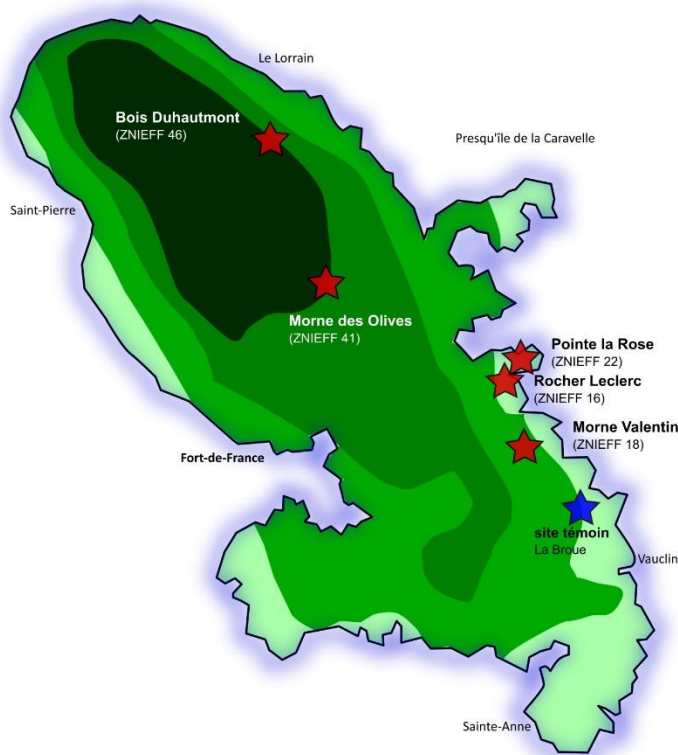




Inventaire entomologique des ZNIEFF de Martinique Campagne de terrain 2019



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 EXÉCUTIF

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 *Mionochochroma 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 cétone *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.

Credits 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.



1.1 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).

1.2 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

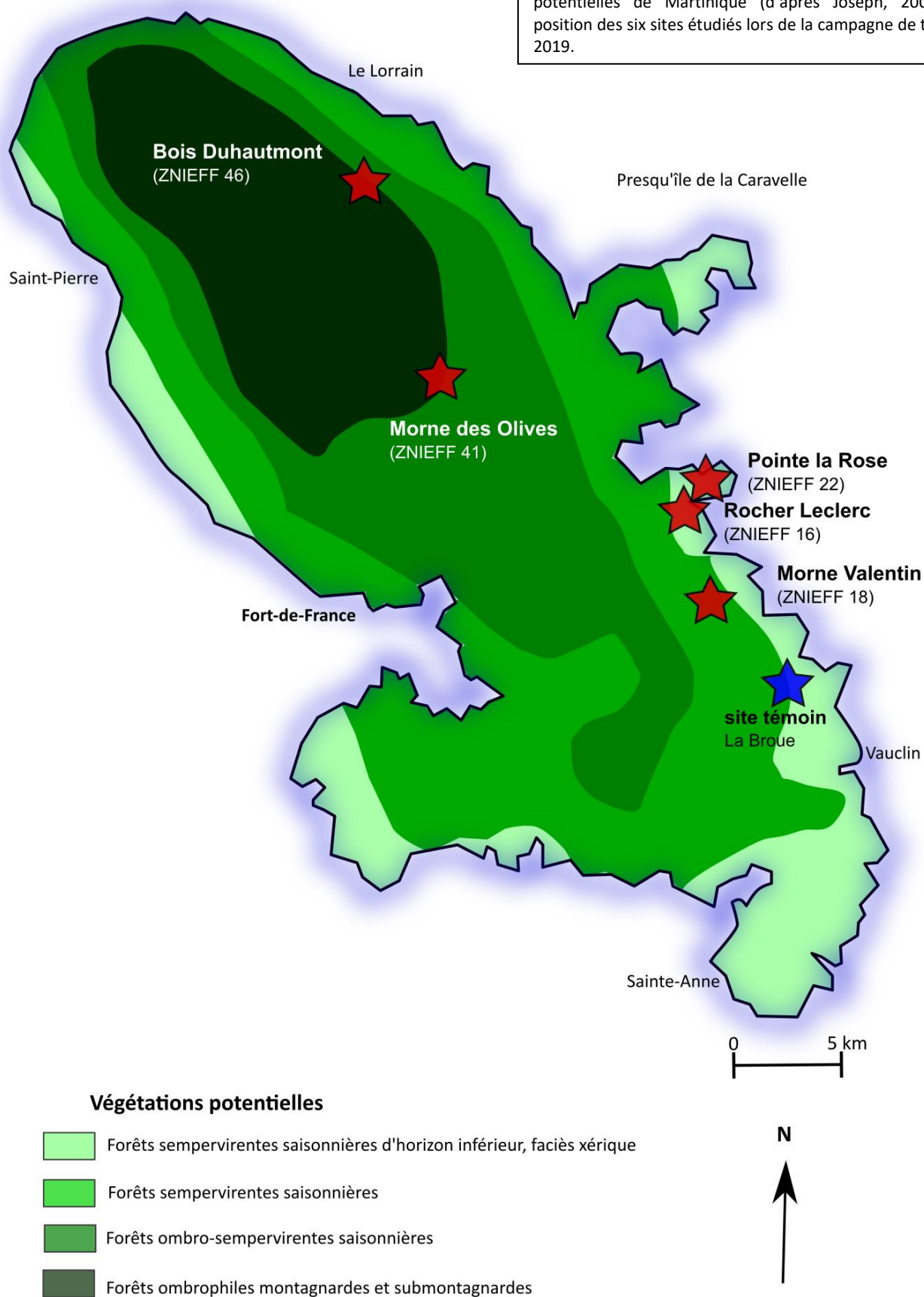
Les sites de collecte ont été choisis à la fois pour représenter les habitats des ZNIEFF mais leur emplacement a aussi été fortement contraint par l'accessibilité pour installer les divers pièges. En effet, les pièges employés sont pour certains difficiles à transporter (PolytrapTM, Polyvie bleu, etc.) 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 colorés) 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

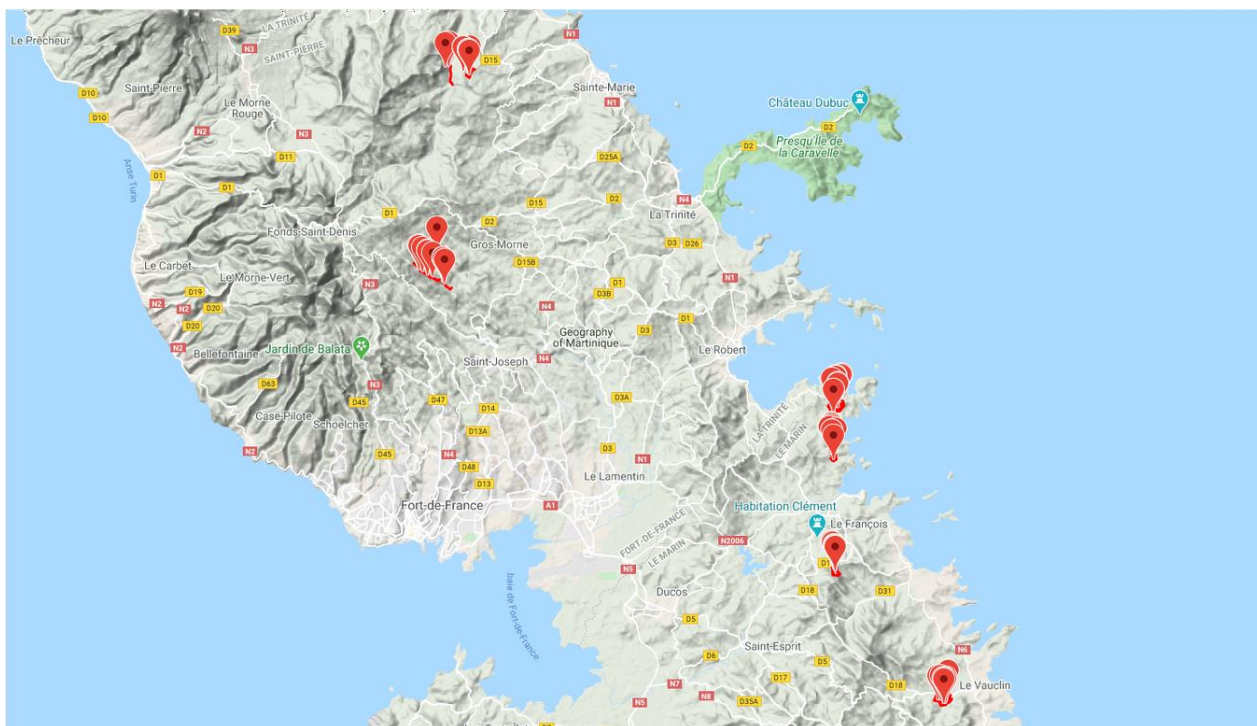


Figure 2. Localisation des stations de collecte (points rouges) sur une carte du centre de la Martinique (extrait de la base de données CardObs).

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 -60.9012	RAS.
Morne Valentin (34 ha)	ZNIEFF0018	--	230	14.5905 -60.8999	1 seul tamisage
Pointe La Rose (200 ha)	ZNIEFF0022	--	10	14.6569 -60.8991	2 pièges Malaise
Morne des Olives (344 ha)	ZNIEFF0041	--	530	14.7060 -61.0643	2 pièges Malaise
Bois Duhautmont (44 ha)	ZNIEFF0046	--	360	14.7846 -61.0480	1 assiette jaune renversée
La Broue (zone d'étude d'env. 50 ha)	TEMOIN3	--	15	14.5388 -60.8558	site témoin hors ZNIEFF

III. Ordres et familles étudiés

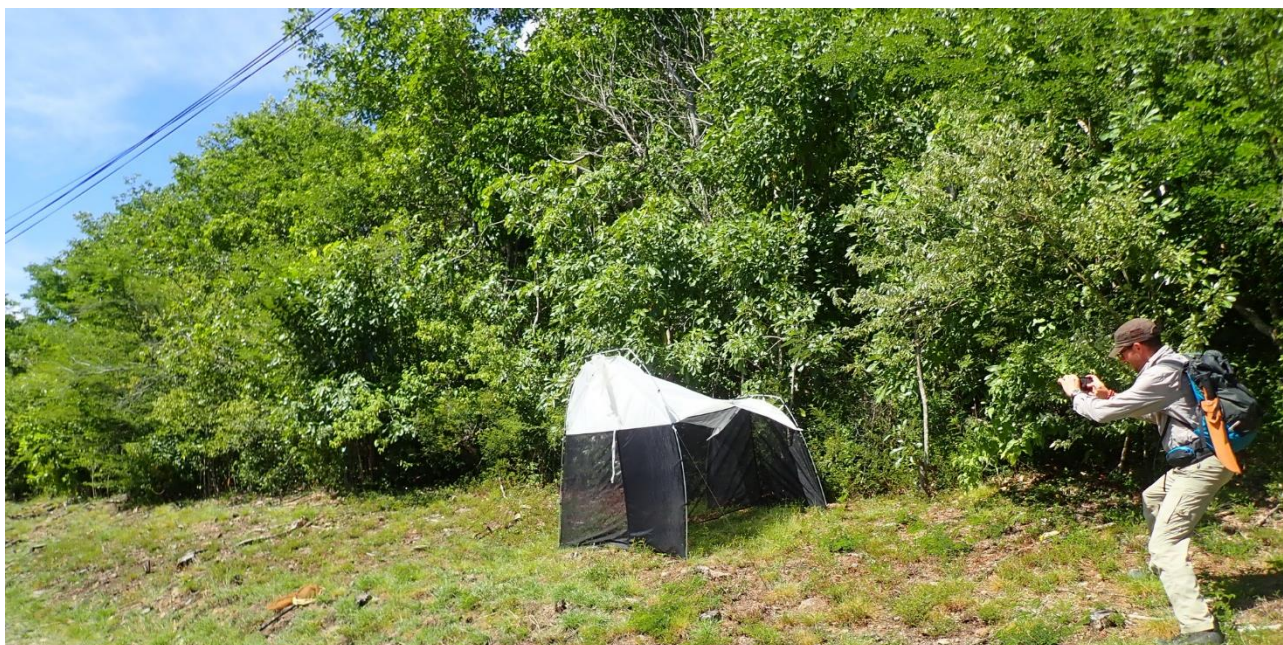
La méthodologie employée vise à collecter le plus largement possible l'entomofaune de chaque site, par des dispositifs de piégeage à large spectre et par une collecte active orientée sur les habitats et micro-habitats favorables. Les ordres et familles traités sont ceux pour lesquels nous possédons une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

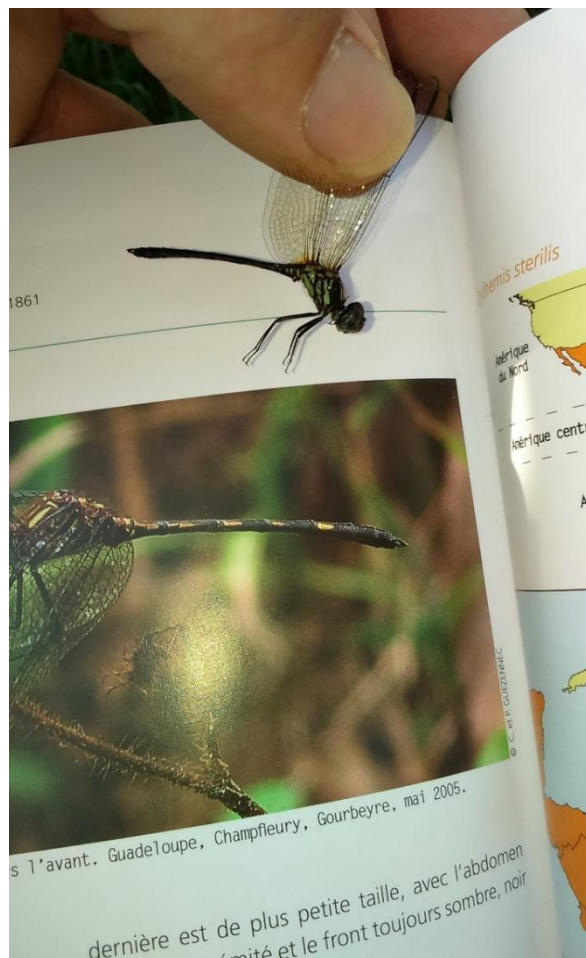


Exemple de conditionnement des Coléoptères échantillonnés par piégeage lumineux, sur couche de coton avec les informations de collectes associées (N. Moulin).

