulot, 1986 | | | | | 1 | | |
| *Lobocleta indecora* Warren, 1900 | 1 | 1 | 1 | | | | |
| *Melanchroia chephise* (Stoll, 1782) | | | | | | 1 | |
| *Melanolophia rufimontis* Herbulot, 1986 | | | | | 1 | | |
| *Nepheloleuca politia* (Cramer, 1777) | | | | | 3 | | |
| *Oxydia brevipecten* Herbulot, 1985 | | | | | 2 | 1 | |
| *Pero astapa* (Druce, 1892) | | 2 | | | | | |
| *Pero lignata* (Warren, 1897) | | | | | 1 | | |
| *Ptychamalia perlata nigricostata* (Warren, 1907) | | | | | | 1 | |
| *Sphacelodes fusilineata* (Walker, 1860) | | 2 | 1 | | | | |
| *Synchlora cupedinaria guadelupensis* Herbulot, 1988 | 1 | 1 | | 1 | | | |
| *Synchlora herbaria intacta* (Warren, 1905) | | 2 | 2 | | | | |
| *Tricentrogyna crocantha* Herbulot, 1988 | | | | | 2 | | |
| *Tricentrogyna rubricosta* (Hampson, 1895) | | | | | | 1 | |
| **Hesperiidae** | | | | | | | |
| *Astraptes anaphus* (Cramer, 1777) | | 2 | | | | | |
| *Epargyreus zestos* (Geyer, 1832) | | | | 1 | | | |
| *Nyctelius nyctelius* (Latreille, 1824) | 1 | | | | | | |
| *Panoquina lucas woodruffi* Watson, 1937 | 3 | 2 | 2 | 2 | 1 | 1 | |
| *Proteides mercurius* (Fabricius, 1787) | 1 | | | | | | |
| *Pyrgus orcus* (Stoll in Cramer, 1780) | 3 | 2 | 1 | 1 | 2 | | |
| *Urbanus dorantes obscurus* (Hewitson, 1867) | 1 | 2 | 2 | 2 | 3 | | |
| *Urbanus proteus* (Linnaeus, 1758) | 2 | | | 1 | | | |
| *Wallengrenia ophites* (Mabille, 1878) | 1 | 1 | 3 | 2 | 3 | 1 | |
| **Limacodidae** | | | | | | | |
| *Perola bistrigata* Hampson, 1898 | 1 | 3 | 1 | | | | |
| **Lycaenidae** | | | | | | | |
| *Electrostrymon angerona* (Godman & Salvin, 1896) | | | | | 1 | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Hemiargus hanno watsoni* (Comstock & Huntington, 1943) | 4 | 3 | 4 | 1 | 1 | | |
| *Leptotes cassius* (Cramer, 1775) | 1 | | | | | | |
| *Strymon bubastus* (Stoll, 1780) | | | | 1 | | | |
| **Noctuidae** | | | | | | | |
| *Anicla infecta* (Ochsenheimer, 1816) | | | 2 | 2 | | | |
| *Antachara diminuta* (Guenée, 1852) | | 1 | | 1 | | | |
| *Argyrogramma verruca* (Fabricius, 1794) | | | 1 | | | | |
| *Callopistria floridensis* (Guenée, 1852) | | | | | 4 | 1 | |
| *Concana mundissima* Walker, 1858 | | 1 | | | | | |
| *Condica sutor* (Guenée, 1852) | | | | 1 | | 2 | |
| *Cropia infusa* (Walker, 1858) | | 1 | 1 | 2 | 2 | | |
| *Cydosia nobilitella* (Cramer, 1779) | | 1 | 1 | 1 | | | |
| *Elaphria agrotina* (Guenée, 1852) | | | 1 | | | 2 | |
| *Elaphria deltoides* (Möschler, 1880) | | | 1 | | | | |
| *Leucania dorsalis* Walker, 1856 | | | | 2 | | | |
| *Leucania inconspicua* Herrich-Schäffer, 1868 | | | 1 | | | 1 | |
| *Leucania senescens* Möschler, 1890 | | | | | | 1 | |
| *Mythimna sequax* (Franclemont, 1951) | | | | | 1 | 1 | |
| *Neophaenis meterythra* Hampson, 1908 | | | | 1 | 2 | 1 | |
| *Spodoptera androgea* (Stoll, 1782) | | | | | 1 | | |
| *Spodoptera dolichos* (Fabricius, 1794) | | | | 1 | 1 | 1 | |
| **Notodontidae** | | | | | | | |
| *Nystalea aequipars* Walker, 1858 | | | | | 2 | | |
| *Nystalea ebalea* (Stoll, 1780) | | | 1 | | | | |
| *Nystalea nyseus* (Cramer, 1775) | | | | | 1 | | |
| **Nymphalidae** | | | | | | | |
| *Agraulis vanillae* (Linnaeus, 1758) | 2 | 2 | 2 | 3 | | | |
| *Anartia jatrophae intermedia* Munroe, 1942 | 4 | | 2 | | 3 | | |
| *Cymatogramma verticordia luciana* (Hall, 1929) | 1 | | | 1 | | | Endémique des Petites Antilles, forêts littorales. |
| *Danaus plexippus* (Linnaeus, 1758) | 1 | | | | | | |
| *Dryas iulia martinica* Pinchon & Enrico, 1969 | 3 | 3 | 1 | 3 | 4 | 4 | |
| *Historis odius orion* (Fabricius, 1775) | | 1 | 1 | 1 | 1 | | |
| *Junonia zonalis* C. Felder & R. Felder, 1867 | 3 | 2 | 4 | 2 | 1 | 1 | |
| **Papilionidae** | | | | | | | |
| *Battus polydamas cebriones* (Dalman, 1823) | | | 3 | | | 1 | |
| **Pieridae** | | | | | | | |
| *Ascia monuste* (Linnaeus, 1764) | 2 | 2 | 1 | 4 | | | |
| *Eurema daira* (Godart, 1819) | 1 | 3 | 1 | 1 | | 2 | |
| *Glutophrissa drusilla comstocki* (Dillon, 1947) | 1 | 1 | 1 | 1 | 2 | | |
| *Phoebis agarithe* (Boisduval, 1836) | | | | 1 | | | |
| *Phoebis sennae sennae* (Linnaeus, 1758) | 3 | 2 | 2 | 2 | 2 | | |
| *Pyrisitia venusta emanona* (Dillon, 1947) | 3 | 2 | 2 | 2 | 3 | 2 | |
| **Pyralidae** | | | | | | | |
| *Bonchis munitalis* (Lederer, 1863) | | | | | | 1 | |
| Chrysauginae Lederer, 1863 | | | | | 1 | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| **Saturniidae** | | | | | | | |
| *Rothschildia erycina luciana* Rothschild, 1907 | | | | | 2 | 1 | Déterminant ZNIEFF. Sous-espèce endémique de Sainte-Lucie et Martinique. Peu courant. |
| **Sphingidae** | | | | | | | |
| *Agrius cingulatus* (Fabricius, 1775) | | | | | 1 | 2 | |
| *Cocytius duponchel* (Poey, 1832) | | | | | 2 | 1 | |
| *Enyo lugubris* (Linnaeus, 1771) | 1 | 2 | 2 | | 2 | | |
| *Erinnyis alope* (Drury, 1773) | | | | | 1 | | |
| *Eumorpha fasciatus* (Sulzer, 1776) | | | | | | 1 | |
| *Eumorpha vitis fuscatus* (Rothschild & Jordan, 1906) | | | | | 1 | | |
| *Manduca rustica harterti* (Rothschild, 1894) | | | 1 | | | | |
| *Manduca sexta* (Linnaeus, 1763) | | | | | 1 | 1 | |
| *Neococytius cluentius* (Cramer, 1775) | | | | | | 1 | Peu fréquent, trouvé sous forme de chenille, sur Piperaceae |
| *Pachylia ficus* (Linnaeus, 1758) | | | | | 2 | 2 | |
| *Perigonia lusca* (Fabricius, 1777) | | | | | 3 | 1 | |
| *Protambulyx strigilis* (Linnaeus, 1771) | | | 1 | | 1 | 1 | |
| *Pseudosphinx tetrio* (Linnaeus, 1771) | | 1 | | | | | |
| *Xylophanes chiron* (Drury, 1770) | | | 1 | | | 1 | |
| *Xylophanes pluto* (Fabricius, 1777) | | 3 | 1 | | | | |
| *Xylophanes tersa* (Linnaeus, 1771) | | 1 | | | | | |
| **Thyrididae** | | | | | | | |
| *Banisia furva* (Warren, 1905) | | | | | 1 | | |
| Thyrididae Herrich-Schäffer, 1846 | | | | | 1 | | |
| Tineidae | | | | | | | |
| *Acrolophus* Poey, 1832 | | | | | 2 | | |
| Acrolophinae Busck, 1912 | | | | | 1 | | |
| **MANTODEA** | | | | | | | |
| **Thespidae** | | | | | | | |
| *Oligonyx insularis* Bonfils, 1967 | | 2 | | | | | Seule mante de Martinique, endémique des Petites Antilles. Discrète. |
| **NEUROPTERA** | | | | | | | |
| **Chrysopidae** | | | | | | | |
| *Ceraeochrysa* Adams, 1982 | 4 | 3 | 2 | 3 | | | *Ceraeochrysa cubana* (Hagen, 1861), pas référencé dans TAXREF |
| Neuroptera Linnaeus, 1758 | | | | 1 | | | |
| **ODONATA** | | | | | | | |
| **Aeshnidae** | | | | | | | |
| *Triacanthagyna caribbea* Williamson, 1923 | | | | | 1 | | |
| **Coenagrionidae** | | | | | | | |
| *Ischnura ramburii* (Selys in Sagra, 1857) | 2 | | | | | | |
| **Lestidae** | | | | | | | |
| *Lestes forficula* Rambur, 1842 | | 1 | | | | | |
| **Libellulidae** | | | | | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Brachymesia herbida* (Gundlach, 1889) | 2 | 1 | 1 | 2 | 2 | | |
| *Erythemis vesiculosa* (Fabricius, 1775) | 2 | | | | | | |
| *Erythrodiplax umbrata* (Linnaeus, 1758) | 3 | 1 | | 3 | 1 | | |
| *Micrathyria aequalis* (Hagen, 1861) | 1 | | | | | | |
| *Orthemis macrostigma* (Rambur, 1842) | 2 | | | 2 | 1 | 1 | |
| *Tramea abdominalis* (Rambur, 1842) | 1 | | | 1 | | | |
| **Protoneuridae** | | | | | | | |
| *Protoneura ailsa* Donnelly, 1961 | | | | | 1 | | Déterminant ZNIEFF. Endémique des Petites Antilles. Cours d'eau forestiers. |
| **ORTHOPTERA** | | | | | | | |
| **Acrididae** | | | | | | | |
| *Orphulella punctata* (De Geer, 1773) | 1 | | 4 | 1 | | | |
| *Schistocerca nitens* (Thunberg, 1815) | | 1 | 3 | 1 | | | |
| **Gryllidae** | | | | | | | |
| *Amphiacusta* Saussure, 1874 | | | | | | 1 | Espèce nouvelle. |
| *Anurogryllus* Saussure, 1877 | | | 1 | 1 | | 1 | |
| *Diatrypa* Saussure, 1874 | | | | 1 | | | Espèce à étudier. |
| *Gryllus assimilis* (Fabricius, 1775) | 2 | | 2 | 2 | | 1 | |
| Hapithini Gorochov, 1986 | | | | | 1 | | |
| **Gryllotalpidae** | | | | | | | |
| Gryllotalpidae Leach, 1815 | | | | | 1 | 1 | *Neoscapteriscus cf. abbreviatus* (Scudder, 1869) |
| **Tettigoniidae** | | | | | | | |
| *Sylvainhugiella cesairei* (Hugel, 2009) | | | | | 1 | | Déterminant ZNIEFF. Endémique. |
| *Anaulacomera* Stål, 1873 | | | | | | 1 | |
| *Conocephalus cinereus* Thunberg, 1815 | | | | | 1 | | |
| *Conocephalus saltator* (Saussure, 1859) | 2 | | | 4 | 3 | | |
| *Mastophyllum scabricolle* (Audinet-Serville, 1839) | | | | 1 | | | |
| *Microcentrum martinicum* Saussure & Pictet, 1898 | 3 | | | | 1 | | |
| *Microcentrum* Scudder, 1862 | | | 1 | | | | |
| *Neoconocephalus affinis* (Palisot de Beauvois, 1805) | 1 | | | | 4 | 2 | |
| *Neoconocephalus maxillosus* (Fabricius, 1775) | | | | 2 | | | |
| *Neoconocephalus triops* (Linnaeus, 1758) | 1 | 2 | 1 | 4 | 1 | | |
| *Neoconocephalus* Karny, 1907 | | | 1 | | 1 | | |
| *Xerophyllopteryx martinicensis* Bonfils, 1966 | 1 | 1 | 2 | | 1 | 1 | « Cabrit bois ». Endémique, commun. |
| **Trigonidiidae** | | | | | | | |
| Anaxipha Saussure, 1874 | 1 | 2 | 3 | 1 | 2 | | Espèce à étudier. |
| Trigonidiidae Saussure, 1874 | | 1 | | | | | |
| **PHASMIDA** | | | | | | | |
| **Diapheromeridae** | | | | | | | |
| *Paraphanocles keratosqueleton* (Olivier, 1792) | | 1 | | | | | |
| **TRICHOPTERA** | | | | | | | |
| **Hydropsychidae** | | | | | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Leptonema* Guérin-Méneville, 1843 | | | | | | 2 | *Leptonema sp. cf. archboldi* (femelles) |
| **ARACHNIDA - Araneae** | | | | | | | |
| **Araneidae** | | | | | | | |
| *Argiope argentata* (Fabricius, 1775) | 2 | 2 | 1 | | | | |
| *Eustala fuscovittata* (Keyserling, 1864) | | | | | 1 | | |
| *Gasteracantha cancriformis* (Linnaeus, 1758) | | | | 1 | | | |
| *Gea heptagon* (Hentz, 1850) | 2 | | | | | | |
| *Neoscona moreli* (Vinson, 1863) | 4 | | | 1 | | | |
| *Neoscona* Simon, 1864 | | 1 | | | | | *Neoscona arabesca* (Walckenaer, 1841), absent de TAXREF V13 |
| Araneidae Clerck, 1758 | 1 | | | | 2 | | |
| **Corinnidae** | | | | | | | |
| Corinnidae Karsch, 1880 | 1 | | | | | | *Mazax spinosa* (Simon, 1898), absent de TAXREF V13 |
| **Ctenidae** | | | | | | | |
| Ctenidae Keyserling, 1877 | 2 | | | | | 1 | |
| **Lycosidae** | | | | | | | |
| Lycosidae | | 1 | | 1 | | | |
| **Nesticidae** | | | | | | | |
| *Eidmannella* | 1 | | | | | | *Eidmannella cf. pallida* (Emerton, 1875), Introduit |
| **Oonopidae** | | | | | | | |
| *Ischnothyreus* Simon, 1893 | 2 | | | 1 | | | *Ischnothyreus velox* Jackson, 1908. Introduit (pas dans TAXREF) |
| Oonopidae Simon, 1890 | 3 | | | | | 1 | |
| **Oxyopidae** | | | | | | | |
| *Oxyopes salticus* Hentz, 1845 | 1 | | 4 | | | | Indicatrice de zones anthropisées |
| **Paratropididae** | | | | | | | |
| Paratropididae | | | | | | 2 | *Anisaspis tuberculata* Simon, 1892, absent de TAXREF V13 |
| **Pholcidae** | | | | | | | |
| *Modisimus* Simon, 1893 | | | | | 1 | | *cf. Modisimus glaucus* Simon, 1893 |
| **Pisauridae** | | | | | | | |
| *Thaumasia* | | | | | 3 | 1 | |
| **Prodidomidae** | | | | | | | |
| Prodidomidae | | | | | | 1 | |
| **Salticidae** | | | | | | | |
| *Anasaitis* | | 1 | | | 1 | | |
| Salticidae Blackwall, 1841 | | 4 | | | 1 | 1 | |
| **Sparassidae** | | | | | | | |
| *Heteropoda venatoria* (Linnaeus, 1767) | | | | | 1 | | |
| *Olios* Walckenaer, 1837 | | | 12 | | | | |
| **Tetragnathidae** | | | | | | | |
| *Chrysometa* Simon, 1894 | | | | | 1 | | *Chrysometa cf. eugeni* Levi, 1986 |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Homalometa nigritarsis* Simon, 1897 | | | | | 1 | | |
| *Leucauge argyra* (Walckenaer, 1841) | 2 | | | | | | |
| *Leucauge regnyi* (Simon, 1897) | | 1 | 3 | 2 | 3 | | |
| *Tetragnatha* Latreille, 1804 | | | | | 1 | | |
| **Theraphosidae** | | | | | | | |
| *Acanthoscurria antillensis* Pocock, 1903 | | 1 | | | | | |
| *Caribena versicolor* (Walckenaer, 1837) | | | | | 2 | | Déterminant ZNIEFF, endémique et protégée |
| Theraphosidae Thorell, 1869 | | 4 | 1 | 1 | 1 | | |
| **Theridiidae** | | | | | | | |
| *Argyrodes* Simon, 1864 | | 12 | 3 | | | | |
| *Coleosoma floridanum* Banks, 1900 | 11 | 5 | | 1 | | | |
| Theridiidae | | 1 | | | | 1 | *Chrosiothes jamaicensis* Levi, 1964, absent de TAXREF V13 |
| **Theridiosomatidae** | | | | | | | |
| *Theridiosoma argenteolunulatum* Simon, 1897 | | | | | | 1 | |
| **Thomisidae** | | | | | | | |
| *Misumenops* Cambridge, 1900 | | | 1 | | | | |
| **Uloboridae** | | | | | | | |
| *Miagrammopes scoparius* Simon, 1891 | | | | | 1 | 1 | |
| **SCORPIONES** | | | | | | | |
| **Buthidae** | | | | | | | |
| *Tityus marechali* Lourenço, 2013 | | 2 | | | | | Déterminant ZNIEFF, endémique de forêt xérophile |
| **Diplocentridae** | | | | | | | |
| *Didymocentrus lesueurii* (Gervais, 1844) | | 2 | 1 | 1 | | | |
| **CHILOPODA** | | | | | | | |
| **Lithobiomorpha, Henicopidae** | | | | | | | |
| *Lamyctes* Meinert, 1868 | 1 | | | | | | |
| **Scolopendromorpha, Cryptopidae** | | | | | | | |
| *Cryptops* Leach, 1815 | | | | | 4 | | |
| **Scolopendridae** | | | | | | | |
| *Otostigmus salticus* Schileyko, Iorio & Coulis, 2018 | | | | | | 1 | |
| **Scolopocryptopidae** | | | | | | | |
| *Newportia* Gervais, 1847 | | | | | 11 | | |
| *Scolopocryptops* Newport, 1845 | | | | | 1 | | |
| **DIPLOPODA** | | | | | | | |
| **Glomeridesmida, Glomeridesmidae** | | | | | | | |
| *Glomeridesmus marmoreus* Pocock, 1894 | | | | | 4 | 12 | |
| **Polydesmida, Paradoxosomatidae** | | | | | | | |
| *Orthomorpha coarctata* (De Saussure, 1860) | 4 | | | | | | |
| **Platyrhacidae** | | | | | | | |
| *Nannorrhacus parvus* Golovatch, Sabroux, Mauriès & Geoffroy, 2014 | | | | | 1 | 1 | Endémique de Martinique |
| **Trichopolydesmidae** | | | | | | | |
| Trichopolydesmidae Verhoeff, 1910 | | | 1 | | 1 | | |
| **Siphonophorida, Siphonophoridae** | | | | | | | |

