

**Biodiversité liée aux bois morts en forêt alluviale :**

**Bois morts, champignons lignicoles et coléoptères associés  
sur l'Île de la Table Ronde (Smiril)**

**Travaux de l'année 2012 et synthèse des deux années d'étude**



**Compte rendu d'étude  
Novembre 2012**

**Dodelin B et Rivoire B. 2012.** Biodiversité liée aux bois morts en forêt alluviale : Bois morts, champignons lignicoles et coléoptères associés sur l'Île de la Table Ronde (Smiril). Travaux de l'année 2012 et synthèse des deux années d'étude. *Compte rendu d'étude de novembre 2012 pour le Smiril*, 46 pp.

Voir pour l'année 2011 :

**Dodelin B, Rivoire B., André J. 2011.** Biodiversité liée aux bois morts en forêt alluviale : Bois morts, champignons lignicoles et coléoptères associés sur l'Île de la Table Ronde (Smiril). *Compte rendu d'étude de décembre 2011 pour le Smiril*, 56 pp.

### ***Parties prenantes pour l'année 2012***

#### Maître d'œuvre :

Smiril (Syndicat Mixte du Rhône des Îles et des Lônes)  
Sylvie Tabarand  
sylvie-tabarand-Smiril@wanadoo.fr

#### Volet mycologie :

Fédération Mycologique et Botanique Dauphiné-Savoie  
Bernard Rivoire  
bernard.rivoire@club-internet.fr

#### Volet entomologie et inventaire du bois mort :

Benoit Dodelin  
Ornella Kristo  
Smiril  
Brigade verte conduite par Dominique Bouteille, Rhône Insertion Environnement (RIE)

Ce document a été élaboré et rédigé par B. Dodelin sur la base des études conduites en 2011 et 2012 par les différents intervenants. Une relecture finale a été effectuée par B. Rivoire.

Photo de première page : insectes : *Drapetes cinctus* (Panzer, 1796) (Lissomidae) en haut à droite et *Pediacus dermestoides* (Fabricius, 1793) (Cucujidae) en bas à gauche ; Polypore : *Loweomyces fractipes* (Berkeley & M.A Curtis) Jülich, 1982.

## Contexte d'étude

Décider de laisser évoluer librement une forêt est une décision audacieuse aux conséquences positives pour la diversité biologique. De nombreuses études concordent en effet sur l'importance de telles forêts dans lesquelles entre un tiers et la moitié des espèces dépendent des vieux arbres et du bois mort (Bobiec et al. 2005).

Il était important dans ce contexte de pouvoir documenter la situation de la forêt de l'île de la Table Ronde dont une grande partie évolue librement depuis au moins 25 ans. En 2011, le REFORA, B. Dodelin et B. Rivoire proposaient pour cette forêt, une série d'études orientées vers le bois mort et sa biodiversité. Quatre secteurs ont été étudiés en 2011 (Bois Carré et abords), un secteur, inclus dans le périmètre d'Arrêté de Biotope du sud de l'île a été suivi en 2012. Dans ces 5 secteurs les études ont établi :