III.2 Experts détermineurs

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** (Dermatères)
- 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 (Scorpions)
- **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). 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 cétone *Madiana brigitteae* Ratcliffe & Romé, 2019 (ZNIEFF du Morne Valentin).



Fig. 3. Piège Polytrap™. Suspended 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 d'interception d'un piège Polytrap™ et d'une attraction lumineuse de faible puissance qui fonctionne sur batterie avec un programmeur. 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 Malaïse. 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 « crylé ». 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.



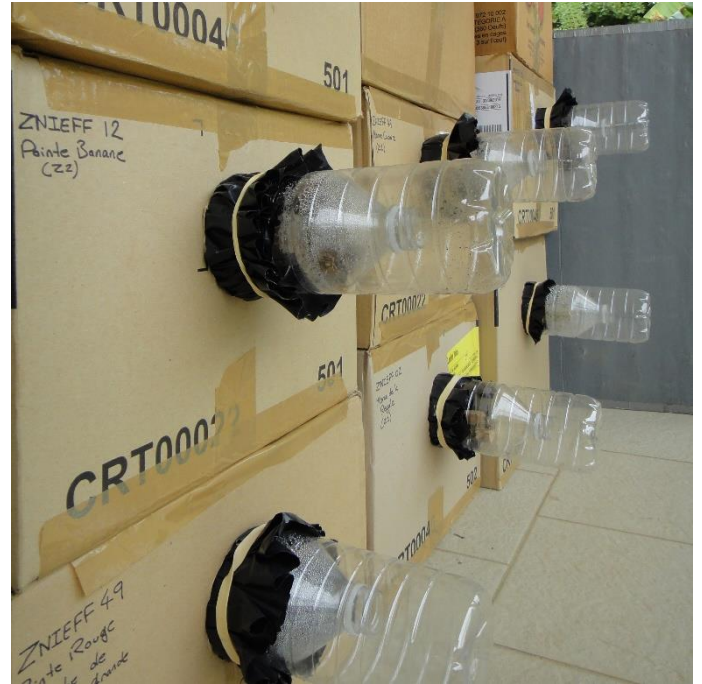
Figs. 10. Tamisage et extraction de litière. Prélèvement de litière et sol superficiel (1m²), tamisage des éléments fins puis séchage dans un appareil de Moczarski où les insectes fuient la chaleur et se dirigent vers un collecteur placé en bas.



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 séchage 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).

The screenshot displays the CardObs web interface for data entry. At the top, there are input fields for 'Nom (code personnel)' (containing 'ZN16 EXL3') and 'Jeux de données' (a dropdown menu showing 'Inventaire entomologique ZNIEFF Martinique (phase 3)'). Below these, a 'Localité' section includes a 'Code localité' field and a map. The map shows a satellite view of a forested area with a red polygon highlighting a specific zone. To the left of the map, there are tabs for 'Carte IGN', 'OrthoPhoto IGN', 'Plan', and 'Satellite'. Below the map, there are sections for 'Localité de référence' (with fields for 'Localité', 'Commune', 'Département', and 'Région'), 'Toponymie' (with a 'Rechercher un toponyme IGN' button), and 'Situation / Lieu-dit' (with a text input field containing 'Rocher Leclerc'). To the right of the map, there is a 'POLYgone' section showing 'Surface : 0.02 km², Longueur ou périmètre : 548.05 m.' and a 'Modifier' button. Below this, there is a 'Coordonnées du centroïde' section with fields for 'Système de projection' (a dropdown menu showing 'Longitude / Latitude (WGS 84)'), 'Précision (m)' (a text input field containing '129'), 'latitude' (a text input field containing '14.637157428850376'), and 'longitude' (a text input field containing '-60.90080273151398').

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 dispositif comparable, nous avons 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

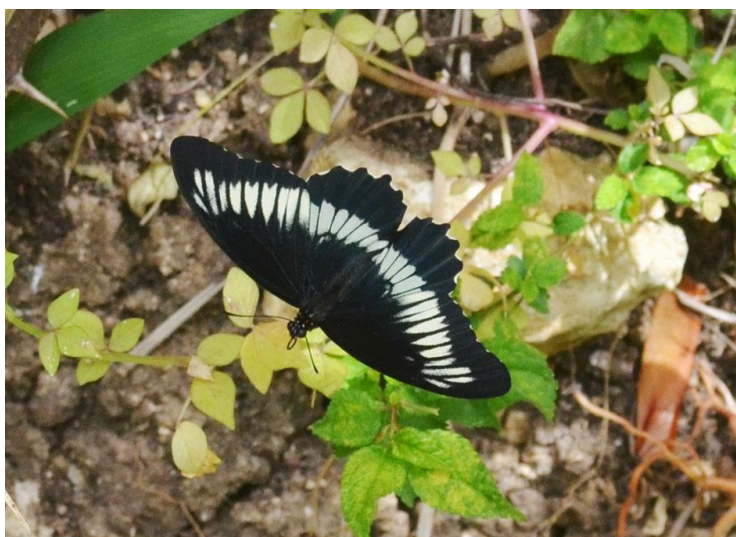
Les espèces déterminantes constituent un concept clé des ZNIEFF depuis la deuxième génération. En effet, ces espèces permettent de définir de façon objective l'intérêt faunistique ou floristique qui motive la désignation en ZNIEFF (Horellou *et al.*, 2014). La définition de ces espèces déterminantes 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.

A man wearing a light-colored long-sleeved shirt, olive green trousers, a cap, and glasses is climbing a steep, moss-covered rock face. He is holding a long-handled net in his right hand. A blue backpack is visible on his back. The rock surface is dark and heavily covered in green moss. To the left of the climber, there is dense green foliage, including tall grasses and leafy plants. The scene is brightly lit, suggesting daylight.