| **TAXONS : ORDRE, familles** et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13) | **Témoin (La Broue)** | **ZN16 (Rocher Leclerc)** | **ZN18 (Morne Valentin)** | **ZN22 (Pointe La Rose)** | **ZN41 (Morne des Olives)** | **ZN46 (Bois Duhautmont)** | **Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements…)** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| *Siphonophora* Brandt, 1837 | 2 | | | | | | |
| **Spirobolida, Rhinocricidae** | | | | | | | |
| *Anadenobolus leucostigma* (Pocock, 1894) | 2 | 6 | 2 | 1 | 1 | 1 | |
| *Anadenobolus monilicornis* (von Porat, 1876) | 3 | | | | | | |
| *Anadenobolus* Silvestri, 1897 | | | | | 1 | | *Anadenobolus cf. laticollis* (Loomis, 1934) |
| **Trigoniulidae** | | | | | | | |
| *Trigoniulus corallinus* (Gervais, 1842) | 1 | 1 | | | | | |
| **MALACOSTRACA, ISOPODA** | | | | | | | |
| **Eubelidae** | | | | | | | |
| *Ethelum americanum* (Dollfus, 1896) | 1 | | | | | | |
| **Philosciidae** | | | | | | | |
| *Ischioscia* Verhoeff, 1928 | 3 | | | | 2 | | |
| *Pseudotyphloscia alba* (Dollfus, 1898) | 2 | | | | | | |
| **Platyarthridae** | | | | | | | |
| Platyarthridae Verhoeff, 1949 | | | | 1 | | | |
| Isopoda Latreille, 1817 | 12 | | 4 | | | 8 | |