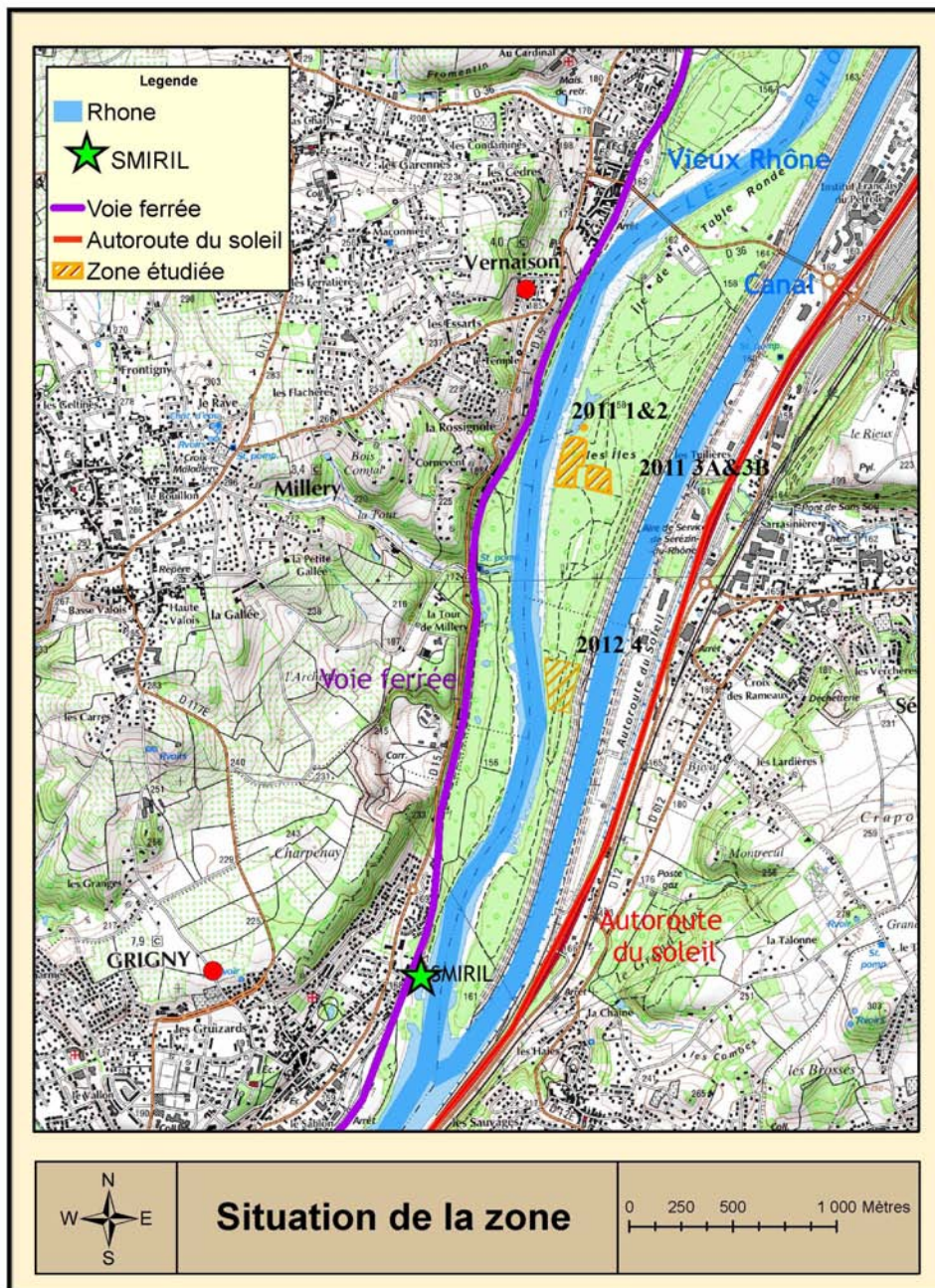
- L'état des lieux du stock de bois mort ;
- L'inventaire des champignons lignicoles (Aphylophorales et polypores) ;
- L'inventaire des coléoptères saproxyliques ;
- L'inventaire des coléoptères associés à 6 espèces communes de champignons lignicoles : *Auricularia mesenterica*, *Daldinia concentrica*, *Fomes fomentarius*, *Funalia gallica*, *F. trogii*, *Oxyporus latemarginatus*.

## Site d'étude

Le site d'étude pour l'année 2012 se situe dans la pointe sud de l'Île de la Table Ronde, commune de Sérézin (carte ci-dessous). Ce secteur est classé en Arrêté de Biotope et n'a pas connu de gestion forestière depuis 1995. Il est également difficile d'accès pour le public du fait de son éloignement et de l'interdiction de circulation faite aux véhicules à moteur.

Nous l'avons borné dans les limites suivantes : N45 37.556 E4 48.643 ; N45 37.611 E4 48.507 ; N45 37.454 E4 48.520 ; N45 37.426 E4 48.605. L'inventaire des bois morts ne couvre qu'une partie seulement de cet espace, coté canal, au niveau des pièges vitres 1 à 4.





## Méthodes

Les protocoles employés au cours des deux années d'étude ont été détaillés dans le rapport de l'année 2011. En 2012, nous avons repris les mêmes méthodes de travail, en adaptant le nombre de pièges à basidiomes au contexte de terrain car les fructifications de champignons lignicoles étaient très peu abondantes dans le secteur retenu pour 2012.

Nous rappelons ci-dessous les protocoles d'étude.

### *Méthode pour l'inventaire des bois morts*

Nous reprenons ici la description du protocole utilisé en 2011.