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							
<i>Striticollis tobias</i> (Marseul, 1879)						1	
Anthribidae							
<i>Monocloeus insularis</i> (Frieser, 1959)						1	
<i>Ormiscus conis</i> Jordan, 1924						1	
Bostrichidae							
<i>Amphicerus cornutus</i> Pallas, 1772	1						
<i>Melalgus gonagrus</i> (Fabricius, 1798)	3	11					
<i>Minthea rugicollis</i> (Walker, 1858)				1			
Bostrichidae Latreille, 1802	28	13	15	51			
Brentidae (Apionidae)							
<i>Acratus subfasciatus</i> (Boheman, 1840)					1		Peu commun
<i>Raphirhynchus cylindricornis</i> (Fabricius, 1787)	2	2	3	5	3		
<i>Stereodermus exilis</i> Suffrian, 1870		8		15		3	
Apioninae Schönherr, 1823				2			
Buprestidae							
<i>Chrysobothris guadeloupensis</i> Descarpentries, 1981				1			Endémique des Petites Antilles, peu courant
<i>Euplectalecia erythroga</i> (Gory, 1840)					1		
Cantharidae							
<i>Tytthonyx dierkensi</i> Constantin, 2012					2		Endémique de Martinique
Carabidae							
<i>Anchonoderus subaeneus</i> Reiche, 1843						2	
<i>Apenes marginalis</i> (Dejean, 1831)	5		2	4			
<i>Apenes sculpticeps</i> Ball & Shpeley, 2009	1			1			
<i>Aspidoglossa schach</i> (Fabricius, 1792)	1						
<i>Athrostictus paganus</i> (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...)
<i>Clivina tuberculata</i> Putzeys, 1846						1	
<i>Colliuris</i> De Geer, 1774	1						<i>cf. tetrastigma</i> (Chaudoir, 1863). Première mention de ce genre en Martinique
<i>Lebia marginicollis</i> Dejean, 1825	1			1			
<i>Notiobia</i> Perty, 1830						2	<i>Notiobia aulica</i> (Dejean, 1829) : Première mention de cette espèce largement répandue (article à paraître dans "Le Coléoptériste" - J.-M. Lemaire)
<i>Pentagonica flavipes</i> (LeConte, 1853)	2	2	3	5	3	7	
<i>Perigona nigriceps</i> (Dejean, 1831)	1	4		25	1		
<i>Pseudaptinus</i> Laporte de Castelnau, 1834	2			1			<i>Pseudaptinus dorsalis</i> (Brullé, 1834), premier signalement des Antilles françaises
<i>Selenophorus iviei</i> Shpeley, Hunting & Ball, 2017						1	
<i>Selenophorus parumpunctatus</i> Dejean, 1829				2			
<i>Selenophorus subquadratus</i> (Putzeys, 1878)	1					1	
<i>Tachys ensenadae</i> Mutchler, 1934	1	1		26			
<i>Tachys</i> Dejean, 1821	4					3	
<i>Perileptus dentifer</i> Darlington, 1935						1	Connu de Guadeloupe, première mention de Martinique.
Carabidae Latreille, 1802			25				Lot restant à étudier.
Cerambycidae							
<i>Achryson surinamum</i> (Linnaeus, 1767)	13	2					
<i>Adetus lherminieri</i> Fleutiaux & Sallé, 1889		1	1				
<i>Amniscus similis</i> (Gahan, 1895)		1		1			
<i>Anisopodus dominicensis</i> Villiers, 1980					1		Endémique de Dominique et Martinique, peu commun
<i>Bonfilsia pejoti</i> Chalumeau & Touroult, 2004						6	Endémique commun
<i>Cacostola ornata</i> Fleutiaux & Sallé, 1889		1	1	1			Peu commun
<i>Caribbomerus Vitali</i> , 2003				6			Espèce nouvelle pour la Martinique, à étudier.
<i>Chlorida festiva</i> (Linnaeus, 1758)	2		1			1	
<i>Curtomerus flavus</i> (Fabricius, 1775)	7	1		31			
<i>Dendrobias maxillosus</i> Dupont, 1834		4					Déterminant ZNIEFF. Endémique de Martinique, en forêts xérophiles.
<i>Eburia dejeani</i> Gahan, 1895	1	2		2			Endémique de Martinique
<i>Eburia inexpectata</i> Touroult, 2012	3			4			Déterminant ZNIEFF. Endémique de Martinique, en forêts xérophiles.
<i>Eburia insulana</i> Gahan, 1895	8	20	2	3			
<i>Ecyrus hirtipes</i> Gahan, 1895		1		5	1		
<i>Fortuneleptura cameneni</i> Villiers, 1979					2	5	Déterminant ZNIEFF. Genre et espèce endémique de Martinique.
<i>Hypsioma grisea</i> (Fleutiaux & Sallé, 1889)	18	8	4	1		7	
<i>Lagocheirus araneiformis insulorum</i> 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...)
<i>Leptostylopsis martinicensis</i> Villiers, 1980		1		1	1	4	
<i>Methia necydalea</i> (Fabricius, 1798)	14	8	3	11		1	
<i>Mionochroma rufescens</i> (Gahan, 1895)					16		Déterminant ZNIEFF. Peu courant.
<i>Neocompsa cylindricollis</i> (Fabricius, 1798)	16	22		38		9	
<i>Neocompsa fulgens</i> (Fisher, 1932)		1		1			Endémique Petites Antilles, peu commun
<i>Nesanoplium dalensi</i> Chalumeau & Touroult, 2005	1	6		6			Déterminant ZNIEFF. Endémique de Sainte-Lucie et Martinique.
<i>Oncideres amputator</i> (Fabricius, 1792)	1	1	2				Espèce ingénieuse, qui dévitalise les rameaux de pois doux.
<i>Onychocerus scorpio</i> (Fabricius, 1781)		1					Espèce à large répartition, de milieux plutôt secondaires
<i>Rosalba hovorei</i> Touroult, 2007					1		Déterminant ZNIEFF, endémique et peu courant.
<i>Solenoptera metallescens</i> Thomson, 1860					1		Déterminant ZNIEFF, endémique de Dominique et Martinique, de forêt méso- et hygrophile, peu commun
<i>Solenoptera quadrilineata</i> (Olivier, 1795)		6	7	9			Déterminant ZNIEFF. Endémique des forêts xérophiles de Martinique
<i>Spinestoloides benardi</i> (Breuning, 1980)	1		1	1			
<i>Styloleptus posticalis</i> (Gahan, 1895)	1		1	4	1	12	
<i>Taeniotes leucogrammus leucogrammus</i> Thomson, 1865					2		Déterminant ZNIEFF. Endémique, peu commun
<i>Trestonia signifera</i> Buquet, 1859		2					
<i>Trypanidius spilmani spilmani</i> Villiers, 1980						1	Endémique des Petites Antilles, très rare
<i>Urgleptes guadeloupensis</i> (Fleutiaux & Sallé, 1889)	60	9	5	5		17	
Chelonariidae							
<i>Chelonarium</i> Fabricius, 1801			1			6	
Chrysomelidae							
<i>Aedmon</i> Clark, 1860						8	
<i>Alagoasa</i> Bechyné, 1955			1				
<i>Cryptocephalus</i> Geoffroy, 1762		1		4		1	
<i>Lysathia</i> Bechyné, 1959					2		
<i>Neolema dorsalis</i> (Olivier, 1791)			1				
<i>Alticini</i> Newman, 1834				1			
<i>Bruchinae</i> Latreille, 1802		1		1			
<i>Cassidinae</i> Gyllenhal, 1813		1	5	1		1	
<i>Cassidini</i> Gyllenhal, 1813					1		
<i>Chrysomelidae</i> Latreille, 1802	10	4	8	3	3	4	
Ciidae							
<i>Ciidae</i> Leach, 1819					4	6	
Cleridae							
<i>Neorthopleura subfasciatum</i> (Chevrolat, 1874)		2		6			Peu commun
Cneoglossidae							
<i>Cneoglossidae</i> 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...)
<i>Cladis nitidula</i> (Fabricius, 1792)		1					
<i>Cycloneda sanguinea</i> (Linnaeus, 1763)						1	
Coccinellidae Latreille, 1807	5	5		2	1	3	
Curculionidae							
<i>Anchonus</i> Schönherr, 1825				1	1		
<i>Anthonomus</i> Germar, 1817				3			
<i>Catolethrus</i> Boheman, 1838						1	
<i>Caulophilus dumbardoni</i> Rheinheimer, 2019					3	11	
<i>Cholus martiniquensis</i> Marshall, 1926					3		
<i>Cleogonus distinctus</i> Chevrolat, 1880						2	
<i>Cossonus pyrostris</i> Boheman, 1838				3			
<i>Diaprepes martinicensis</i> (Chevrolat, 1879)						3	
<i>Diaprepes variegatus</i> Chevrolat, 1880					4	3	
<i>Episcirrus nocturnus</i> (Chevrolat, 1880)			2				
<i>Episcirrus singularis</i> (Chevrolat, 1880)		1					
<i>Eubulopsis rufa</i> Hustache, 1932					2		
<i>Hilipinus tripunctatus</i> (Chevrolat, 1880)		8	6	8			
<i>Homoeostethus obscurus</i> Hustache, 1930						1	
<i>Ileomus romei</i> Rheinheimer, 2014					1	4	Déterminant ZNIEFF, endémique de Martinique et Guadeloupe
<i>Isus nodulosus</i> (Chevrolat, 1880)			2			1	
<i>Ixanchonus cribricollis</i> (Coquerel, 1849)			1		8	1	
<i>Litostylus marginicollis</i> (Chevrolat, 1880)				2		2	
<i>Macrocopturus</i> Heller, 1895						1	<i>Macrocopturus</i> sp. 1, nouveau pour la Martinique
<i>Macromerus lanipes</i> (Olivier, 1790)					1		
<i>Neotylodes guadelupensis</i> (Rosenschoeld, 1837)					12	1	
<i>Oxyderces cretaceus</i> (Fabricius, 1792)	2		1				Déterminant ZNIEFF, endémique de Martinique et Guadeloupe
<i>Pappista aurulenta</i> (Chevrolat, 1880)					12	2	
<i>Pappista</i> Alonso-Zarazaga & Lyal, 1999					1	5	
<i>Polydacrys moestus</i> Chevrolat, 1880					3		
<i>Pseudomus fairmairei</i> (Coquerel, 1849)		2		2			
<i>Semnorhynchus vacillatus</i> (Boheman, 1837)						2	
<i>Sternechus vicinus</i> 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							
<i>Mesocordylus</i> Lacordaire, 1866					1		<i>Mesocordylus</i> sp. Nouveau pour la Martinique
<i>Metamasius atricolor</i> (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...)
<i>Achrestus fortunei</i> Chassain & Touroult, 2011					1	1	Déterminant ZNIEFF, endémique, peu courant. Mime les Lampyridae <i>Photinus/ Robopus</i>
<i>Anchastus insularis</i> Candèze, 1889	1						Déterminant ZNIEFF. Très rare.
<i>Chalcolepidius validus</i> Candèze, 1857	1	1					Grosse espèce, peu courante.
<i>Dicrepidius ramicornis</i> (Palisot de Beauvois, 1805)			1			1	
<i>Dipropus puberulus</i> (Boheman, 1858)	2		2	1		1	
<i>Lygelater ignitus</i> (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							
<i>Fornax luridus</i> Chevrolat, 1867				1			
<i>Fornax</i> Laporte de Castelnau, 1835				1			
<i>Isorhipis picteti</i> (Bonvouloir, 1871)					16	2	
<i>Nematodes biimpressus</i> Fleutiaux, 1911						1	
<i>Nematodes eddyi</i> Chassain, 2017						1	Endémique, peu commun
Eucnemidae Eschscholtz, 1829		1					
Gyrinidae							
Gyrinidae Latreille, 1810					1		
Histeridae							
<i>Trypanaeus</i> Eschscholtz, 1829						1	
Hydrophilidae							
<i>Cercyon nigriceps</i> (Marshall, 1802)				1			
<i>Cercyon</i> Leach, 1817			1				
Hydrophilidae Latreille, 1802	36		4	8		8	
Lampyridae							
<i>Aspisoma ignitum</i> (Linnaeus, 1758)	13	1		5		1	
<i>Aspisoma superciliosum</i> Gorham, 1898		1		1			
<i>Photinus littoralis</i> (Motschulsky, 1853)					11	27	
<i>Pyropyga incognita</i> Olivier, 1912					1	4	
<i>Robopus vittiger</i> (Gyllenhal, 1817)					7	5	
Lycidae							
<i>Mesopteron insularum</i> Chalumeau & Roguet, 1984					1	1	Déterminant ZNIEFF. Endémique de zone méso- et hygrophile.
Meloidae							
<i>Pseudozonitis marginata</i> (Fabricius, 1781)					1		
Melyridae							
Malachiinae Fleming, 1821			1				
Monotomidae							
<i>Monotoma longicollis</i> (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...)
<i>Monotoma picipes</i> Herbst, 1793				25			
Mordellidae							
Mordellidae Latreille, 1802		2		15			
Nitidulidae							
Nitidulidae Latreille, 1802		11	6	5	2	1	
Oedemeridae							
<i>Micronacerdes</i> Pic, 1923		1					
<i>Oxycopsis vittata</i> (Fabricius, 1775)	1	1		1			
<i>Oxycopsis</i> Arnett, 1951	1	1	8	5			
Oedemeridae Latreille, 1810	1	5		4	2	1	
Passalidae							
<i>Passalus trinesides</i> Boucher, 2015			2		1	2	Déterminant en zone xérophyte. Grosse espèce saproxylique.
Ptilodactylidae							
<i>Ptilodactyla</i> Illiger, 1807			3		5	2	
Ptilodactylidae Laporte de Castelnau, 1836			1		1	6	
Ptinidae							
<i>Stichtoptychus dufai</i> (Pic, 1911)		1					
<i>Stichtoptychus</i> Fall, 1905		3					
<i>Xyletinus</i> Latreille, 1809			1				
Ptinidae Latreille, 1802		1		1			
Rhipiceridae							
<i>Callirhipis Iherminieri</i> Castelnau, 1834					8	4	
Salpingidae							
<i>Inopeplus praeustus</i> (Chevrolat, 1858)	1			4			
Scarabaeidae							
<i>Anomala luciae</i> Blanchard, 1850					5	3	
<i>Aphodius</i> Hellwig, 1798			13				
<i>Ataenius</i> Harold, 1867		1	18	20		3	
<i>Cyclocephala annamariae</i> Dutrillaux, Chalumeau, Dutrillaux, Giannoulis & Mamuris, 2013	18	17	16	9	12	24	Endémique très commun
<i>Digitonthophagus gazella</i> (Fabricius, 1787)	11		3	4	1	2	Bousier afrotropical introduit
<i>Leucothyreus nolleti</i> Paulian, 1947	4	6	6	12		2	
<i>Leucothyreus pinchoni</i> Chalumeau & Gruner, 1976					4	4	Endémique, peu commun
<i>Madiana brigittae</i> Ratcliffe & Romé, 2019			1				Genre et espèce endémiques. Cétoine très localisée, découverte seulement récemment.
<i>Phileurus valgus</i> Olivier, 1789	1		1				
<i>Phyllophaga abundantuni</i> Chalumeau & Gruner, 1976	10	13	16	12		2	
<i>Phyllophaga delplanquei</i> Chalumeau & Gruner, 1976					1	1	
<i>Phyllophaga</i> Harris, 1827					4	10	
<i>Plectris martinicensis</i> 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...)
<i>Pseudocanthos caeranus</i> Matthews, 1966					1		Petit bousier forestier, endémique de Dominique et Martinique.
<i>Rutela striata martinicensis</i> Chalumeau & Gruner, 1976	4			1			
<i>Saprosites</i> Redtenbacher, 1858						1	Aphodiina se développant dans le bois mort. Peu commun
<i>Tomarus cuniculus</i> (Fabricius, 1801)	10	8	3		1	7	
<i>Tomarus ebenus</i> (De Geer, 1774)		1					
Aphodiinae Leach, 1815	50	19		28	3	13	
Silvanidae							
<i>Cathartus quadricollis</i> (Guérin-Méneville, 1844)				2			
<i>Monarus concinnulus</i> (Walker, 1858)				3			
Staphylinidae							
<i>Carpelimus fulvipes</i> (Erichson, 1840)						1	
<i>Oxytelus incisus</i> Motschulsky, 1857			1				
Pselaphinae Latreille, 1802	2				1		
Staphylinidae Latreille, 1802	8	27	20	40	13	6	
Tenebrionidae							
<i>Alegoria castelnaui</i> Fleutiaux & Sallé, 1889						3	
<i>Cyrtosoma martiniquense</i> Marcuzzi, 1999	3		1	1	1		Endémique, commun
<i>Rhipidandrus micrographus</i> (Lacordaire, 1866)		10					Développement dans les champignons lignivores
<i>Statira</i> Audinet-Serville, 1825	1	7	1	10			
<i>Talanus</i> Jacquelin du Val, 1857			3			8	
Alleculinae Laporte de Castelnau, 1840				1			
Tenebrionidae Latreille, 1802	2	4	1			2	
Trogidae							
<i>Omorgus suberosus</i> (Fabricius, 1775)	3						
Trogossitidae							
Trogossitidae Latreille, 1802		1					
Zopheridae							
<i>Nematidium</i> Erichson, 1845						3	<i>Nematidium filiforme</i> ?
<i>Plagiope</i> Erichson, 1845					1		<i>Plagiope cf. lherminieri</i>
Coleoptera Linnaeus, 1758	24	31	8	18	10	11	Divers petits groupes indéterminés
DERMAPTERA							
Anisolabididae							
<i>Euborellia carabea</i> Hebard, 1922						1	
<i>Euborellia</i> Burr, 1909	2						
Dermaptera De Geer, 1773					4	1	
DIPTERA							
Agromyzidae							
<i>Calycomyza</i> Hendel, 1931	20	9	2			4	
<i>Liriomyza</i> Mik, 1894		2	3				
<i>Melanagromyza</i> Hendel, 1920		14				13	
<i>Nemorimyza</i> Frey, 1946						1	<i>Nemorimyza</i> 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 (<i>N. maculosa</i>).
<i>Phytobia</i> Lioy, 1864						2	<i>Phytobia</i> sp. Première observation du genre en Martinique.
Agromyzidae Fallén, 1810	2						
Anthomyzidae							
Anthomyzidae Czerny, 1903		1					<i>Mumetopia</i> sp. Première observation de la famille en Martinique.
Asilidae							
<i>Efferia nigrimystaceus</i> (Macquart, 1847)		7		5			
Bibionidae							
<i>Plecia</i> Wiedemann, 1828					2	5	
Calliphoridae							
<i>Chrysomya albiceps</i> (Wiedemann, 1819)	1						
<i>Lucilia</i> Robineau-Desvoidy, 1830					2		
Chloropidae							
<i>Liohippelates</i> Duda, 1929						13	
Chloropidae Rondani, 1856		11	4	1		21	
Clusiidae							
<i>Sobarocephala</i> Czerny, 1903	2	1		1	1	2	
Clusiidae Handlirsch, 1884	4		2				
Dolichopodidae							
<i>Amblypsilopus</i> Bigot, 1889					8		
<i>Condyllostylus chrysoprasi</i> (Walker, 1849)	30	8	7	35			
<i>Condyllostylus graenicheri</i> (Van Duzee, 1927)	1			4			
<i>Condyllostylus perpilosus</i> Robinson, 1975	11	40	7	14			
<i>Condyllostylus</i> Bigot, 1859	1		1		1	4	dont <i>Condyllostylus similis</i> (Aldrich, 1901), absent de TAXREF V13
Diaphorinae	236	456	36	104	41	53	
Dolichopodidae Latreille, 1809	2					2	
Drosophilidae							
<i>Drosophila</i> Fallén, 1823	22	6	3	1	1	67	
<i>Hirtodrosophila</i> Duda, 1923	4	10					
<i>Leucophenga</i> Mik, 1886	7	15		10			
<i>Microdrosophila</i> Malloch, 1921	11						
<i>Zygothrica</i>	4						
Drosophilidae Rondani, 1856	9		6	4	3	12	
Empididae							
<i>Hemerodromia</i> Meigen, 1822						1	
Empididae Linnaeus, 1758		15	2	1		4	
Ephydriidae							
<i>Athyroglossa</i> Loew, 1860	1						
<i>Brachydeutera</i> Loew, 1860	2						
<i>Ephydra</i> 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...)
<i>Zeros</i>		1					<i>Zeros fenestralis</i> (Cresson, 1918). Première observation de cette espèce dans les Petites Antilles
Ephydriidae Zetterstedt, 1837	1	1					
Fanniidae							
<i>Fannia</i> Robineau-Desvoidy, 1830						1	
Lauxaniidae							
<i>Poecilominettia valida</i> (Walker, 1858)	6	38				1	
<i>Trigonometopus</i> Macquart, 1835						1	<i>Trigonometopus rotundicornis</i> 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							
<i>Grallipeza placidoides</i> (Cresson, 1926)				1	1		Espèce endémique des Petites Antilles (Martinique – Sainte-Lucie)
Milichiidae							
Milichiidae Schiner, 1862						3	
Muscidae							
<i>Morellia</i> Robineau-Desvoidy, 1830	1						<i>Morellia basalis</i> Walker, 1853 (pas dans TAXREF v13)
<i>Stomoxys calcitrans</i> (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							
<i>Odinia</i> Robineau-Desvoidy, 1830		1				1	<i>Odinia</i> sp. Observation nouvelle de cette famille en Martinique
Phoridae							
Phoridae Curtis, 1833	25	21	28	56	34	12	
Pipunculidae							
<i>Tomosvaryella</i> Aczél, 1939	1						<i>Tomosvaryella tuberculata</i> Hardy, 1948 (pas dans TAXREF, V13)
Rhagionidae							
<i>Chrysopilus</i> Macquart, 1826		2			1		
Sarcophagidae							
Sarcophagidae Haliday, 1853	51	120	19	51	17	34	
Sepsidae							
Sepsidae Walker, 1833			1			1	
Sphaeroceridae							
<i>Leptocera</i> 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							
<i>Hermetia illucens</i> (Linnaeus, 1758)	9	1	1	2		1	Espèce cosmopolite, première mention documentée en Martinique.
Stratiomyidae Latreille, 1802			1			2	
Syrphidae							
<i>Ocyptamus dimidiatus</i> (Fabricius, 1781)	3	2	3				
<i>Omidia obesa</i> (Fabricius, 1775)					1	1	
<i>Pseudodoros clavatus</i> (Fabricius, 1794)		1					
<i>Toxomerus dispar</i> (Fabricius, 1794)	1				4	1	
<i>Toxomerus floralis</i> (Fabricius, 1798)	1	2			1		
Tachinidae							
<i>Phytomyptera</i> Rondani, 1845						4	
Tachinidae Fleming, 1821						28	
Tephritidae							
<i>Trupanea</i> Schrank, 1795			1				
Ulidiidae							
<i>Acrosticta</i> Loew, 1868	15					2	
<i>Euxesta</i> 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							
<i>Stenocoris tipuloides</i> (De Geer, 1773)	1		1				
Alydidae Amyot & Audinet-Serville, 1843			3				
Anthocoridae							
Anthocoridae Fieber, 1836	1	2		8	3	5	
Belostomatidae							
<i>Belostoma</i> Latreille, 1807	1						
Cicadidae							
<i>Carineta martiniquensis</i> Davis, 1934			1		1	2	
Coreidae							
<i>Anasa bellator</i> (Fabricius, 1787)						2	
<i>Anasa scorbutica</i> (Fabricius, 1775)			1				
<i>Phthia lunata</i> (Fabricius, 1787)						2	
<i>Phthiacnemia picta</i> (Drury, 1770)	1						
<i>Spartocera batatas</i> (Fabricius, 1798)	1				1	1	
Coreidae Leach, 1815	2	3	1				
Cydnidae							
<i>Amnestus pusio</i> (Stål, 1860)	2	8	13	19		1	
<i>Pangaeus piceatus</i> 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							
<i>Brachymetra albinerva</i> (Amyot & Serville, 1843)				1		3	
<i>Limnogonus</i> Stål, 1868	2						<i>Limnogonus cf. franciscanus</i> (Stål, 1859)
Lygaeidae							
<i>Blissus</i> Burmeister, 1835				1			
Lygaeidae Schilling, 1829	22	17	37	29		1	dont <i>Paragonatas divergens</i> , absent de TAXREF V13
Mesoveliidae							
<i>Mesovelia</i> Mulsant & Rey, 1852				1			
Miridae							
<i>Fulvius anthocoroides</i> (Reuter, 1875)	1					1	
<i>Prepops</i> Reuter, 1905	2						
Miridae Hahn, 1831	2	7	4	5	17		Plusieurs espèces.
Nabidae							
<i>Alloeorhynchus</i> Fieber, 1860			2				<i>Alloeorhynchus nigrolobus</i> , absent de TAXREF V13
Nabidae Costa, 1853			1				
Pentatomidae							
<i>Ascra bifida</i> (Say, 1831)			1		2	1	
<i>Banasa lenticularis</i> Uhler, 1894		7	4	6	3	2	
<i>Edessa mediotabunda</i> (Fabricius, 1794)	5						
<i>Euschistus</i> Dallas, 1851	1	2		5			<i>Euschistus crenator</i> , absent de TAXREF V13