*Dendrobias maxillosus* Dupont, 1834. Mâle. Espèce endémique, tyique des reliques de forêt xéro-mésophile, dont la distribution est mieux connue grâce à l'étude des ZNIEFF. Spécimen obtenu d'émergence, Rocher Leclerc.

# III. ZNIEFF 16 : Le Rocher Leclerc

Cette ZNIEFF d'environ 40 hectares se distingue tout particulièrement par un ancien piton volcanique très spectaculaire, émergeant à une hauteur de 134 mètres. La portion escarpée est couverte par une végétation de falaise. Il est entouré d'une forêt intermédiaire sèche à xéro-mésophile, ainsi que de forêt secondaire évoluée. Elle est située dans un secteur de paysages à dominante agricole et résidentielle. L'accès de la ZNIEFF est facilité par un sentier de randonnée permettant d'arriver à la base du rocher.
Ce secteur n'avait pratiquement jamais fait l'objet de prospection entomologique.

D'un point de vue entomologique, ce site se classe dans la moyenne des ZNIEFF avec des forêts xéro- ou xéro-mésophiles. On y dénombre cinq espèces déterminantes, toutes particulièrement caractéristiques des fascies forestiers les plus secs de Martinique :

- Le scorpion *Tityus marechali* Lourenço, 2013, décrit des Anses-d'Arlet, endémique et peu courant (cf. distribution dans Chevalier & Dewynter 2020) ;
- Le papillon de nuit, *Pheia daphaena* (Hampson, 1898), connu de la Presqu'île de la Caravelle et de la zone Anses-d'Arlet / Trois-Îlets.
- Des Coléoptères saproxyliques (longicornes) endémiques : *Dendrobias maxillosus* Dupont, 1834, *Nesanoplium dalensi* Chalumeau & Touroult, 2005 et *Solenoptera quadrilineata* (Olivier, 1795), avec des effectifs observés assez importants.

En plus de ces espèces déterminantes, on note aussi d'autres espèces saproxyliques peu courantes, qui confirment l'intérêt du cortège d'espèces : *Chalcolepidius validus* Candèze, 1857, *Neocompsa fulgens* (Fisher, 1932), *Neorthopleura subfasciatum* (Chevrolat, 1874) et *Trestonia signifera* Buquet, 1859. À noter également, l'observation de la seule mante connue de Martinique : *Oligonyx insularis* Bonfils, 1967, petite espèce discrète sans être réellement rare.

Scorpion *Tityus marechali* Lourenço, 2013, peut être synonyme de *Tityus exstinctus* d'après la récente synthèse de Chevallier & Dewynter (2020). Taxon endémique, de zone sèche, trouvé de nuit à l'aide d'une lampe torche UV, technique particulièrement efficace pour la recherche des scorpions, ceux-ci ayant la particularité d'apparaître fluorescents (*cf.* photo de gauche).

*Dichogama innocua* (Fabricius, 1793). Petit papillon de nuit (Crambidae) attiré au piège lumineux.

*Synchlora cupedinaria guadelupensis* Herbulot, 1988. Petit papillon de nuit (Geometridae) dont la sous-espèce est endémique des Petites Antilles.

*Rhipidandrus micrographus* (Lacordaire, 1866). Coléoptère Tenebrionidae qui consomme des champignons lignivores de type Polypores.

*Cebrenis sp.* Punaise Coreidae des milieux herbacés.

# IV. ZNIEFF 18 : Le Morne Valentin

ZNIEFF de petite taille, couvrant une superficie de 34 hectares, elle est constituée d'un morne boisé, fait de pentes abruptes et d'une crête (pierreuse) difficile d'accès, culminant à 166 mètres. La végétation est relativement semblable à celle du Morne Monésie (étudié en 2018), avec par exemple une belle population de palmier *Coccothrinax barbadensis*.

D'un point de vue entomologique, avec trois espèces déterminantes observées, cette ZNIEFF se situe dans la fourchette inférieure des sites de basse altitude (forêt xérophile à xéro-mésophile).
Deux espèces déterminantes sont des Coléoptères saproxyliques :

- Le gros Passalidae, *Passalus trinesides* Boucher, 2015, qui témoigne, dans les secteurs secs et peu boisés, d'un certain niveau de continuité spatio-temporel de la couverture boisée ;
- Le grand prionien endémique *Solenoptera quadrilineata* (Olivier, 1795), localisé aux forêts xérophiles à mésophiles, parfois localement abondant, ce qui semble être le cas dans ce secteur.

La troisième espèce déterminante est le charançon *Oxyderces cretaceus* (Fabricius, 1792), endémique des Petites Antilles, phytophage dont l'écologie n'est pas bien connue.

Cependant, la capture la plus exceptionnelle correspond à une espèce décrite très récemment et qui ne figure pas encore dans la liste des espèces déterminantes : la cétoine *Madiana brigitteae* Ratcliffe & Romé, 2019, dont le genre et l'espèce sont endémiques et qui n'était pour l'instant connue que de la série typique collectée à la Montagne du Vauclin. L'espèce a été classée « Vulnérable » lors de l'établissement de la Liste rouge de la faune de Martinique en raison de sa très faible aire de répartition, dans une zone soumise à défrichement et urbanisation. Cette nouvelle station est proche de la localité-type (5 km à vol d'insecte), ce qui semble confirmer sa forte localisation. L'espèce a été collectée au piège Polyvie bleu, qui couple interception et attraction lumineuse (LED bleue). Il n'est pas possible de savoir si la source lumineuse a attiré l'espèce ou si la capture est liée au hasard de l'interception d'un individu circulant.

*Madiana brigitteae* Ratcliffe & Romé, 2019. Cétoine endémique de Martinique, très localisée, découverte seulement récemment alors que ce groupe est globalement bien étudié. Collectée au Piège Polyvie bleu. Deuxième localitée connue.

*Solenoptera quadrilineata* (Olivier, 1795). Grand longicorne (3-4 cm) endémique, localisé. Bien présent dans cette ZNIEFF. On peut rencontrer des formes avec ou sans lignes blanches sur les élytres.

*Apenes marginalis* (Dejean, 1831). Carabique facilement reconnaissable, de milieu plutôt secondaire.

*Rasahus hamatus* (Fabricius, 1781). Punaise Reduviidae connue de Guyane mais pas encore listée pour la Martinique.

*Portentomorpha xanthialis* (Guenée, 1854). Petit papillon de nuit (Crambidae) peu courant. Connu de Guadeloupe mais non encore répertorié de Martinique.

*Samea ecclesialis* Guenée, 1854. Petit papillon de nuit (Crambidae) dans un groupe peu étudié (les « micro-lépidoptères »).

# V. ZNIEFF 22 : La Pointe La Rose

Cette ZNIEFF de taille moyenne (près de 200 hectares), sur le littoral centre-est de la Martinique, comprend un ensemble de petits mornes boisés. La ZNIEFF abrite différents biotopes : différents faciès dynamiques de la forêt xéro-mésophile, des petites zones de mangrove, des mares et des pâturages.

D'un point de vue entomologique, avec trois espèces déterminantes observées, cette ZNIEFF se situe dans la fourchette inférieure des sites de basse altitude (forêt xérophile à xéro-mésophile).
Ces trois espèces déterminantes sont des Coléoptères saproxyliques endémiques des forêts xérophiles : *Eburia inexpectata* Touroult, 2012, *Nesanoplium dalensi* Chalumeau & Touroult, 2005 et *Solenoptera quadrilineata* (Olivier, 1795).

*Eburia inexpectata* Touroult, 2012. Endémique, c'est une des espèces les plus rares de ce genre.

*Didymocentrus lesueurii* (Gervais, 1844). Scorpion endémique des Petites Antilles, espèce assez fréquente en Martinique (cf. Chevallier & Dewynter, 2020).

*Pepsis grossa* (Fabricius, 1798). Une des grandes espèces de guêpe prédatrices de mygales dont se nourissent les larves.

*Gasteracantha cancriformis* (Linnaeus, 1758). Araignée « crabe » à la forme caractéristique

*Jadera haematoloma (*Herrich-Schäffer, 1847). Punaise Rhopalidae, commune dans les zones littorales et forêts xérophiles.