Les bois morts mesurés ont un diamètre maximal supérieur à 10 cm. Cette limite, couramment utilisée en foresterie (petits bois), offre un bon compromis entre l'obtention d'un inventaire relativement complet et une faisabilité opérationnelle.

L'inventaire des bois morts est réalisé en plein sur l'ensemble du périmètre de chaque station. En 2012, l'inventaire du bois mort a été réalisé sur 2400 m<sup>2</sup>, le 9 juillet.

*Tableau 1: Éléments notés pour chaque pièce de bois lors de l'inventaire du bois mort.*

Catégorie	Détail
Type	<ul style="list-style-type: none"> <li>Bois morts debout =&gt; Diamètre <math>\geq</math> 7.5 cm ET hauteur &gt; 130 cm</li> <li>Souches =&gt; Diamètre &gt; 10 cm ET hauteur entre 10 cm et 130 cm</li> <li>Bois morts au sol =&gt; D1 OU D2 <math>\geq</math> 10 cm ET longueur &gt; 100 cm</li> </ul>
Dimensions	<ul style="list-style-type: none"> <li>D1 =&gt; Diamètre le plus grand ; Mesure à la base de la pièce si la souche est absente ; Mesure à 130 cm de la base si la souche est présente ; Si le diamètre est ovale : faire la moyenne de 2 mesures (taillies extrêmes)</li> <li>D2 =&gt; Diamètre de l'autre extrémité</li> <li>Hauteur ou Longueur =&gt; Taille de la pièce de bois mort (longueur si au sol, hauteur si chandelle).</li> </ul>
Essence	<ul style="list-style-type: none"> <li>Dans la mesure du possible, noter l'essence, ici frêne et peuplier principalement. À défaut noter feuillu.</li> </ul>
Décomposition	<ul style="list-style-type: none"> <li>1a =&gt; Mort récente : feuilles encore présentes séchées, écorce fortement adhérente (outil pour l'enlever)</li> <li>1b =&gt; Bois du tronc non attaqué par les pourritures. Écorce humide et en cours de décomposition, faiblement attachée au tronc</li> <li>1c =&gt; Bois du tronc non attaqué par les pourritures. Écorce ayant formé une sorte de terreau la séparant du bois du tronc. L'écorce commence à se détacher d'elle-même et laisse le bois du tronc à nu</li> <li>2 =&gt; Pourriture sur moins de 1/3 du diamètre du tronc, structure = celle de l'arbre en place (branches fines (D&gt;2cm) présentes)</li> <li>3 =&gt; Pourriture entre 1/3 et 2/3 du diamètre, destruction partielle de la structure</li> <li>4 =&gt; Pourriture sur &gt;2/3 du diamètre, pourriture généralisée</li> </ul>
Origine de la mort	<ul style="list-style-type: none"> <li>EP =&gt; Pièce de bois en place (mort sur pied)</li> <li>D =&gt; Pièce de bois déracinée (mort par déracinement)</li> <li>RE =&gt; Reste d'exploitation (mort attribuable à la coupe)</li> </ul>

## ***Méthodes pour l'inventaire des champignons lignicoles***

Notre objectif est ici l'inventaire des champignons lignicoles, principalement des Aphyllophorales (dont tous les polypores), dans le périmètre de 3 placettes. Les abords des placettes ont pu aussi être prospectés mais les données ont été consignées à part afin de conserver une liste d'inventaire spéciale à la placette.

Calendrier des prospections : Certains polypores développent des basidiomes (« fructifications » visibles) pérennes et d'autres des basidiomes annuels. Pour ce qui concerne les espèces à basidiomes pérennes, la période d'inventaire importe peu hormis la nécessité, pour certaines d'entre elles, de disposer de spores matures dans l'échantillon pour confirmer une détermination. Pour les espèces à basidiomes annuels, les conditions climatiques ont une forte influence sur l'apparition du basidiome qui peut être absent une ou plusieurs saisons ou années si ces conditions ne sont pas favorables. Pour l'année 2012, après une fin d'hiver très froide et un début de printemps très sec, le secteur concerné par l'étude a été régulièrement arrosé. Malgré des périodes caniculaires fin juillet et aux environs du 15-20 août, les conditions semblaient meilleures que celles de la campagne 2011 marquée par une longue sécheresse.

Pour 2012, les dates de prospection de terrain sont les suivantes : 11 janvier 2012, 12 mars, 24 et 27 avril, 19 mai, 19 juin, 13 juillet et 10 octobre.