<i>Loxa viridis</i> (Palisot de Beauvois, 1805)						1	
<i>Mormidea ypsilon</i> (Linnaeus, 1758)	4	1	3		1	2	
<i>Mormidea</i> Amyot & Audinet-Serville, 1843			1				<i>Mormidea cubrosa</i> , absent de TAXREF V13
<i>Nezara viridula</i> (Linnaeus, 1758)	6	1		1			
<i>Oebalus pugnax</i> (Fabricius, 1775)	1			9			Première mention pour la Martinique
<i>Oebalus ypsilon</i> (De Geer, 1773)	1						
<i>Piezodorus guildini</i> (Westwood, 1837)	2						
<i>Podisus sagitta</i> (Fabricius, 1794)				1			
Podopinae Amyot & Serville, 1843	11						<i>Amaurochrous dubius</i> , absent de TAXREF V13
Reduviidae							
<i>Phorontis</i> Stål, 1859				1		1	
<i>Rasahus hamatus</i> (Fabricius, 1781)	12		2				Nouveau signalement pour la Martinique
<i>Sirthena stria</i> (Fabricius, 1794)						2	
<i>Zelus longipes</i> (Linnaeus, 1767)			1				Pas encore signalé de Martinique dans la littérature
Rhopalidae							
<i>Jadera haematoloma</i> (Herrich-Schäffer, 1847)	10	4	1	14			
Rhopalidae Amyot & Audinet-Serville, 1843	2						
Rhyparochromidae							
<i>Cligenes distinctus</i> Distant, 1893	7		19	15	11	1	
<i>Ozophora</i> Uhler, 1871	5	2	14				<i>Ozophora agilis</i> , 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							
<i>Symphylus caribbeanus</i> Kirkaldy, 1909	16	7	9	2			
Tingidae							
Tingidae Laporte de Castelnau, 1833	1		1	1			
Veliidae							
<i>Microvelia longipes</i> Uhler, 1893	15		1				
<i>Microvelia pulchella</i> Westwood, 1834	1						
<i>Rhagovelia elegans</i> Uhler, 1894					7		
<i>Rhagovelia</i> Mayr, 1865						6	
Hemiptera Linnaeus, 1758						1	
HYMENOPTERA							
Apidae							
<i>Apis mellifera</i> Linnaeus, 1758	6	2	1	3	2	2	
<i>Centris versicolor</i> (Fabricius, 1775)		1		1		1	
<i>Melissodes martinicensis</i> Cockerell, 1917	6	4	2	3		1	
<i>Mesoplia azurea</i> (Lepeletier de Saint Fargeau & Audinet-Serville, 1825)					1		
<i>Xylocopa</i> 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							
<i>Brachymeria</i> Westwood, 1829	20	1	5				
<i>Conura</i> Spinola, 1837			1				
Chalcididae Latreille, 1817	1						
Crabronidae							
<i>Tachytes chrysopyga</i> (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	<i>Pseudochalcura cf liburna</i> Heraty, 1985, Nouveau pour la Martinique (collecté en 2018 également)
Figitidae							
Figitidae Thomson, 1862	1		1		3	2	
Formicidae							
<i>Anochetus inermis</i> André, 1889	1	7	7	3			
<i>Anochetus mayri</i> Emery, 1884	16	3	2		12	7	
<i>Anochetus</i> Mayr, 1861	6	20	9	73	1		
<i>Azteca</i> Forel, 1878						8	<i>Azteca</i> 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...)
<i>Brachymyrmex obscurior</i> Forel, 1893		11	1	1	2		
<i>Brachymyrmex</i> Mayr, 1868	1					2	
<i>Camponotus conspicuus</i> (Smith, 1858)	10	1	2	11		1	
<i>Camponotus sexguttatus</i> (Fabricius, 1793)	16		4	15		3	
<i>Camponotus</i> Mayr, 1861		2					
<i>Crematogaster crinosa</i> Mayr, 1862			2				
<i>Crematogaster curvispinosa</i> Mayr, 1862	3						
<i>Crematogaster</i> Lund, 1831					1	1	dont <i>Crematogaster cf brasiliensis</i> Mayr, 1878. Nouveau pour la Martinique
<i>Cyphomyrmex</i> Mayr, 1862	23	5		8		3	
<i>Discothyrea</i> Roger, 1863					1		<i>Discothyrea</i> sp, Nouveau genre pour la Martinique.
<i>Gnamptogenys striatula</i> Mayr, 1884	36						
<i>Hypoponera opacior</i> (Forel, 1893)					1	3	
<i>Hypoponera ragusai</i> (Emery, 1894)						15	
<i>Hypoponera</i> Santschi, 1938	84		1		4	5	dont <i>Hypoponera</i> sp6 (cf. <i>parva</i> (Forel, 1909)), Nouveau pour la Martinique
<i>Monomorium ebeninum</i> Forel, 1891	20	13					
<i>Monomorium floricola</i> (Jerdon, 1851)				25			
<i>Mycocepurus smithii</i> (Forel, 1893)	3	15	1				
<i>Nylanderia pubens</i> (Forel, 1893)	3					1	
<i>Nylanderia</i> Emery, 1906	85				25	5	
<i>Odontomachus bauri</i> Emery, 1892		3	7		5	12	
<i>Odontomachus ruginodis</i> Smith, 1937	6						
<i>Ooceraea biroi</i> (Forel, 1907)	32						
<i>Pheidole antillana</i> Forel, 1893					1		
<i>Pheidole jelskii</i> Mayr, 1884		1				5	
<i>Pheidole mendicula</i> Wheeler, 1925		11	8			3	
<i>Pheidole sculptor</i> Forel, 1893		60				12	
<i>Pheidole</i> Westwood, 1839	67	10	8	1	7	21	dont <i>Pheidole moerens</i> Wheeler, 1908 (pas dans TAXREF v13)
<i>Platythyrea punctata</i> (Smith F., 1858)	1					1	
<i>Prionopelta antillana</i> Forel, 1909					6	30	
<i>Pseudoponera stigma</i> (Fabricius, 1804)			3	1			
<i>Rogeria curvipubens</i> Emery, 1894		1					
<i>Rogeria foreli</i> Emery, 1894						3	
<i>Rogeria scobinata</i> Kugler, 1994					1	5	
<i>Solenopsis azteca</i> Forel, 1893	13		5		14	1	
<i>Solenopsis geminata</i> (Fabricius, 1804)	1	1	2			2	
<i>Solenopsis pollux</i> Forel, 1893		11				13	
<i>Solenopsis</i> Westwood, 1840	12	5	38	1	1		dont <i>Solenopsis basalis</i> Forel, 1895 (pas dans TAXREF, V13)
<i>Strumigenys alberti</i> Forel, 1893					2		
<i>Strumigenys eggersi</i> Emery, 1890	1	13					
<i>Strumigenys elongata</i> 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...)
<i>Strumigenys emmae</i> (Emery, 1890)		1					
<i>Strumigenys margaritae</i> Forel, 1893	2	7					
<i>Strumigenys rogeri</i> Emery, 1890					25	7	
<i>Strumigenys subdentata</i> Mayr, 1887	1	2	4	6		19	
<i>Syllophopsis subcoeca</i> (Emery, 1894)						1	
<i>Tetramorium bicarinatum</i> (Nylander, 1846)			6				
<i>Typhlomymex pusillus</i> Emery, 1894					35	1	
<i>Wasmannia auropunctata</i> (Roger, 1863)	35	14	64	57	85	77	
<i>Wasmannia</i> Forel, 1893	1						
Formicidae Latreille, 1809	39	11	9	9	13	4	
Halictidae							
Halictidae Thomson, 1869		1		5	1	1	
Ichneumonidae							
<i>Enicospilus</i> Stephens, 1835	2	3	10	2	6	1	
Ichneumonidae Latreille, 1802		3		2	1		
Pompilidae							
<i>Aporus funestus</i> Evans, 1966	2	8	2	6			
<i>Entypus igniculus</i> Durand & Wahis, 2016					1		Déterminant ZNIEFF. Endémique, de forêt méso- et hygrophile.
<i>Pepsis grossa</i> (Fabricius, 1798)	2	2	1	1			
<i>Pepsis terminata</i> Dahlbom, 1843	2		1		2		
Scoliidae							
<i>Dielis dorsata</i> (Fabricius, 1787)					3	8	
Tiphiidae							
<i>Tiphia paupi</i> Allen & Krombein, 1961	1				3		
<i>Tiphia</i> Fabricius, 1775				3	1	3	<i>Tiphia cf layouae</i> Allen, 1967. Endémique des Petites Antilles, ou un sp nov endémique de la Martinique
Chalcidoidea Latreille, 1817	21	8	5	19	62	20	
Platygastridae Haliday, 1833	9	2	2	5	3		
LEPIDOPTERA							
Castniidae							
<i>Castnia pinchoni</i> Pierre, 2003					6		Déterminant ZNIEFF, grand papillon endémique de zone hygrophile.
Cossidae							
<i>Givira pulverosa</i> Hampson, 1898	1	4	1	3	1	1	
Cossidae Leach, 1815	1	1					<i>Voosia punctifer</i> (Hampson, 1898), absent de TAXREF V13
Crambidae							
<i>Apogeshna stenialis</i> (Guenée, 1854)			1		3		
<i>Cliniodes euphrosinalis pallidior</i> Munroe, 1956			1		1		
<i>Diaphania costata</i> (Fabricius, 1775)						1	
<i>Diatraea saccharalis</i> (Fabricius, 1794)			2				
<i>Dichogama innocua</i> (Fabricius, 1793)		1		2			
<i>Dichogama redtenbacheri</i> 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...)
<i>Glyphodes sibillalis berlandi</i> Munroe, 1956					2		
<i>Hymenia perspectalis</i> (Hübner, 1796)						1	
<i>Omiodes humeralis</i> Guenée, 1854					1		
<i>Palpita quadristigmatis</i> (Guenée, 1854)					1		
<i>Phaedropsis chromalis</i> (Guenée, 1854)					1		
<i>Polygrammodes elevata</i> (Fabricius, 1777)					1		
<i>Portentomorpha xanthialis</i> (Guenée, 1854)			1		1		Premier signalement de Martinique (connu de Guadeloupe)
<i>Salbia zena</i> Druce, 1902					1		
<i>Samea ecclesialis</i> Guenée, 1854			1				
<i>Sparagmia gonoptera</i> (Latreille, 1833)					2		
<i>Syllepis marialis</i> Poey, 1832					1		
<i>Syngamia florella</i> (Stoll, 1781)					1		
Crambidae Latreille, 1810						2	<i>Palpusia goniopalpia</i> (Hampson, 1912), absent de TAXREF V13
Spilomelinae Guenée, 1854					1		<i>Heterodes ausonia</i> (Cramer, 1779), absent de TAXREF V13
Erebidae							
<i>Anticarsia gemmatalis</i> Hübner, 1818			2	1	1	3	
<i>Ascalapha odorata</i> (Linnaeus, 1758)		2	2	1	2	1	
<i>Baniana veluticollis</i> Hampson, 1898	1	1	2	1			
<i>Cosmosoma demantia</i> Druce, 1895					1		
<i>Eucereon cyneburge</i> Schaus, 1925					1		
<i>Eudocima apta</i> (Walker, 1858)			3				
<i>Eulepidotis addens</i> (Walker, 1858)				1	1	2	
<i>Eulepidotis modestula</i> (Herrich-Schäffer, 1869)			1	1			
<i>Eulepidotis superior</i> (Guenée, 1852)					1	2	
<i>Gonodonta bidens tenebrosa</i> Todd, 1959		1	1		1	1	
<i>Gonodonta incurva</i> (Sepp, 1840)			1		1	2	
<i>Halysidota leda enricoi</i> Toulgoët, 1978					4	1	
<i>Halysidota schausi</i> Rothschild, 1909			3		1		
<i>Hemicephalis characteria</i> (Stoll, 1790)			1	1			
<i>Hypercompe icasia</i> (Cramer, 1777)	1		1	1		2	
<i>Lesmone cinerea</i> (Butler, 1878)				1			
<i>Lesmone formularis</i> (Geyer, 1837)			1	2		1	
<i>Lesmone porcia</i> (Stoll, 1790)					7	1	
<i>Letis mycerina</i> (Cramer, 1777)					1		
<i>Melipotis famelica</i> (Guenée, 1852)			1	3			
<i>Metalectra praecisalis</i> Hübner, 1823					1		
<i>Metria decessa</i> (Walker, 1858)						2	
<i>Metria leucopis</i> (Hampson, 1913)		1	4				
<i>Mocis latipes</i> (Guenée, 1852)			3	1			
<i>Mocis munda</i> (Walker, 1865)					1		
<i>Obrima pyraloides</i> Walker, 1856		2	1	3			
<i>Opharus bimaculata</i> (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...)
<i>Ophisma tropicalis</i> Guenée, 1852			1		2		
<i>Pachydota albiceps</i> (Walker, 1856)					1	1	
<i>Panula inconstans</i> Guenée, 1852				1			
<i>Parachabora abydas</i> (Herrich-Schäffer, 1869)						1	
<i>Perasia garnoti</i> (Guenée, 1852)	1		2	2			
<i>Pheia daphaena</i> Hampson, 1898		1					Déterminant ZNIEFF
<i>Plusiodonta thomae</i> Guenée, 1852						2	
<i>Ptichodis immunis</i> (Guenée, 1852)			1	2			
<i>Renodes aequalis</i> (Walker, 1865)					1		
<i>Selenisa sueroides</i> (Guenée, 1852)				1			
<i>Syntomeida syntomoides</i> (Boisduval, 1836)					2	0	
<i>Zale strigimacula</i> (Guenée, 1852)				1			
Herminiinae Leach, 1815					1		
Geometridae							
<i>Chloropteryx glauciptera</i> (Hampson, 1895)			3		2	2	
<i>Epimecis detexta</i> (Walker, 1860)					2	1	
<i>Eupithecia velutipennis</i> Herbulot, 1986					1		
<i>Lobocleta indecora</i> Warren, 1900	1	1	1				
<i>Melanchroia chephise</i> (Stoll, 1782)						1	
<i>Melanolophia rufimontis</i> Herbulot, 1986					1		
<i>Nepheloleuca politia</i> (Cramer, 1777)					3		
<i>Oxydia brevipecten</i> Herbulot, 1985					2	1	
<i>Pero astapa</i> (Druce, 1892)		2					
<i>Pero lignata</i> (Warren, 1897)					1		
<i>Ptychamalia perlata nigricostata</i> (Warren, 1907)						1	
<i>Sphacelodes fusilineata</i> (Walker, 1860)		2	1				
<i>Synchlora cupedinaria guadelupensis</i> Herbulot, 1988	1	1		1			
<i>Synchlora herbaria intacta</i> (Warren, 1905)		2	2				
<i>Tricentrogyna crocantha</i> Herbulot, 1988					2		
<i>Tricentrogyna rubricosta</i> (Hampson, 1895)						1	
Hesperiidae							
<i>Astrartes anaphus</i> (Cramer, 1777)		2					
<i>Epargyreus zestos</i> (Geyer, 1832)				1			
<i>Nyctelius nyctelius</i> (Latreille, 1824)	1						
<i>Panoquina lucas woodruffi</i> Watson, 1937	3	2	2	2	1	1	
<i>Proteides mercurius</i> (Fabricius, 1787)	1						
<i>Pyrgus orcus</i> (Stoll in Cramer, 1780)	3	2	1	1	2		
<i>Urbanus dorantes obscurus</i> (Hewitson, 1867)	1	2	2	2	3		
<i>Urbanus proteus</i> (Linnaeus, 1758)	2			1			
<i>Wallengrenia ophites</i> (Mabille, 1878)	1	1	3	2	3	1	
Limacodidae							
<i>Perola bistrigata</i> Hampson, 1898	1	3	1				
Lycaenidae							
<i>Electrostrymon angerona</i> (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...)
<i>Hemiargus hanno watsoni</i> (Comstock & Huntington, 1943)	4	3	4	1	1		
<i>Leptotes cassius</i> (Cramer, 1775)	1						
<i>Strymon bubastus</i> (Stoll, 1780)				1			
Noctuidae							
<i>Anicla infecta</i> (Ochsenheimer, 1816)			2	2			
<i>Antachara diminuta</i> (Guenée, 1852)		1		1			
<i>Argyrogramma verruca</i> (Fabricius, 1794)			1				
<i>Callopietria floridensis</i> (Guenée, 1852)					4	1	
<i>Concana mundissima</i> Walker, 1858		1					
<i>Condica sutor</i> (Guenée, 1852)				1		2	
<i>Cropia infusa</i> (Walker, 1858)		1	1	2	2		
<i>Cydosia nobilitella</i> (Cramer, 1779)		1	1	1			
<i>Elaphria agrotina</i> (Guenée, 1852)			1			2	
<i>Elaphria deltoidea</i> (Möschler, 1880)			1				
<i>Leucania dorsalis</i> Walker, 1856				2			
<i>Leucania inconspicua</i> Herrich-Schäffer, 1868			1			1	
<i>Leucania senescens</i> Möschler, 1890						1	
<i>Mythimna sequax</i> (Franclemont, 1951)					1	1	
<i>Neophaenis meterythra</i> Hampson, 1908				1	2	1	
<i>Spodoptera androgea</i> (Stoll, 1782)					1		
<i>Spodoptera dolichos</i> (Fabricius, 1794)				1	1	1	
Notodontidae							
<i>Nystalea aequipars</i> Walker, 1858					2		
<i>Nystalea ebalea</i> (Stoll, 1780)			1				
<i>Nystalea nyseus</i> (Cramer, 1775)					1		
Nymphalidae							
<i>Agraulis vanillae</i> (Linnaeus, 1758)	2	2	2	3			
<i>Anartia jatrophae intermedia</i> Munroe, 1942	4		2		3		
<i>Cymatogramma verticordia luciana</i> (Hall, 1929)	1			1			Endémique des Petites Antilles, forêts littorales.
<i>Danaus plexippus</i> (Linnaeus, 1758)	1						
<i>Dryas iulia martinica</i> Pinchon & Enrico, 1969	3	3	1	3	4	4	
<i>Historis odius orion</i> (Fabricius, 1775)		1	1	1	1		
<i>Junonia zonalis</i> C. Felder & R. Felder, 1867	3	2	4	2	1	1	
Papilionidae							
<i>Battus polydamas cebriones</i> (Dalman, 1823)			3			1	
Pieridae							
<i>Ascia monuste</i> (Linnaeus, 1764)	2	2	1	4			
<i>Eurema daira</i> (Godart, 1819)	1	3	1	1		2	
<i>Glutophrissa drusilla comstocki</i> (Dillon, 1947)	1	1	1	1	2		
<i>Phoebis agarithe</i> (Boisduval, 1836)				1			
<i>Phoebis sennae sennae</i> (Linnaeus, 1758)	3	2	2	2	2		
<i>Pyrisitia venusta emanona</i> (Dillon, 1947)	3	2	2	2	3	2	
Pyralidae							
<i>Bonchis munitalis</i> (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							
<i>Rothschildia erycina luciana</i> Rothschild, 1907					2	1	Déterminant ZNIEFF. Sous-espèce endémique de Sainte-Lucie et Martinique. Peu courant.
Sphingidae							
<i>Agrius cingulatus</i> (Fabricius, 1775)					1	2	
<i>Cocytius duponchel</i> (Poey, 1832)					2	1	
<i>Enyo lugubris</i> (Linnaeus, 1771)	1	2	2		2		
<i>Erinnyis alope</i> (Drury, 1773)					1		
<i>Eumorpha fasciatus</i> (Sulzer, 1776)						1	
<i>Eumorpha vitis fuscatus</i> (Rothschild & Jordan, 1906)					1		
<i>Manduca rustica harterti</i> (Rothschild, 1894)			1				
<i>Manduca sexta</i> (Linnaeus, 1763)					1	1	
<i>Neococytius cluentius</i> (Cramer, 1775)						1	Peu fréquent, trouvé sous forme de chenille, sur Piperaceae
<i>Pachylia ficus</i> (Linnaeus, 1758)					2	2	
<i>Perigonia lusca</i> (Fabricius, 1777)					3	1	
<i>Protambulyx strigilis</i> (Linnaeus, 1771)			1		1	1	
<i>Pseudosphinx tetrio</i> (Linnaeus, 1771)		1					
<i>Xylophanes chiron</i> (Drury, 1770)			1			1	
<i>Xylophanes pluto</i> (Fabricius, 1777)		3	1				
<i>Xylophanes tersa</i> (Linnaeus, 1771)		1					
Thyrididae							
<i>Banisia furva</i> (Warren, 1905)					1		
Thyrididae Herrich-Schäffer, 1846					1		
Tineidae							
<i>Acrolophus</i> Poey, 1832					2		
Acrolophinae Busck, 1912					1		
MANTODEA							
Thespidae							
<i>Oligonyx insularis</i> Bonfils, 1967		2					Seule mante de Martinique, endémique des Petites Antilles. Discrète.
NEUROPTERA							
Chrysopidae							
<i>Ceraeochrysa</i> Adams, 1982	4	3	2	3			<i>Ceraeochrysa cubana</i> (Hagen, 1861), pas référencé dans TAXREF
Neuroptera Linnaeus, 1758				1			
ODONATA							
Aeshnidae							
<i>Triacanthagyna caribbea</i> Williamson, 1923					1		
Coenagrionidae							
<i>Ischnura ramburii</i> (Selys in Sagra, 1857)	2						
Lestidae							
<i>Lestes forficula</i> 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...)
<i>Brachymesia herbida</i> (Gundlach, 1889)	2	1	1	2	2		
<i>Erythemis vesiculosa</i> (Fabricius, 1775)	2						
<i>Erythrodiplax umbrata</i> (Linnaeus, 1758)	3	1		3	1		
<i>Micrathyria aequalis</i> (Hagen, 1861)	1						
<i>Orthemis macrostigma</i> (Rambur, 1842)	2			2	1	1	
<i>Tramea abdominalis</i> (Rambur, 1842)	1			1			
Protoneuridae							
<i>Protoneura ailsa</i> Donnelly, 1961					1		Déterminant ZNIEFF. Endémique des Petites Antilles. Cours d'eau forestiers.
ORTHOPTERA							
Acrididae							
<i>Orphulella punctata</i> (De Geer, 1773)	1		4	1			
<i>Schistocerca nitens</i> (Thunberg, 1815)		1	3	1			
Gryllidae							
<i>Amphiacusta</i> Saussure, 1874						1	Espèce nouvelle.
<i>Anurogryllus</i> Saussure, 1877			1	1		1	
<i>Diatrypa</i> Saussure, 1874				1			Espèce à étudier.
<i>Gryllus assimilis</i> (Fabricius, 1775)	2		2	2		1	
Hapithini Gorochoy, 1986					1		
Gryllotalpidae							
Gryllotalpidae Leach, 1815					1	1	<i>Neoscapteriscus cf. abbreviatus</i> (Scudder, 1869)
Tettigoniidae							
<i>Sylvainhugiella cesairei</i> (Hugel, 2009)					1		Déterminant ZNIEFF. Endémique.
<i>Anaulacomera</i> Stål, 1873						1	
<i>Conocephalus cinereus</i> Thunberg, 1815					1		
<i>Conocephalus saltator</i> (Saussure, 1859)	2			4	3		
<i>Mastophyllum scabricolle</i> (Audinet-Serville, 1839)				1			
<i>Microcentrum martinicum</i> Saussure & Pictet, 1898	3				1		
<i>Microcentrum</i> Scudder, 1862			1				
<i>Neoconocephalus affinis</i> (Palisot de Beauvois, 1805)	1				4	2	
<i>Neoconocephalus maxillosus</i> (Fabricius, 1775)				2			
<i>Neoconocephalus triops</i> (Linnaeus, 1758)	1	2	1	4	1		
<i>Neoconocephalus</i> Karny, 1907			1		1		
<i>Xerophyllopteryx martinicensis</i> Bonfils, 1966	1	1	2		1	1	« Cabrit bois ». Endémique, commun.
Trigonidiidae							
<i>Anaxipha</i> Saussure, 1874	1	2	3	1	2		Espèce à étudier.
Trigonidiidae Saussure, 1874		1					
PHASMIDA							
Diapheromeridae							
<i>Paraphanocles keratoskeleton</i> (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...)
<i>Leptonema</i> Guérin-Ménéville, 1843						2	<i>Leptonema</i> sp. cf. <i>archboldi</i> (femelles)
ARACHNIDA - Araneae							
Araneidae							
<i>Argiope argentata</i> (Fabricius, 1775)	2	2	1				
<i>Eustala fuscovittata</i> (Keyserling, 1864)					1		
<i>Gasteracantha cancriformis</i> (Linnaeus, 1758)				1			
<i>Gea heptagon</i> (Hentz, 1850)	2						
<i>Neoscona moreli</i> (Vinson, 1863)	4			1			
<i>Neoscona</i> Simon, 1864		1					<i>Neoscona arabesca</i> (Walckenaer, 1841), absent de TAXREF V13
Araneidae Clerck, 1758	1				2		
Corinnidae							
Corinnidae Karsch, 1880	1						<i>Mazax spinosa</i> (Simon, 1898), absent de TAXREF V13
Ctenidae							
Ctenidae Keyserling, 1877	2					1	
Lycosidae							
Lycosidae		1		1			
Nesticidae							
<i>Eidmannella</i>	1						<i>Eidmannella</i> cf. <i>pallida</i> (Emerton, 1875), Introduit
Oonopidae							
<i>Ischnothyreus</i> Simon, 1893	2			1			<i>Ischnothyreus velox</i> Jackson, 1908. Introduit (pas dans TAXREF)
Oonopidae Simon, 1890	3					1	
Oxyopidae							
<i>Oxyopes salticus</i> Hentz, 1845	1		4				Indicatrice de zones anthropisées
Paratropididae							
Paratropididae						2	<i>Anisaspis tuberculata</i> Simon, 1892, absent de TAXREF V13
Pholcidae							
<i>Modisimus</i> Simon, 1893					1		cf. <i>Modisimus glaucus</i> Simon, 1893
Pisauridae							
<i>Thaumasia</i>					3	1	
Prodidomidae							
Prodidomidae						1	
Salticidae							
<i>Anasaitis</i>		1			1		
Salticidae Blackwall, 1841		4			1	1	
Sparassidae							
<i>Heteropoda venatoria</i> (Linnaeus, 1767)					1		
<i>Olios</i> Walckenaer, 1837			12				
Tetragnathidae							
<i>Chrysometa</i> Simon, 1894					1		<i>Chrysometa</i> cf. <i>eugeni</i> Levi, 1986