*Oebalus pugnax* (Fabricius, 1775). Punaise Pentatomidae. Première mention pour la Martinique.

*Strymon bubastus* (Stoll, 1780). Lycène moyennement commun en Martinique, de zones sèches.

*Zale strigimacula* (Guenée, 1852). Noctuelle peu commune.

# VI. ZNIEFF 41 : Le Morne des Olives, la Rivière Rouge

Cette ZNIEFF couvre un assez vaste ensemble forestier (344 ha), recouvert de forêt hygrophile et s'étageant entre 300 et 785 m d'altitude. L'accès se fait facilement par la route forestière de Fond Fougères et par la trace qui traverse le morne des Olives pour rejoindre le Morne du Lorrain (point culminant). En termes de milieux, cette ZNIEFF ressemble à celles de Plateau Perdrix et Colson Plateau Dumauzé (étudiées en 2018).
D'un point de vue entomologique, ce type de milieu abrite généralement un fort nombre d'espèces endémiques, sans nécessairement avoir une très forte richesse en espèces. Dans le cas du Morne des Olives, la richesse observée est plutôt forte, avec 246 taxons.

On y recense 15 espèces déterminantes, ce qui en fait la ZNIEFF la plus riche de Martinique avec celle du Plateau Concorde étudiée en 2017. S'il est probable que les bonnes conditions d'accès jouent en faveur d'une meilleure détection des espèces, ce site reste cependant exceptionnel pour la qualité de son cortège d'insectes endémiques des forêts hygrophiles de Martinique.
Le cortège est particulièrement riche en papillons endémiques des forêts hygrophiles :

- Le spectaculaire *Castnia pinchoni* Pierre, 2003, dont la biologie a été découverte à l'occasion de cette étude, est bien implanté dans la ZNIEFF ;
- Le Saturniidae *Rothschildia erycina luciana* Rothschild, 1907, sous-espèce endémique de Sainte-Lucie et Martinique, peu commun et uniquement trouvé en zone hygrophile ;
- *Opharus bimaculata* (Dewitz, 1877), écaille peu commune.

Le cortège des Coléoptères saproxyliques est également complet et typique des forêts hygrophiles : *Achrestus fortunei* Chassain & Touroult, 2011, taupin rare et endémique qui mime les Lampyridae abondants (*Photinus* et *Robopus*) ; *Fortuneleptura cameneni* Villiers, 1979 ; *Mionochroma rufescens* (Gahan, 1895) ; *Rosalba hovorei* Touroult, 2007 ; *Solenoptera metallescens* Thomson, 1860 ; *Taeniotes leucogrammus leucogrammus* Thomson, 1865, entre autres.
On peut aussi noter la présence de *Protoneura ailsa* Donnelly, 1961, petite demoiselle des cours d'eau forestiers, endémique des Petites Antilles, d'*Entypus igniculus* Durand & Wahis, 2016, guêpe pompile endémique et peu commune et de *Caribena versicolor* (Walckenaer, 1837), mygale endémique et protégée.

*Castnia pinchoni* Pierre, 2003. Spectaculaire papillon diurne de la famille des Castniidae, endémique des forêts humides de Martinique. Cette espèce est bien implantée dans la ZNIEFF où des adultes et chenilles ont pu être observés.

La chenille du *Castnia* a été trouvée et élevée à partir de la base d'une Bromeliaceae tombée au sol dans la ZNIEFF. C'est la première observation de la chenille et la découverte de l'écologie de cette mystérieuse espèce endémique.

*Epimecis detexta* (Walker, 1860). Papillon de nuit (Geometridae) typique des forêts hygrophiles.

*Renodes aequalis* (Walker, 1865). Noctuelle peu commune.

*Tricentrogyna crocantha* Herbulot, 1988. Petit papillon de nuit (Geometridae), subendémique, peu commun, uniquement observé en forêt hygrophile. A noter le dimorphisme sexuel : mâle à gauche, femelle à droite.

*Mionochroma rufescens* (Gahan, 1895). Magnifique longicorne diurne, endémique des forêts hygophiles des Petites Antilles. Généralement observé par exemplaire isolé, nous avons trouvé une branche morte de 8 cm de diamètre, avec des termites, qui contenait plus d'une dizaine de nymphes !

*Taeniotes leucogrammus* Thomson, 1865. Grand longicorne endémique de Sainte-Lucie et Martinique (sous-espèce nominale est endémique de Martinique). Peu commun, en forêt hygrophile.

*Rosalba hovorei* Touroult, 2007. Petit longicorne endémique des forêts hygrophiles de Martinique, peu courant.

Juvénile de la Matoutou falaise, *Caribena versicolor* (Walckenaer, 1837), mygale endémique et protégée.

# VII. ZNIEFF 46 : Le Bois Duhautmont

Le bois Duhautmont (ou Duhaumont selon les cartes) est une ZNIEFF caractérisée par une forêt hygrophile couvrant une superficie de 44 hectares à une altitude basse (100-400 m) où il subsiste très peu de forêt en bon état. Elle est située sur un versant difficile d'accès, constitué parfois de pentes inaccessibles. L'accès s'effectue soit par le bas avec la rivière du Lorrain soit par le haut avec les pâturages et champs vivriers.

D'un point de vue entomologique, cette ZNIEFF s'est avérée très riche, avec 260 taxons identifiés, ce qui est remarquable pour une zone hygrophile, ces milieux étant généralement caractérisés par une faible richesse couplée à un fort endémisme. Du point de vue quantitatif, la faune est proche de celle du Morne des Olives. Nous n'avons recensé cependant que cinq espèces déterminantes, ce qui la situe plutôt dans la fourchette basse pour les ZNIEFF abritant de la forêt hygrophile (médiane de 7 espèces déterminantes dans ce type de secteur). Au-delà des espèces déterminantes, de nombreuses espèces intéressantes ont été observées, ce qui étaye le caractère remarquable de cette forêt hygrophile de relativement basse altitude.

Parmi les espèces déterminantes, on peut noter : *Achrestus fortunei* Chassain & Touroult, 2011, taupin endémique mime des Lampyridae toxiques des genres *Robopus* et *Photinus* ; *Rothschildia erycina luciana* Rothschild, 1907, Saturniidae endémique de Sainte-Lucie et Martinique, peu courant ; *Fortuneleptura cameneni* Villiers, 1979, longicorne endémique ; *Ileomus romei* Rheinheimer, 2014, charançon subendémique et *Mesopteron insularum* Chalumeau & Roguet, 1984, petit Lycidae endémique des forêts méso- à hygrophiles.

Parmi les autres espèces, on peut noter la capture du très rare *Trypanidius spilmani spilmani* Villiers, 1980. Le cortège de fourmis de litière s'est revelé très intéressant, avec plusieurs espèces nouvelles pour la Martinique qui n'avaient pas été trouvées dans les autres ZNIEFF, y compris celles de forêts hygrophiles étudiées depuis 2017.

Ce site mériterait des prospections entomologiques complémentaires.

*Rothschildia erycina luciana* Rothschild, 1907, Saturniidae endémique de Sainte-Lucie et Martinique, peu courant.

*Carineta martiniquensis* Davis, 1934. La cigale endémique la plus commune de Martinique. Forme à dessins sombres marqués (à ne pas confondre avec *Carineta acclivis* Sanborn, 2017).

*Mesopteron insularum* Chalumeau & Roguet, 1984, petit Lycidae endémique des forêts méso- à hygrophiles.

*Alegoria castelnaui* Fleutiaux & Sallé, 1889. Ténébrion endémique des Petites Antilles, assez commun.

Piège lumineux et abri/laboratoire installés dans le haut de la ZNIEFF du Bois Duhautmont, en lisière de forêt, situation propice à l'attraction des insectes nocturnes forestiers.

# VIII. Site témoin (hors ZNIEFF) : La Broue / Poymiro (Vauclin)

Le secteur de « La Broue » (commune du Vauclin) est composé de pâturages et de végétation secondarisée, ainsi qu'une petite forêt galerie le long de la rivière Poymiro. Les parcelles de pâturages sont délimitées par des haies. Cette zone témoin jouxte également un petit morne boisé de forêt sèche et secondaire. C'est un secteur globalement peu étudié en termes d'entomofaune.

Le protocole habituel dans les ZNIEFF a été mis en place dans ce site. L'enjeu était de tester si un site choisi pour son caractère « ordinaire » en terme de milieux abritait une faune comparable ou pas avec certains sites plus naturels reconnus comme ZNIEFF.

En terme de diversité, il s'agit d'un site d'une richesse comparable aux ZNIEFF. Cette diversité s'exprime chez les Rhopalocères, les Odonates, les Hémiptères, les Coléoptères Carabidae et Chrysomelidae. Certains de ces groupes sont connus pour apprécier les milieux ouverts herbeux (cas des Rhopalocères par exemple). Par ailleurs, certaines techniques de collecte, comme le piège lumineux, peuvent avoir un rendement supérieur en milieux ouverts, en raison du rayon d'attraction supérieur.

Avec quatre espèces déterminantes, ce site s'inscrit dans la moyenne des ZNIEFF de forêt xéro- à xéro-mésophile (médiane = 3,5 espèces déterminantes par ZNIEFF). Il s'agit de Coléoptères saproxyliques, *Anchastus insularis* Candèze, 1889, taupin endémique des Petites Antilles, très rare, *Eburia inexpectata* Touroult, 2012, longicorne endémique de Martinique, assez répandu dans les forêt sèches et *Nesanoplium dalensi* Chalumeau & Touroult, 2005, longicorne endémique de Sainte-Lucie et Martinique, typique des milieux boisés secs. Le quatrième est un charançon dont l'écologie n'est pas bien connue, *Oxyderces cretaceus* (Fabricius, 1792). Le cortège saproxylique est globalement assez riche, avec par exemple *Phileurus valgus* Olivier, 1789 ou *Rutela striata martinicensis* Chalumeau & Gruner, 1976.

Pour les Hyménoptères, ce site a livré des fourmis peu communes dans les ZNIEFF mais liées plutôt à des milieux ouverts et/ou agricoles et/ou +/- anthropisés (d'où leur rareté dans les ZNIEFF). De même pour les Diptères et Araignées, où des espèces typiques de milieux anthropisés ont été observées.

Une explication pour la présence d'espèces déterminantes saproxyliques résiderait dans la présence d'une

place à charbon où des bois coupés et morts des alentours sont regroupés pour faire du charbon. Ceci pourrait avoir une double incidence : d'abord de ramener sur la zone des espèces plutôt forestières et ensuite le dépôt de bois peut être aussi un attractif pour les espèces de la forêt sèche qui est à proximité.

De l'avis des auteurs ayant prospecté sur le terrain, malgré la collecte d'espèces déterminantes, cette zone ne présente pas un intérêt qui justifierait de la classer en ZNIEFF. Par contre, la question pourrait se poser pour le morne boisé situé juste à côté, à savoir le secteur Petit Campêche / Morne Bellevue, probable réservoir des espèces déterminantes collectées dans cette zone rurale et agricole.

*Eburia inexpectata* Touroult, 2012. Longicorne endémique décrit récemment. Répandu à basse altitude, mais peu abondant.

*Oxyderces cretaceus* (Fabricius, 1792). Gros charançon remarquable de couleur blanc-crème, endémique des Petites Antilles.

Larves et adulte de *Phileurus valgus* Olivier, 1789 dans du terreau de bois mort. Petit Dynastinae assez rare des zones sèches.

Nymphes de *Rutela striata martinicensis* Chalumeau & Gruner, 1976 dans un tronc mort (de Poirier pays ?).

*Zelus longipes* (Linnaeus, 1767). Punaise réduve de zone secondaire, connue de Guadeloupe mais pas encore mentionnée de Martinique.

*Amaurochrous dubius* (Palisot, 1805). Premier signalement de Martinique pour cette punaise Pentatomidae à large répartition.

Piège Polyvie bleu (PVB) placé dans la zone témoin.

# BILAN SUR L'INTÉRÊT PATRIMONIAL DES SITES ÉTUDIÉS

Nous nous appuyons ici sur la liste des espèces déterminantes complétée en 2017 (proposition validée par le CSRPN, *cf.* annexe 1). Ce sont essentiellement des espèces endémiques, localisées, associées aux milieux naturels, en général à la forêt ou aux trouées intra-forestières. La richesse par site est représentée par histogrammes (Figs 20 et 21). Deux types de ZNIEFF ont été distinguées car elles n'abritent *a priori* pas le même potentiel d'espèces déterminantes : les ZNIEFF avec de la forêt hygrophile et celles n'en comportant pas (littoral, xérophile à mésophile).

D'une manière générale, les ZNIEFF de forêt hygrophile possèdent significativement plus d'espèces déterminantes que celles de forêt plus sèche ou mésophile (Fig. 19). Ceci tient certainement à un aspect biogéographique d'augmentation de l'endémisme avec l'altitude (et donc, en corollaire, plus d'espèces déterminantes).

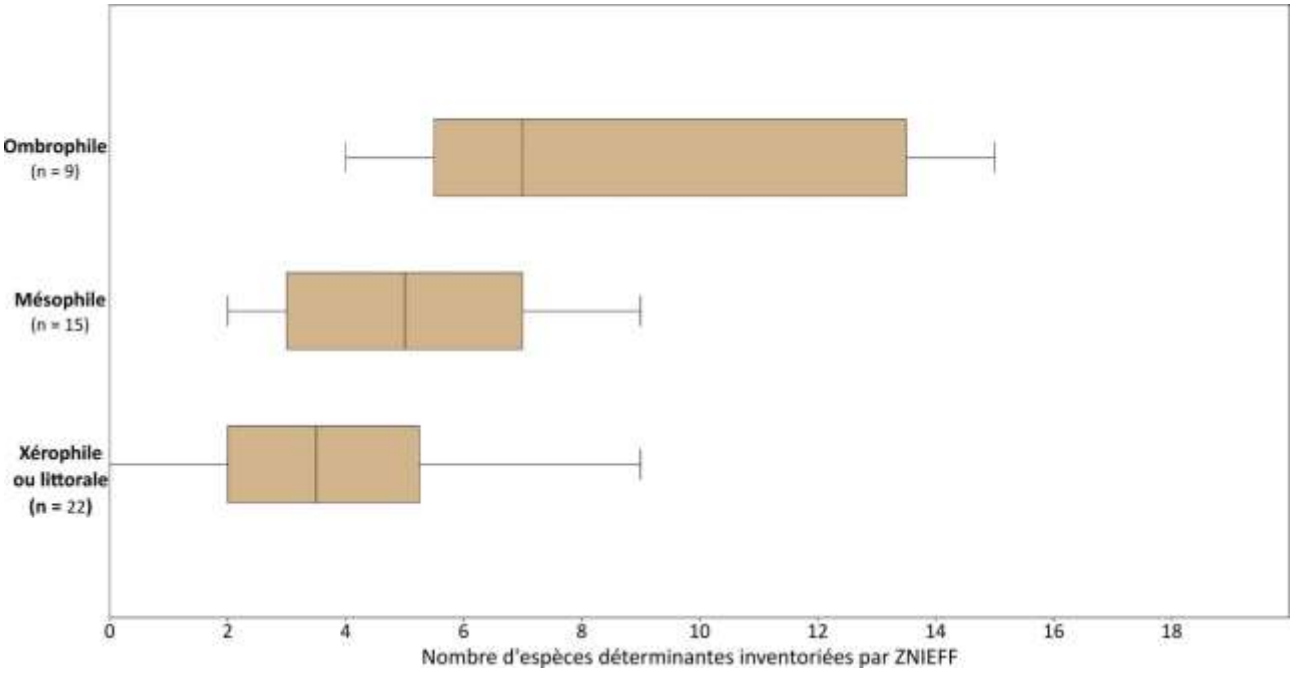



**Fig. 19.** Richesse en espèces determinantes par ZNIEFF selon le type de forêt le plus humide présent dans la ZNIEFF (pour l'ensemble des sites étudiés depuis 2011). La différence est globalement significative (test Kruskal-Wallis, $p<0,01$) et met en évidence les ZNIEFF de forêt ombrophile par rapport aux autres types de milieux (test Mann-Whitney, $p<0,05$, avec correction de Bonferroni).

Les ZNIEFF étudiées depuis 2011 comportent toutes au moins une espèce d'insecte déterminant, mis à part la forêt marécageuse du Galion. On peut proposer à partir des graphiques (Figs. 19 à 21) et avec un avis d'expert qu'une ZNIEFF présente un intérêt entomologique quand on observe (avec l'effort d'inventaire mis en œuvre lors des études entomologiques des ZNIEFF) :

- Pour une ZNIEFF de basse ou moyenne altitude :
  - 3-4 espèces déterminantes : intérêt avéré
  - 5 espèces déterminantes et plus : intérêt fort
- Pour une ZNIEFF de forêt hygrophile :
  - 4-6 espèces déterminantes : intérêt avéré
  - 7 espèces déterminantes et plus : intérêt fort.

Cette approche quantitative doit être nuancée en fonction :

- du protocole mis en place, qui a été renforcé en 2014 puis en 2016 et qui détecte ainsi plus

d'espèces ;

- de la nature exacte des espèces déterminantes observées ainsi que des autres espèces collectées, certaines venant compléter l'intérêt entomologique du site.

Cette année, par exemple, deux ZNIEFF situées un peu en dessous de ces seuils présentent un fort intérêt entomologique : le Morne Valentin par la présence de la cétoine *Madiana brigittae* et le secteur du Bois Duhautmont, par la présence d'une forte diversité et d'espèces peu communes (fourmis, longicornes).

Le site témoin de La Broue (Vauclin) avait pour but de mieux relativiser l'intérêt des ZNIEFF, en étudiant avec le même protocole une zone rurale « ordinaire » de Martinique. Cette zone présente une richesse et une abondance comparable aux autres sites mais la composition est différente. Contrairement aux sites témoins de 2017 et 2018, ce site choisi comme témoin comporte un nombre d'espèces déterminantes comparable à la moyenne des ZNIEFF de basse et moyenne altitude (fig. 20).

Le site du Morne des Olives figure parmi les deux ZNIEFF les plus riches en espèces déterminantes (Fig. 20), en lien à la fois avec l'intérêt de cette forêt de grande surface mais aussi avec les bonnes conditions d'échantillonnage. Les ZNIEFF 16 et 22 (Pointe La Rose et Rocher Leclerc) figurent dans la fourchette moyenne pour des sites naturels de basse altitude (Fig. 21).