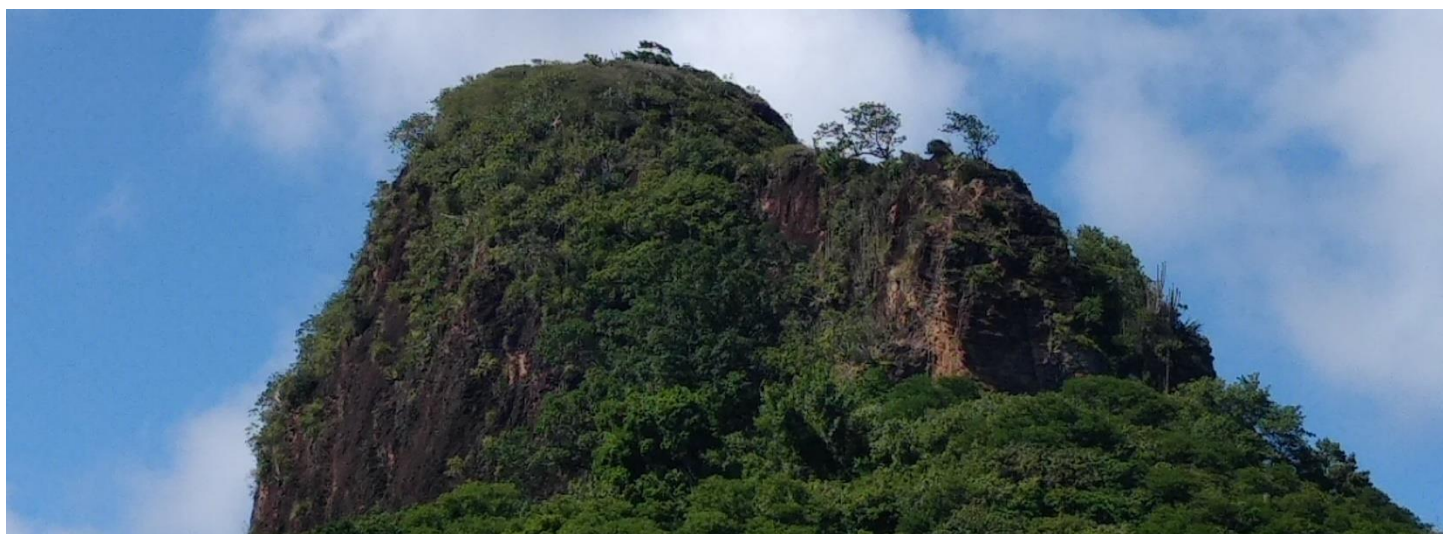
TAXONS : ORDRE, familles et espèces (ou taxon le plus précis déterminé et présent dans TAXREF v13)	Témoin (La Broue)	ZN16 (Rocher Leclerc)	ZN18 (Morne Valentin)	ZN22 (Pointe La Rose)	ZN41 (Morne des Olives)	ZN46 (Bois Duhautmont)	Commentaires (intérêt patrimonial, nouveaux signalements...)
<i>Homalometa nigritarsis</i> Simon, 1897					1		
<i>Leucauge argyra</i> (Walckenaer, 1841)	2						
<i>Leucauge regnyi</i> (Simon, 1897)		1	3	2	3		
<i>Tetragnatha</i> Latreille, 1804					1		
Theraphosidae							
<i>Acanthoscurria antillensis</i> Pocock, 1903		1					
<i>Caribena versicolor</i> (Walckenaer, 1837)					2		Déterminant ZNIEFF, endémique et protégée
Theraphosidae Thorell, 1869		4	1	1	1		
Theridiidae							
<i>Argyrodes</i> Simon, 1864		12	3				
<i>Coleosoma floridanum</i> Banks, 1900	11	5		1			
Theridiidae		1				1	<i>Chrosiothes jamaicensis</i> Levi, 1964, absent de TAXREF V13
Theridiosomatidae							
<i>Theridiosoma argenteolunulatum</i> Simon, 1897						1	
Thomisidae							
<i>Misumenops</i> Cambridge, 1900			1				
Uloboridae							
<i>Miagrammopes scoparius</i> Simon, 1891					1	1	
SCORPIONES							
Buthidae							
<i>Tityus marechali</i> Lourenço, 2013		2					Déterminant ZNIEFF, endémique de forêt xérophile
Diplocentridae							
<i>Didymocentrus lesueurii</i> (Gervais, 1844)		2	1	1			
CHILOPODA							
Lithobiomorpha, Henicopidae							
<i>Lamycles</i> Meinert, 1868	1						
Scolopendromorpha, Cryptopidae							
<i>Cryptops</i> Leach, 1815					4		
Scolopendridae							
<i>Otostigmus salticus</i> Schileyko, Iorio & Coulis, 2018						1	
Scolopocryptopidae							
<i>Newportia</i> Gervais, 1847					11		
<i>Scolopocryptops</i> Newport, 1845					1		
DIPLOPODA							
Glomeridesmida, Glomeridesmidae							
<i>Glomeridesmus marmoreus</i> Pocock, 1894					4	12	
Polydesmida, Paradoxosomatidae							
<i>Orthomorpha coarctata</i> (De Saussure, 1860)	4						
Platyrrhacidae							
<i>Nannorrhacus parvus</i> 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...)
<i>Siphonophora</i> Brandt, 1837	2						
Spirobolida, Rhinocricidae							
<i>Anadenobolus leucostigma</i> (Pocock, 1894)	2	6	2	1	1	1	
<i>Anadenobolus monilicornis</i> (von Porat, 1876)	3						
<i>Anadenobolus</i> Silvestri, 1897					1		<i>Anadenobolus cf. laticollis</i> (Loomis, 1934)
Trigoniulidae							
<i>Trigoniulus corallinus</i> (Gervais, 1842)	1	1					
MALACOSTRACA, ISOPODA							
Eubelidae							
<i>Ethelum americanum</i> (Dollfus, 1896)	1						
Philosciidae							
<i>Ischioscia</i> Verhoeff, 1928	3				2		
<i>Pseudotiphloscia alba</i> (Dollfus, 1898)	2						
Platyarthridae							
Platyarthridae Verhoeff, 1949				1			
Isopoda Latreille, 1817	12		4			8	