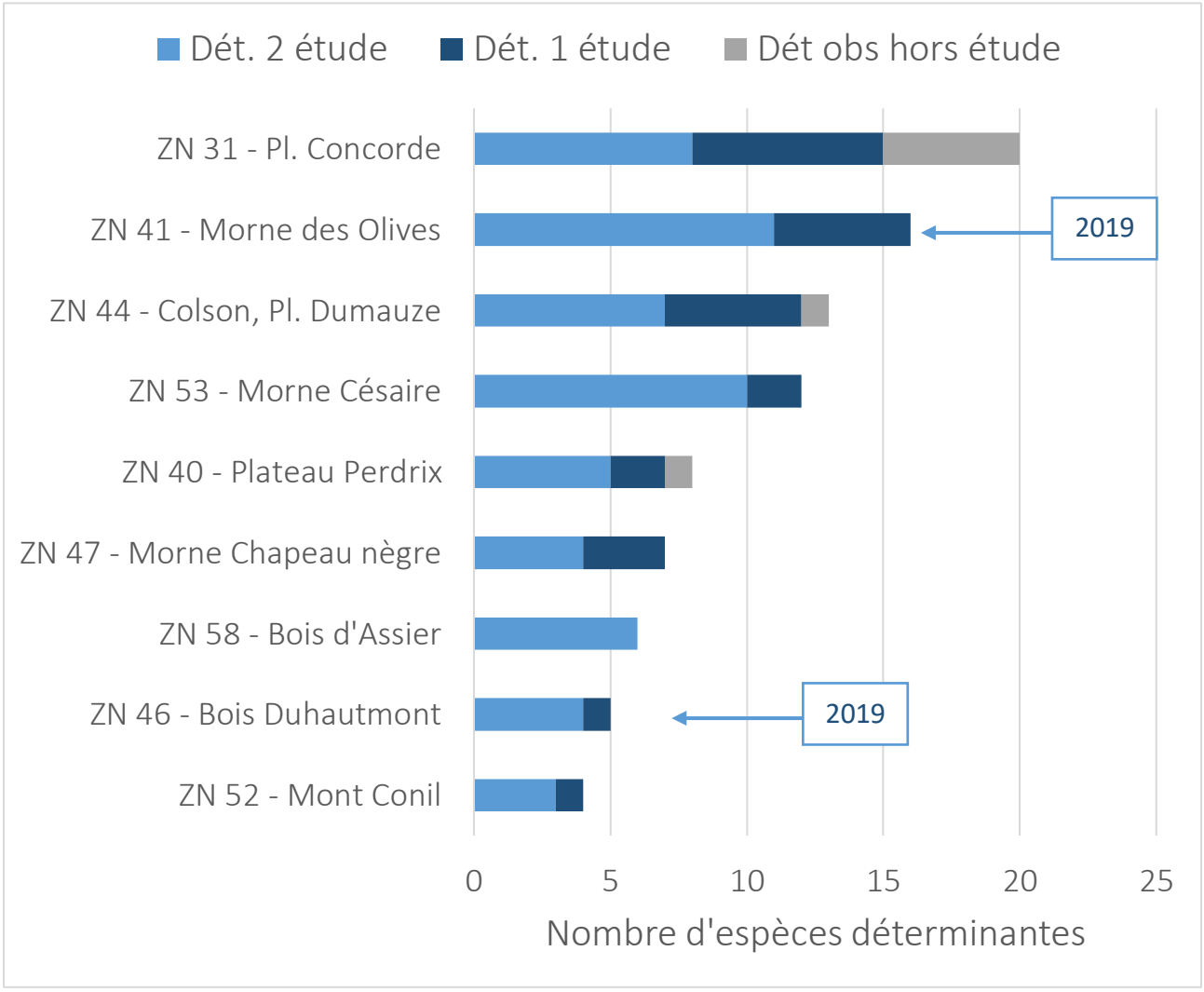



**Fig. 20.** Nombre d'espèces déterminantes observées par site pour les neuf ZNIEFF étudiées depuis 2011 comprenant de la forêt ombrophile (hygrophile). Les sites étudiés en 2019 sont pointés.

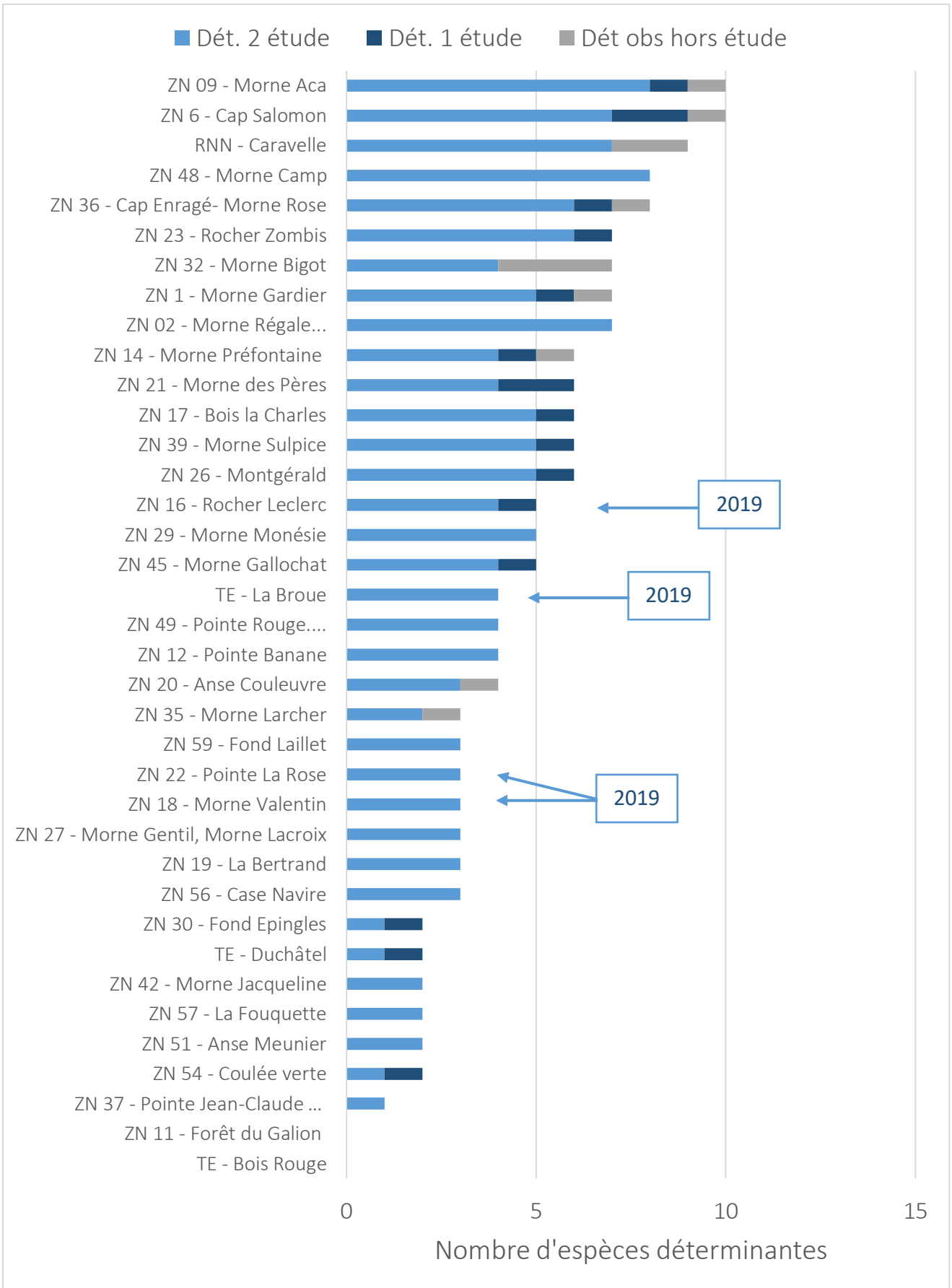



**Fig. 21.** Nombre d'espèces déterminantes observées par site pour les ZNIEFF étudiées depuis 2011 qui comprennent des forêts littorales, xérophiles ou mésophiles (mais pas de forêt ombrophile). Les sites étudiés en 2019 sont pointés.

# RÉFÉRENCES UTILISÉES OU CITÉES


Calderón-Cortés N, Quesada M & Escalera-Vázquez LH. 2011. Insects as Stem Engineers: Interactions Mediated by the Twig-Girdler *Oncideres albomarginata chamela* Enhance Arthropod Diversity. *PLoS ONE* 6(4): e19083. doi:10.1371/journal.pone.0019083

Chalumeau F. 1983. *Les Coléoptères scarabaéides des Petites Antille*s (Guadeloupe à Martinique). Encyclopédie Entomologique (série A) 44. Editions Lechevalier, Paris. 295 p.

Chalumeau F. & Touroult J. 2005 [2006]. *Les Cerambycidae des Petites Antilles. Taxonomie, éthologie, biogéographie*. Pensoft Series Faunistica N°51. Pensoft publisher, Sofia-Moscow. 274 p. ISBN 9546422452.

Chassain J. & Touroult J. 2011. Description d'une espèce nouvelle d'*Achrestus* des Antilles françaises (Coleoptera Elateridae Dicrepidiinae). *L'Entomologiste*, 67(5) : 241-244.

Chassain J., Deknuydt F. & Romé D. 2014. Description d'un *Conoderus* nouveau des Antilles françaises (Coleoptera, Elateridae, Agrypninae). pp 35-38. *In* : Touroult J. (coord.) *Contribution à l'étude des Coléoptères des Petites Antilles- Tome II*. Supplément au Bulletin de liaison d'ACOREP-France « Le Coléoptériste », 112 p.

Constantin R. 2012. Les Lycidae, Lampyridae, Cantharidae, Malachiidae, Cleridae de la Martinique et description de six espèces nouvelles (Coleoptera : Elateroidea et Cleroidea). p. 14-26. In : Touroult J. (coord.). *Contribution à l'étude des Coléoptères des Petites Antilles- Tome I*. Supplément au Bulletin de liaison d'ACOREP-France « Le Coléoptériste ».

David G. & Lucas P.-D. 2017. Atlas des papillons de jour de la Martinique. Association Martinique Entomologie. 139p. (rapport non publié).

Deknuydt F. & Romé D. 2009. Inventaire entomologique. Zones du Sud de la Martinique. Forêt de Lépinay, Cap Salomon, Le Saut, Forêt de la Dumaine, La Source Berry. Rapport non publié, 17 p.

Deknuydt F. & Romé D. 2014. Présence de *Dyscinetus mendax* Joly & Escalona, 2010 (Coleoptera, Dynastinae) en Martinique. pp. 15. *In* Touroult. J (ed.). *Contribution à l'étude des Coléoptères des Petites Antilles. Tome II*. Supplément au Bulletin de liaison d'ACOREP-France « Le Coléoptériste ».

Chevalier J. & Dewynter M. 2020. *Inventaire & cartographie des Scorpions de la Martinique*. Biotope. 39 pp.