Dendrobias maxillosus Dupont, 1834. Mâle. Espèce endémique, tyrique des reliques de forêt xéro-mésophile, dont la distribution est mieux connue grâce à l'étude des ZNIEFF. Spécimen obtenu d'éclosion, 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).



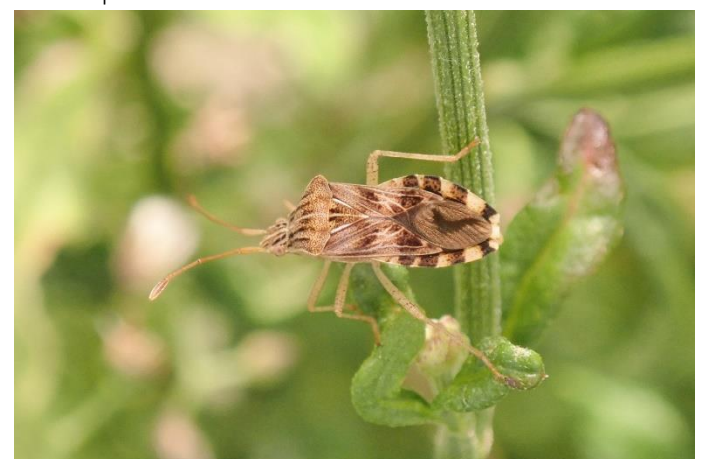
Dichogama innocua (Fabricius, 1793). Petit papillon de nuit (Crambidae) attiré au piège lumineux.



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 *Oxyderes 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.



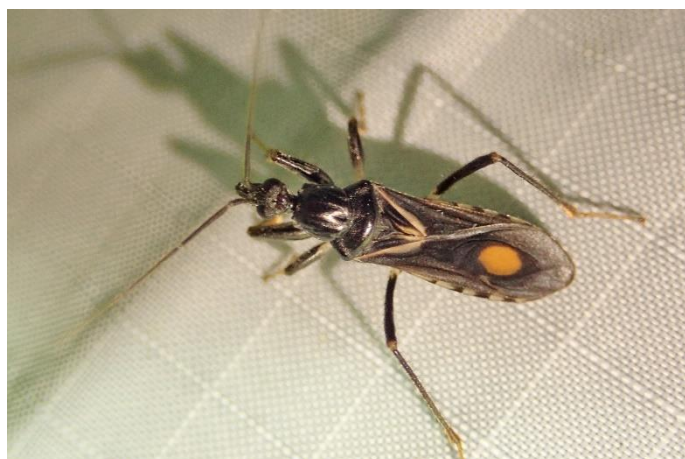
Madiana brigitteae Ratcliffe & Romé, 2019. Cétoine endémique de Martinique, très localisée, découverte seulement récemment alors que ce groupe est globalement bien étudié. Collectée au Piège Polyvie bleu. Deuxième localité connue.



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).



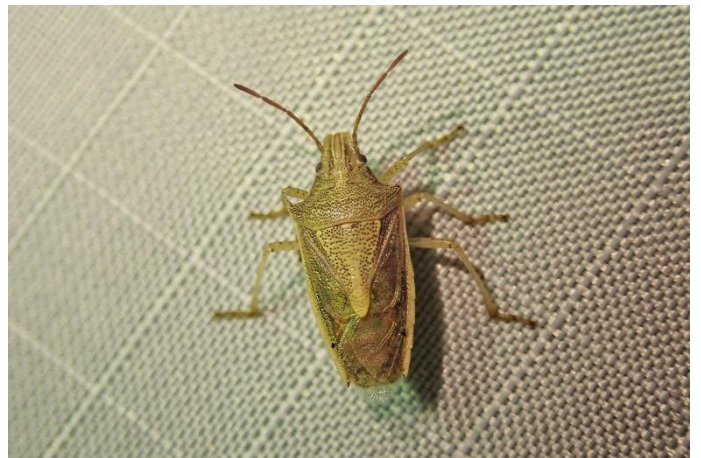
Pepsis grossa (Fabricius, 1798). Une des grandes espèces de guêpe prédatrices de mygales dont se nourrissent les larves.



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.



Mionochoroma rufescens (Gahan, 1895). Magnifique longicorne diurne, endémique des forêts hygrophiles 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 !





Taeniotus 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.



Juvenile 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 révélé 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.

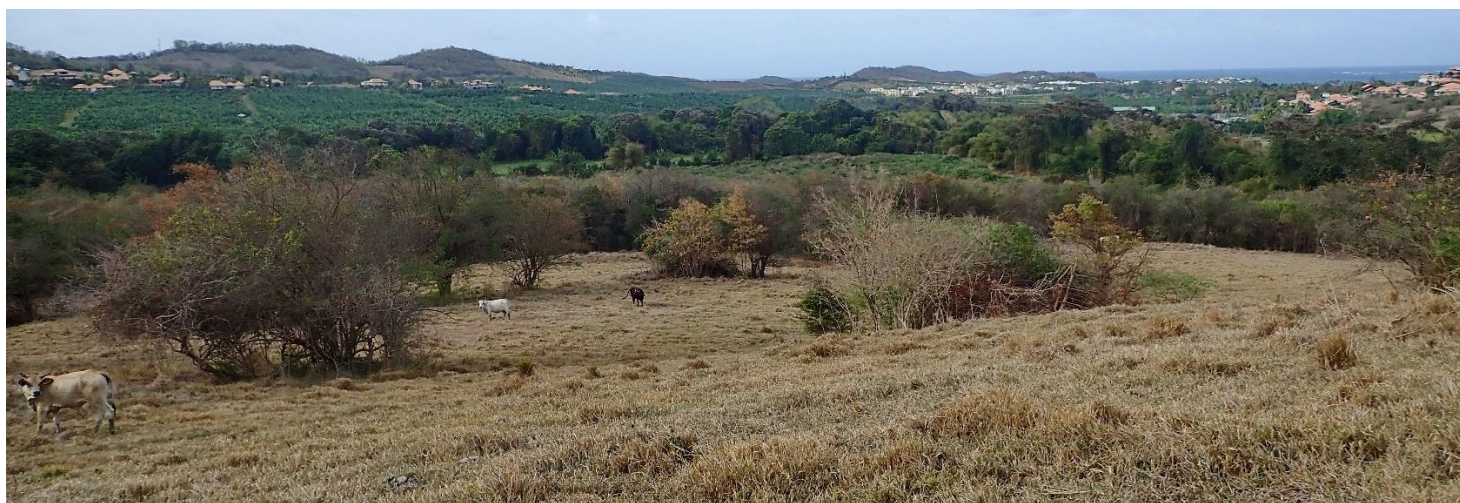


Alegoria castelnaui Fleutiaux & Sallé, 1889. Ténébrion endémique des Petites Antilles, assez commun.



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, *Oxyderes 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).

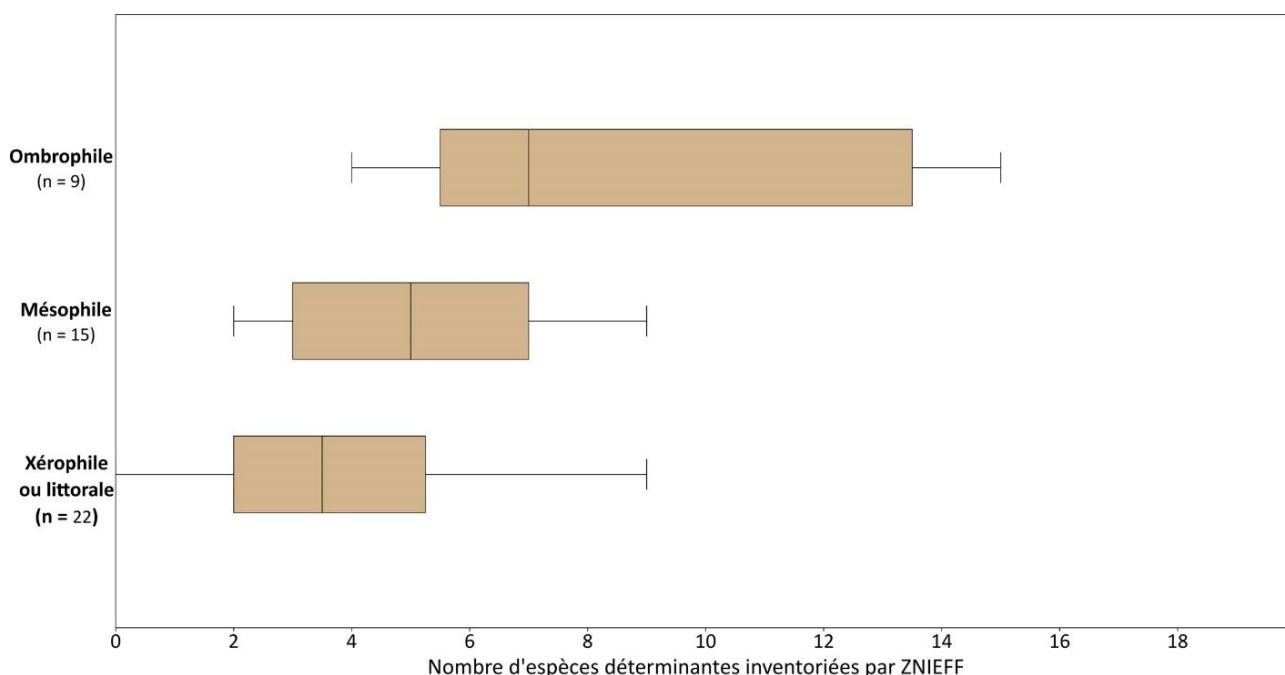


Fig. 19. Richesse en espèces déterminantes par ZNIEFF selon le type de forêt le plus humide présent dans la ZNIEFF (pour l'ensemble des sites étudiés depuis 2011). La différence est globalement significative (test Kruskal-Wallis, $p < 0,01$) et met en évidence les ZNIEFF de forêt ombrophile par rapport 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).