Dumbardon-Martial E. & Marshall S. A. 2015. New records and behavioral observations for *Grallipeza* Rondani from Guadeloupe and Martinique (Diptera, Micropezidae, Taeniapterinae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, 120 (1) : 79-82.

Etifier-Chalono E. 2005. Les espaces naturels d'intérêt patrimonial de Martinique. *Lobelia*, n°3 : 1-4.

Gargominy O., Tercerie S., Régnier C., Ramage T., Dupont P., Daszkiewicz P. & Poncet L. 2019. TAXREF v13, référentiel taxonomique pour la France : méthodologie, mise en œuvre et diffusion. Muséum national d'Histoire naturelle, Paris. Rapport Patrinat. 63 pp.
https://inpn.mnhn.fr/telechargement/referentielEspece/referentielTaxo

Hammer O., Harper D.A.T., Ryan P.D. 2001. PAST: Paleontological Statistic sofware package for education and data analysis. *Palaeontologia Electronica*, 4 (1) : 9p. Version 2.07 (février 2011) : http://folk.uio.no/ohammer/past

Horellou A., Doré A, Hérard K. & Siblet J.-Ph. 2014. *Guide méthodologique pour l'inventaire continu des Zones Naturelles d'Intérêt Ecologique, Faunistique et Floristique (ZNIEFF) en milieu continental*. Rapport MNHN, SPN-2014-28, 110p. Accessible en ligne : http://spn.mnhn.fr/servicepatrimoinenaturel/publications/rapports_spn

Horellou A., Herard K. & Siblet J.-P. 2017. Les Zones naturelles d'Intérêt écologique, faunistique et floristique (ZNIEFF) : de l'inventaire à l'expertise. *Naturae* 12: 1-11. http://revue-naturae.fr/2017/12

Joseph Ph. 2009. *La végétation forestière des Petites Antilles. Synthèse biogéographique et écologique, bilan et perspectives*. Editions Karthala, Paris, 490 p.

Kippenhan M.G., Brzoska D.W., Winton R. C. & Ivie M.A. 2013. New Collection Records for *Brasiella argentata pallipes* (Fleutiaux and Sallé, 1889) (Coleoptera: Carabidae: Cicindelinae) from the Lesser Antilles. *The Coleopterists Bulletin*, 67(4): 411-415.

Lelong P. & Langlois F. 2005. Contribution à la connaissance des Phasmatodea de Martinique. *Bulletin de la Société entomologique de France*, 110 (3) : 259-272.

Lemaire J.-M. En ligne. Coléoptères des Antilles françaises. http://www.troglorites.fr/ColeosAntilles/Accueil.html

Maier C. & Ivie M. 2013. New species and records Of *Chrysobothris* Eschscholtz (Coleoptera, Buprestidae) from Montserrat, Saba, And Anguilla, with a key to the *Chrysobothris thoracica* species-group in the West Indies. *The Coleopterists Bulletin*, 67(2): 81–88. 2013.

Marquet J. & Roguet D. 2003. Contribution à la connaissance des Coléoptères scarabaéides de la Martinique. *Le Coléoptériste,* 6 : 9-23.

Meurgey F. 2014. Liste préliminaire des abeilles de Guadeloupe (Petites Antilles) et leurs relations avec la flore butinée (Hymenoptera : Apoidea, Megachilidae et Apidae). *Annales de la Société entomologique de France, (N.S.)*, 50(1) : 89-110.

Meurgey F. 2005. Étude faunistique des Odonates de Martinique. Rapport SFO et DIREN Martinique, 85 p. + annexes.

Meurgey F. & Picard L. 2011. *Les Libellules des Antilles françaises*. Collection Parthénope. Editions Biotope et Publications Scientifiques du Muséum, 440 p.

Nageleisen L. M. & Bouget C. (coord.). *L'étude des insectes en forêt : méthodes et techniques, éléments essentiels pour une standardisation. Synthèse des réflexions menées par le groupe de travail « inventaires entomologiques en forêt » (Inv.Ent.For)*. Les Dossiers Forestiers n°19, Office National des Forêts, p. 69-89.

Peck S. B. 2011. The beetles of Martinique, Lesser Antilles (Insecta: Coleoptera); diversity and distributions. *Insecta Mundi*, 0178 : 1-57.

Pierre C., Dumbardon-Martial E. & Singh C. 2017. Utilisation des bols colorés en Martinique (Antilles françaises): quelles possibilités pour l'inventaire et le suivi des Insectes pollinisateurs des agrosystèmes fruitiers ? *Naturae*, 11 : 1-18. http://revue-naturae.fr/2017/11

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

Touroult J. 2004. Les longicornes associés aux rameaux coupés par *Oncideres amputator* en Guadeloupe (Coleoptera, Cerambycidae). *Le Coléoptériste*, 7(2) :129-134.

Touroult J. 2005. Notes sur l'éthologie et la faunistique de quelques Coléoptères des Petites Antilles. *Le Coléoptériste*, 8(2) : 83-91.

Touroult J. 2007. Contribution à la connaissance des longicornes de Sainte-Lucie et de Martinique (Coleoptera, Cerambycidae). *Les cahiers Magellanes*, n°70, 14 p.

Touroult J. (coord). 2012. *Contribution à l'étude des Coléoptères des Petites Antilles- Tome I*. Supplément au Bulletin de liaison d'ACOREP-France « Le Coléoptériste », 96 p.

Soldati L. & Touroult J. 2014 Catalogue des coléoptères Tenebrionidae (Alleculinae exclus) des Antilles françaises. pp 90-108. In : Touroult J. (coord.) *Contribution à l'étude des Coléoptères des Petites Antilles- Tome II*. Supplément au Bulletin de liaison d'ACOREP-France « Le Coléoptériste », 112 p.

Zagatti P., Lalanne-Cassou B. & Duchat d'Aubigny J. en ligne. Catalogue des Lépidoptères des Antilles françaises. Disponible en ligne : http://www.inra.fr/papillon/index.htm

# ANNEXE(S)

# Liste des arthropodes continentaux déterminants ZNIEFF pour la Martinique (2017)

Version synthétique de la liste et éléments explicatifs
Julien Touroult, Francis Deknuydt, mai/septembre 2017
Avec la contribution d'Eddy Dumbardon-Martial, Thibault Ramage et Jean-Michel Lemaire

**Historique**
Première liste validée en CSRPN en septembre 2014, sur la base d'une proposition établie par F. Deknuydt et J. Touroult
Propositions complémentaires fin 2014 (3 espèces de Lépidoptères), non soumises au CSRPN, mais utilisées dans les études SEAG
Propositions complémentaires en mai 2017, soumise au CSRPN en septembre 2017, tenant compte d'une distinction entre espèces determinantes versus autres espèces remarquables.

**Logique d'établissement de la liste des espèces déterminantes (initiale et révisée)**

1) Travailler sur des espèces relativement bien connues, étudiées et déterminables à partir de la littérature disponible. A contrario, éviter les espèces très méconnues ou très difficiles à déterminer.
2) Priorité aux taxons endémiques : endémiques strictes de Martinique puis endémiques des Petites Antilles, qui présentent la plus forte responsabilité en matière de conservation.
3) Les espèces doivent être localisées sur l'île et peu communes à rares (les endémiques communes/répandues ne sont pas retenues).
4) Les espèces à fortes exigences écologiques (micro-habitats en particulier) et/ou inféodées à un habitat rare ou menacé (ex forêts de basse altitude) sont privilégiées.
5) D'autres aspects plus subjectifs, comme le caractère emblématique, spectaculaire ou objectifs comme l'endémisme à l'échelle du genre sont des critères complémentaires pour l'appréciation, mais non décisif quant au caractère déterminant de l'espèce.
6) Essayer de diversifier les groupes taxonomiques concernés (Ordres, familles), dès lors que certaines espèces remplissent les critères précédents.

**Cotation de rareté**
La rareté est considérée essentiellement sous l'angle géographique, c'est-à-dire la superficice de présence de l'espèce, sans trop tenir compte de son abondance dans ces stations, estimation difficile car dépendante de la capacité de détection.
Codes : - commun (>20 localités) ; * assez rare (10-20 stations); ** rare (6-12 localités) ; *** très rare (1-5 localités). Le nombre de localités est donné ici à titre indicatif, la cotation ayant été réalisée par confrontation de plusieurs avis d'expert. Ce nombre de localités connues dépend de l'occupation réelle de l'espèce mais aussi de la détectabilité.

**LES ESPÈCES DÉTERMINANTES ZNIEFF**
Ces espèces, seules ou en cortège, justifient par leur intérêt patrimonial la création d'une ZNIEFF.
**Déterminant 1** = suffisant à lui seul pour justifier une ZNIEFF (intérêt « exceptionnel »), et sans restriction de zone géographique ou autre critère.
**Déterminant 2** = déterminant sous condition. Les conditions sont soit :

- un **cortège** = quelques espèces de ce groupe justifient l'établissement d'une ZNIEFF (compter par exemple 5 espèces au moins, même si ce seuil mériterait une calibration plus précise).
- une **zone géographique** où l'espèce devient à fort intérêt car en marge écologique, témoin de reliques forestières etc. Par exemple une espèce endémique, commune dans les zones montagneuses des Pitons et de la Pelée, mais très localisée dans le Sud de la Martinique."

**LES « AUTRES ESPÈCES » POUR LE FORMULAIRE ZNIEFF**
La méthodologie ZNIEFF propose de signaler également dans le formulaire ZNIEFF d'« autres espèces » présentes dans les ZNIEFF, mais qui ne déterminent pas le fait d'être une ZNIEFF ou pas. La définition de ces autres espèces est laissée à l'appréciation de chaque région mais il paraît utile de restreindre ce champ aux espèces présentant un intérêt particulier. Les cas d'intérêt sont listés ci-dessous.
« Structurant/fonctionnalité » = Par son rôle structurant ou indicateur, l'espèce est intéressante pour indiquer la fonctionnalité des milieux.
« Très rare » = on mettra ici des espèces très peu observées en Martinique (moins de 5 localités en général) mais qui ne sont pas endémiques des Petites Antilles (sinon elles seraient déterminantes).
« endémique assez commun » = espèces endémiques (de Martinique ou des Petites Antilles) mais qui sont très largement répandues et communes en Martinique, ce qui ne permet pas de qualifier l'intérêt particulier d'un site.
« méconnue » = espèce endémique et rare mais appartenant à un groupe taxonomique peu étudié, difficile à déterminer etc.