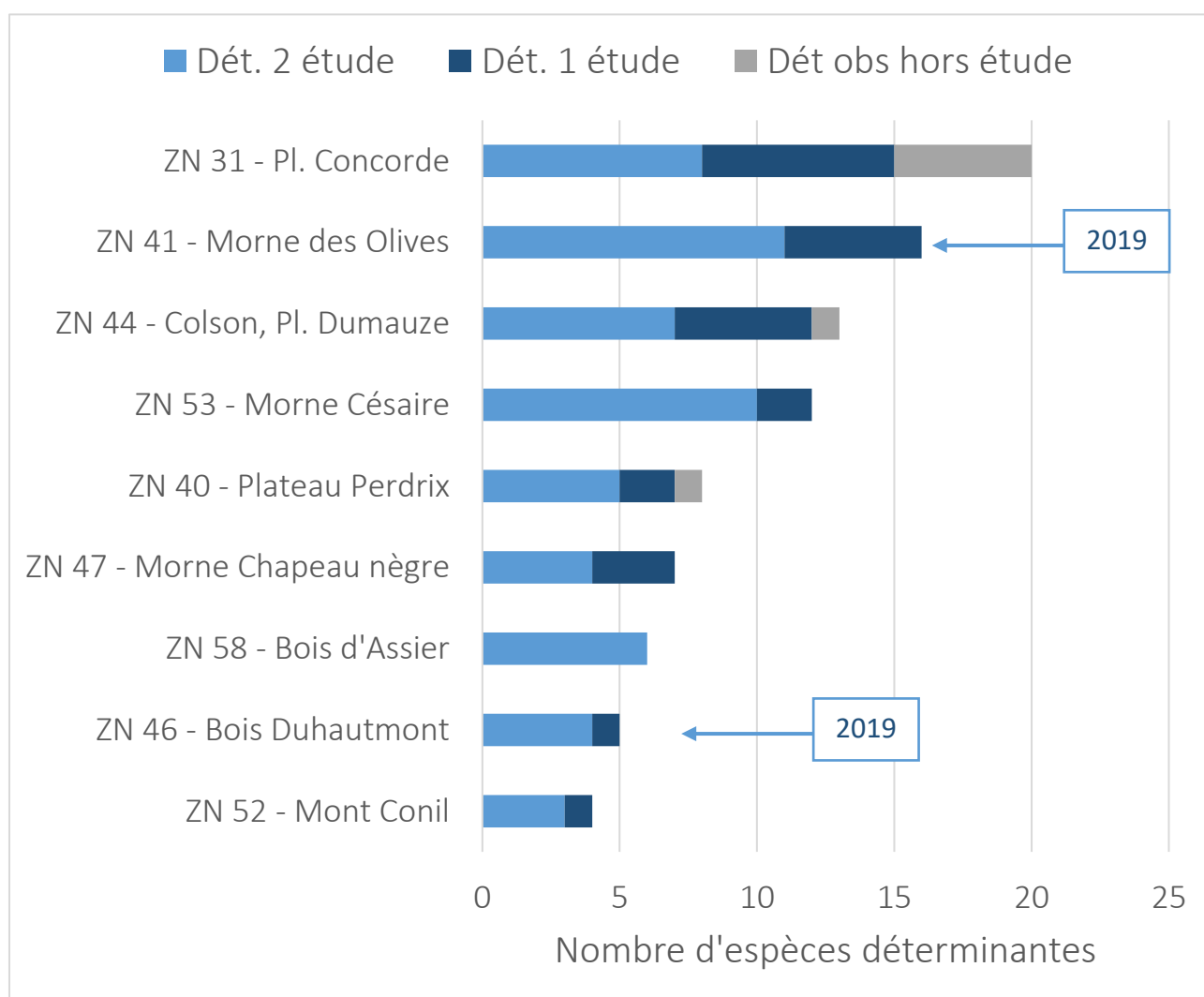


Fig. 20. Nombre d'espèces déterminantes observées par site pour les neuf ZNIEFF étudiées depuis 2011 comprenant de la forêt ombrophile (hygrophile). Les sites étudiés en 2019 sont pointés.

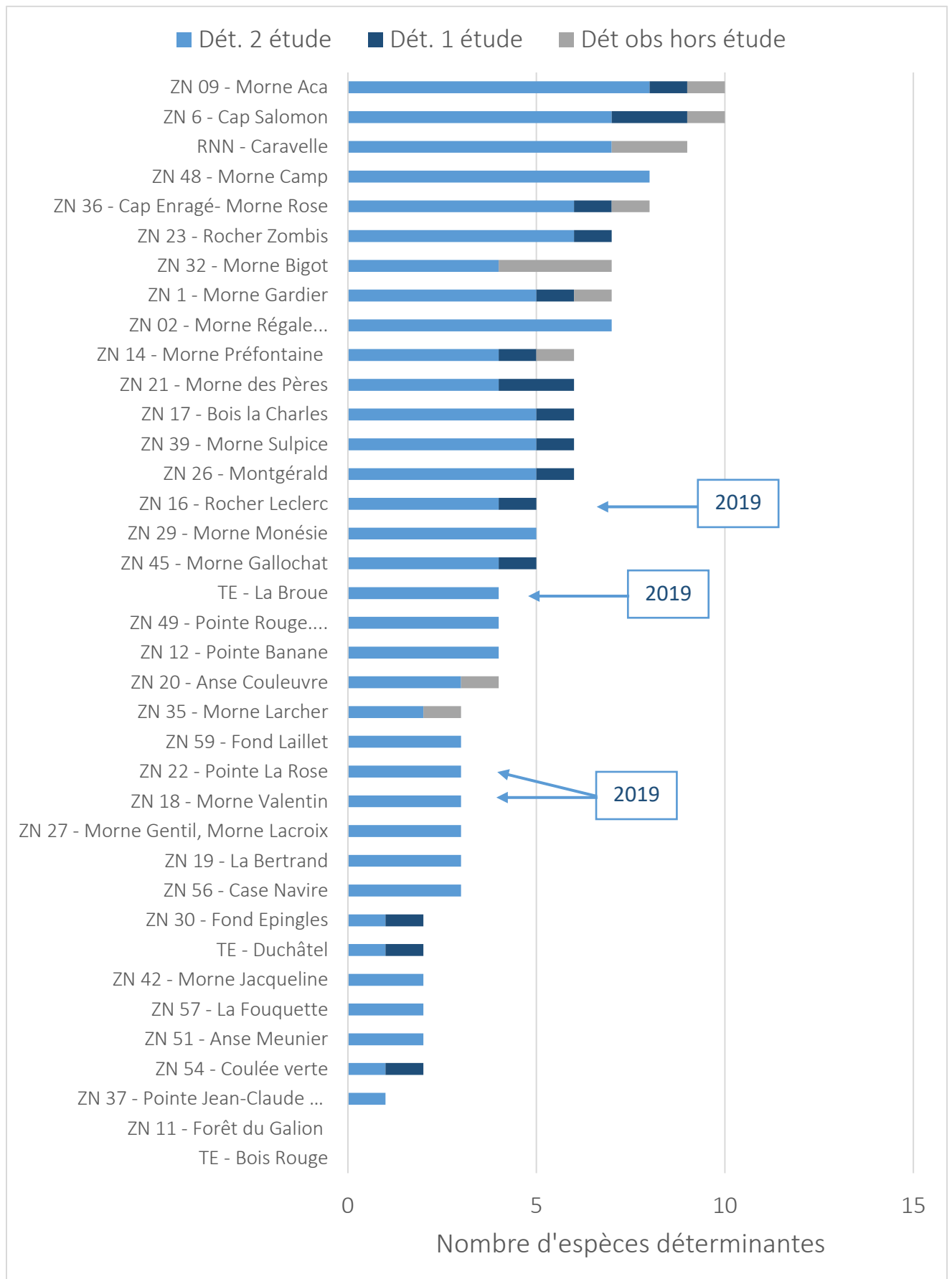


Fig. 21. Nombre d'espèces déterminantes observées par site pour les ZNIEFF étudiées depuis 2011 qui comprennent des forêts littorales, xérophiles ou mésophiles (mais pas de forêt ombrophile). Les sites étudiés en 2019 sont pointés.

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 scarabéides des Petites Antilles* (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, Taeniopterinae). *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 software 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/servicepatrimoine/naturel/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.trogloirites.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 scarabéides 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 Parthénopée. Editions Biotopie 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 déterminantes 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 superficie 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	Endémisme	Rareté géographique	Biotope menacé ou rare ou lié à une espèce rare	Intérêts autres	Protection	Niveau de détermination ZNIEFF	Conditions
COLEOPTERA								
Buprestidae	<i>Chrysobothris bella</i> Fisher, 1925	PA	**			Non	2	cortège d'espèces
Buprestidae	<i>Acmaeodera villiersi</i> Descarpentries, 1981	M, G	***	Forêts littorales		Non	2	cortège d'espèces
Carabidae	<i>Calleida decolor</i> Chaudoir, 1872	M	***	Forêts littorales		Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Adesmus chalumeaui</i> Touroult, 2004	M	**			Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Eburia inexpectata</i> Touroult, 2012	M	**	Forêts xéro- et mésophiles bien conservées		Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Estoloides bellefontainei</i> Touroult, 2012	M	***	Forêts mésophiles		Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Fortuneleptura cameneri</i> Villiers, 1979	M	*	--	Genre endémique de Martinique	Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Gourbeyrella madiniae</i> Chalumeau & Touroult, 2004	M	**		Genre endémique des Antilles	Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Mionochroma rufescens</i> (Gahan, 1895)	M	**			Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Nesanoplum dalensi</i> Chalumeau & Touroult, 2005	M, SL	**	Forêts xérophiles relativement conservées		Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Birandra pinchoni</i> (Villiers, 1979)	M, D	***	Forêts hygrophiles	Décomposition des gros arbres	Non	1	
Cerambycidae	<i>Rosalba hovorei</i> Touroult, 2007	M	**			Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Solenoptera metallescens</i> Thomson, 1860	M, D	**	Forêts mésophiles bien conservées		Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Solenoptera quadrilineata</i> (Olivier, 1795)	M	** (localisé)	Forêts xérophiles relativement conservées		Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Taeniotes leucogrammus</i> Thomson, 1865	M, SL	**			Non	2	cortège d'espèces
Cerambycidae	<i>Trachyderes maxillosus</i> (Dupont, 1834)	M	**	Forêts xérophiles et mésophiles	Spectaculaire	Non	2	cortège d'espèces
Curculionidae	<i>Ileomus romei</i> Rheinheimer, 2014	M, D, G	**	Forêts	grande taille, facile à reconnaître	Non	2	cortège d'espèces
Curculionidae	<i>Oxyderces cretaceus</i> (Fabricius, 1792)	M, G	**	Forêts xérophiles et mésophiles	grande taille, facile à reconnaître	Non	2	cortège d'espèces
Elateridae	<i>Achrestus fortunei</i> Chassain & Touroult, 2011	M	**		Complexe mimétique remarquable	Non	2	cortège d'espèces
Elateridae	<i>Anchastus insularis</i> Candèze, 1889	M, G	***	--		Non	2	cortège d'espèces

Elateridae	<i>Conoderus poirieri</i> Chassain, Deknuydt & Romé, 2014	M	*	Forêts bien préservées		Non	2	cortège d'espèces
Lampyridae	<i>Photinus vanderberghi</i> Constantin, 2012	M	***			Non	2	cortège d'espèces
Lycidae	<i>Mesopteron insularum</i> Chalumeau & Roguet, 1984	M	*	--		Non	2	cortège d'espèces
Malachiidae	<i>Ablechrus caravellae</i> Constantin, 2012	M	**	Zones littorales		Non	2	cortège d'espèces
Passalidae	<i>Passalus trinesides</i> 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	<i>Spasalus puncticollis</i> (Le Peletier & Serville, 1825)	PA	***	Zones mésophiles		Non	2	cortège d'espèces
Scarabaeidae	<i>Dynastes hercules reidi</i> Chalumeau, 1977	M, SL	**	Forêts hygrophiles	Coléoptère le plus spectaculaire de Martinique. Décomposition des troncs d'arbres	Oui	1	
Scarabaeidae	<i>Archophileurus mirabilis</i> Ratcliffe & Cave, 2015	M	***	Zone sommitale de la Montagne Pelée		Non	1	
Scarabaeidae	<i>Aegidium dierkensi</i> Rojkoff & Frolov, 2017	M	**	Zones d'altitude	Spectaculaire	Non	2	cortège d'espèces
Scarabaeidae	<i>Madiniella christinae</i> Chalumeau & Gruner, 1976	M	***		Genre endémique de Martinique	Non	2	cortège d'espèces
Scarabaeidae	<i>Plectris martinicensis</i> Chalumeau, 1982	M	**			Non	2	cortège d'espèces
Tenebrionidae	<i>Acropteron chabrieri</i> Fleutiaux & Sallé, 1889	M, G	**			Non	2	cortège d'espèces
Tenebrionidae	<i>Antimachus ardoini</i> Chalumeau, 1982	M	***	Gros bois morts	Spectaculaire	Non	1	
Cicindelinae	<i>Cylindera suturalis balazuci</i> Chalumeau, 1984	M	* localisée	Plages avec laisses de mer		Non	1	

DIPTERA

Asilidae	<i>Ommatius dignus</i> Scarborough, 2000	D, SL, M, StB	*	Sous-bois des forêts bien conservées	Prédateur	Non	2	cortège d'espèces
----------	---	---------------	---	--------------------------------------	-----------	-----	---	-------------------

LEPIDOPTERA

Castniidae	<i>Castnia pinchoni</i> Pierre, 2003	M	**	Forêts hygrophiles		Non	1	
Erebidae	<i>Pseudamastus alsa lalannei</i> Toulgoët, 1985	M	* localisé	Zones hygrophiles d'altitude		Non	1	
Saturniidae	<i>Rothschildia erycina luciana</i> Rothschild, 1907	M, SL	**	Forêts hygrophiles		Non	1	
Erebidae	<i>Pheia daphaena</i> Hampson, 1898	PA	*localisé	Forêts xérophiles bien conservées		Non	2	cortège d'espèces
Erebidae	<i>Napata quadristrigata</i> Hampson, 1898	PA	*	Forêts mésophiles		Non	2	cortège d'espèces
Erebidae	<i>Eriphioides dumbardoni</i> Laguerre, Romé & Deknuydt, 2014	M	**	Limité aux zones hygrophiles		Non	1	
Erebidae	<i>Opharus bimaculata</i> (Dewitz, 1877)	-	***	Limité aux zones hygrophiles, Large répartition mais rare partout		Non	2	cortège d'espèces
Nolidae	<i>Neostictoptera lezardensis</i> Barbut & Lalanne-Cassou, 2009	G, M	**	Limité aux zones hygrophiles		Non	2	cortège d'espèces

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