« spectaculaire » = espèce assez commune, non endémique, mais présentant un caractère spectaculaire (forme, taille etc.) permettant par exemple de communiquer sur la zone.
Cette liste n'est pas fermée et la rubrique « autres espèces » du formulaire ZNIEFF pourra être complétée au cas par cas.

LE RESTE DES TAXONS INVENTORIÉS DANS LES ZNIEFF
Le programme ZNIEFF produit une synthèse expertisée de l'intérêt des sites, fondée sur une analyse écologique et la traçabilité des éléments jugés déterminants. Ce n'est pas un programme de bancarisation/gestion de données « brutes » de biodiversité. Pour consolider les connaissances de la biodiversité, il est cependant important de bien conserver les données d'observation précises (lieu exact, date, méthode, observateur et déterminateur) de toutes les observations des inventaires naturalistes réalisés dans les ZNIEFF. Ceci concerne toutes les espèces, qu'elles soient déterminantes, autres espèces d'intérêt ou des espèces « banales ». Ainsi l'ensemble des données doit être formaté et bancarisé dans un système pérenne, alimentant des bases de données et portails publics de diffusion des informations (Observatoire de la biodiversité, SINP, INPN jusqu'au GBIF au niveau international).

| Ordres / Familles ou sous-familles | **Taxons** | Endé-misme | Rareté géogra-phique | Biotope menacé ou rare ou lié à une espèce rare | Intérêts autres | Protec-tion | **Niveau de déterminance ZNIEFF** | **Conditions** |
|---|---|---|---|---|---|---|---|---|
| **COLEOPTERA** | | | | | | | | |
| Buprestidae | *Chrysobothris bella* Fisher, 1925 | PA | ** | | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Buprestidae | *Acmaeodera villiersi* Descarpentries, 1981 | M, G | *** | Forêts littorales | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Carabidae | *Calleida decolor* Chaudoir, 1872 | M | *** | Forêts littorales | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Adesmus chalumeaui* Touroult, 2004 | M | ** | | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Eburia inexpectata* Touroult, 2012 | M | ** | Forêts xéro- et mésophiles bien conservées | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Estoloides bellefontainei* Touroult, 2012 | M | *** | Forêts mésophiles | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Fortuneleptura cameneni* Villiers, 1979 | M | * | -- | Genre endémique de Martinique | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Gourbeyrella madininae* Chalumeau & Touroult, 2004 | M | ** | | Genre endémique des Antilles | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Mionochroma rufescens* (Gahan, 1895) | M | ** | | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Nesanoplium dalensi* Chalumeau & Touroult, 2005 | M, SL | ** | Forêts xérophiles relativement conservées | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Birandra pinchoni* (Villiers, 1979) | M, D | *** | Forêts hygrophiles | Décomposition des gros arbres | Non | 1 | |
| Cerambycidae | *Rosalba hovorei* Touroult, 2007 | M | ** | | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Solenoptera metallescens* Thomson, 1860 | M, D | ** | Forêts mésophiles bien conservées | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Solenoptera quadrilineata* (Olivier, 1795) | M | ** (localisé) | Forêts xérophiles relativement conservées | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Taeniotes leucogrammus* Thomson, 1865 | M, SL | ** | | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Cerambycidae | *Trachyderes maxillosus* (Dupont, 1834) | M | ** | Forêts xérophiles et mésophiles | Spectaculaire | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Curculionidae | *Ileomus romei Rheinheimer, 2014* | M, D, G | ** | Forêts | grande taille, facile à reconnaître | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Curculionidae | *Oxyderces cretaceus (Fabricius, 1792)* | M, G | ** | Forêts xérophiles et mésophiles | grande taille, facile à reconnaître | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Elateridae | *Achrestus fortunei* Chassain & Touroult, 2011 | M | ** | | Complexe mimétique remarquable | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Elateridae | *Anchastus insularis* Candèze, 1889 | M, G | *** | -- | | Non | 2 | cortège d'espèces |

| | | | | | | | | |
|---|---|---|---|---|---|---|---|---|
| Elateridae | *Conoderus poirieri* Chassain, Deknuydt & Romé, 2014 | M | * | Forêts bien préservées | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Lampyridae | *Photinus vanderberghi* Constantin, 2012 | M | *** | | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Lycidae | *Mesopteron insularum* Chalumeau & Roguet, 1984 | M | * | -- | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Malachiidae | *Ablechrus caravellae* Constantin, 2012 | M | ** | Zones littorales | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Passalidae | *Passalus trinesides* Boucher, 2015 | M, D, SL | -- | Gros bois mort, continuité spatiale et temporelle | Décomposition des troncs | Non | 2 | uniquement à basse altitude, dans les zones de forêt fragmentée. |
| Passalidae | *Spasalus puncticollis* (Le Peletier & Serville, 1825) | PA | *** | Zones mésophiles | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Scarabaeidae | *Dynastes hercules reidi* Chalumeau, 1977 | M, SL | ** | Forêts hygrophiles | Coléoptère le plus spectaculaire de Martinique. Décomposition des troncs d'arbres | Oui | 1 | |
| Scarabaeidae | *Archophileurus mirabilis* Ratcliffe & Cave, 2015 | M | *** | Zone sommitale de la Montagne Pelée | | Non | 1 | |
| Scarabaeidae | *Aegidium dierkensi* Rojkoff & Frolov, 2017 | M | ** | Zones d'altitude | Spectaculaire | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Scarabaeidae | *Madiniella christinae* Chalumeau & Gruner, 1976 | M | *** | | Genre endémique de Martinique | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Scarabaeidae | *Plectris martinicensis* Chalumeau, 1982 | M | ** | | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Tenebrionidae | *Acropteron chabrieri* Fleutiaux & Sallé, 1889 | M, G | ** | | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Tenebrionidae | *Antimachus ardoini* Chalumeau, 1982 | M | *** | Gros bois morts | Spectaculaire | Non | 1 | |
| Cicindelinae | *Cylindera suturalis balazuci* Chalumeau, 1984 | M | * localisée | Plages avec laisses de mer | | Non | 1 | |
| **DIPTERA** | | | | | | | | |
| Asilidae | *Ommatius dignus* Scarbrough, 2000 | D, SL, M, StB | * | Sous-bois des forêts bien conservées | Prédateur | Non | 2 | cortège d'espèces |
| **LEPIDOPTERA** | | | | | | | | |
| Castniidae | *Castnia pinchoni* Pierre, 2003 | M | ** | Forêts hygrophiles | | Non | 1 | |
| Erebidae | *Pseudamastus alsa lalannei* Toulgoët, 1985 | M | * localisé | Zones hygrophiles d'altitude | | Non | 1 | |
| Saturniidae | *Rothschildia erycina luciana* Rothschild, 1907 | M, SL | ** | Forêts hygrophiles | | Non | 1 | |
| Erebidae | *Pheia daphaena* Hampson, 1898 | PA | *localisé | Forêts xérophiles bien conservées | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Erebidae | *Napata quadristrigata* Hampson, 1898 | PA | * | Forêts mésophiles | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Erebidae | *Eriphioides dumbardoni* Laguerre, Romé & Deknuydt, 2014 | M | ** | Limité aux zones hygrophiles | | Non | 1 | |
| Erebidae | *Opharus bimaculata* (Dewitz, 1877) | - | *** | Limité aux zones hygrophiles, Large répartition mais rare partout | | Non | 2 | cortège d'espèces |
| Nolidae | *Neostictoptera lezardensis* Barbut & Lalanne-Cassou, 2009 | G, M | ** | Limité aux zones hygrophiles | | Non | 2 | cortège d'espèces |

| | | | | | | | |
|---|---|---|---|---|---|---|---|
| **ODONATA / ZYGOPTERA** | | | | | | | |
| Protoneuridae | *Protoneura ailsa* Donnelly, 1961 | M, D, G | ** | Eaux claires non polluées | | Non | 1 |
| **PHASMATODEA** | | | | | | | |
| Phasmatidae | *Diapherodes martinicensis* Lelong & Langlois, 2005 | M | ** | | | Non | 1 |
| Phasmatidae | *Pterinoxylus crassus* Kirby, 1889 | M, D | ** | | | Non | 1 |
| **ORTHOPTERA** | | | | | | | |
| Tettigoniidae | *Agraecia cesairei* Hugel, 2009 | M | * | Forêts hygrophiles | | Non | 1 |
| Phaneropteridae | *Nesonotus vulneratus* Hugel, 2013 | M | * | Forêts hygrophiles | | Non | 1 |
| Phaneropteridae | *Nesonotus salomonoides* Brunner von Wattenwyl, 1895 | M | * | Forêts xérophiles et mésophiles | | Non | 1 |
| **HYMENOPTERA** | | | | | | | |
| Vespidae | *Polistes dominicus* (Vallot, 1802) | PA | localisée | | oui | Non | 2 |
| Pompilidae | *Entypus igniculus* Durand & Wahis, 2016 | M | * | Haut de la zone mésophile, zone hygrophile | Prédateur de mygales | Non | 2 |
| **ARANEAE** | | | | | | | |
| Teraphosidae | *Caribena versicolor* (Walckenaer, 1837) | M | * | Forêts bien préservées | | Oui | 1 |
| **SCORPIONES** | | | | | | | |
| Buthidae | *Tityus marechali* Lourenço, 2013 | M | ** localisé | Forêts xérophiles | | Non | 1 |