Collecte d'échantillons et photo : Un échantillon de chaque espèce non déterminable sur le terrain (et c'est le cas général) a été prélevé pour examen en laboratoire. Une fiche de terrain est remplie à chaque découverte d'un nouveau champignon. Elle rassemble des informations de localisation, de nature et d'état du support, la situation du basidiome sur ce support, des indications sur l'environnement immédiat du support (luminosité, humidité). Le nom du prospecteur et du déterminateur sont également enregistrés. Des photos ont été réalisées sur le terrain, souvent dans des conditions de luminosité difficile. Aussi d'autres photos ont été réalisées en laboratoire, parfois sur du matériel séché.

Méthode de détermination : Quelques rares polypores qui ne prêtent pas à confusion ont été déterminés sur le terrain. Pour les autres, des échantillons ont été prélevés et étudiés en laboratoire à l'aide d'un microscope optique dans différents milieux d'observation. La flore européenne « European Polypores » Ryvarden & Gilbertson (1993 -1994), celle d'Italie « Polyporaceae s.l. » Bernicchia (2005) et nos travaux personnels ont été consultés pour les déterminations des polypores. Pour les corticiés, c'est d'abord la série des « Corticiaceae of North Europ » Eriksson & Ryvarden, auxquels sont venus se rajouter Hjortstam & Larsson, (1973-1988) qui a été utilisé, et aussi « Corticiaceae s.l. » Bernicchia & Gorjon (2010).

En tant que de besoin, nous avons aussi sollicité l'avis de collègues mycologues spécialisés dans le domaine des Aphyllophorales et notamment Gérard Trichies. Selon l'état du champignon, des sporées ont été collectées sur lamelles plastiques et jointes à l'exsiccata mis en herbier.

Il n'existe pas de référentiel taxonomique stable. Pour nommer un échantillon, nous avons donc d'abord utilisé les publications citées plus haut. De plus nous avons consulté régulièrement le site [www.mycobank.org](http://www.mycobank.org), référence mondiale pour la nomenclature et la taxonomie mycologique. Enfin nous avons notre propre point de vue sur la dénomination d'une espèce par rapport à ses éventuelles synonymies.

Conservation des échantillons : Au moins un échantillon en bon état de chaque espèce est conservé. Séché pendant 8 à 10 heures, l'échantillon est ensaché avec les références de la récolte. Il est ensuite congelé pendant 48 heures. Mis de nouveau à sécher quelques heures puis il est classé dans une boîte référencée « SMIRIL ». Ces échantillons sont déposés dans

l'herbier de l'Université Lyon I, 9 rue Dubois, 69 622 Villeurbanne cedex, sous la référence LY BR. Il s'agit d'un herbier mondialement référencé, ce qui permettra aux futures générations de naturalistes de disposer sur ce secteur d'une base de référence et de comparaison.

### ***Méthode d'inventaire des coléoptères***

Cette étude cible les coléoptères saproxyliques, c'est-à-dire : « *Des espèces impliquées dans ou dépendantes du processus de décomposition fongique du bois, ou des produits de cette décomposition, et qui sont associées à des arbres tant vivants que morts. Par convention deux autres regroupements d'organismes sont inclus dans cette définition : i) les espèces associées aux écoulements de sève et à leurs produits de décomposition, et ii) les organismes autres que les champignons qui se nourrissent directement du bois.* » (Alexander 2008).

Les inventaires sont basés sur des pièges d'interception. Chaque piège est fait de deux plaques de plastique transparent (35 x 60 cm) croisées au-dessus d'un entonnoir de 40 cm de diamètre, lui-même débouchant dans un pot de 1 litre. Le contenant est rempli d'eau salée à 15-20 % de NaCl et additionné d'un agent mouillant de manière à noyer les insectes immédiatement. Le sel est utilisé comme conservateur. Lors du prélèvement, le pot est soigneusement retiré du piège et vidé dans un filtre à maille fine (de type filtre à café en plastique). Le piège est alors régénéré avec de l'eau salée et quelques gouttes de produit vaisselle. Les animaux récoltés sont transférés dans un flacon à bouchon à vis avec de l'alcool à 70°. Une étiquette est ajoutée avec les informations suivantes : Site / N° du piège / date.

Les échantillons sont triés pour séparer les coléoptères qui sont identifiés et référencés. Les coléoptères sont conservés en collection entomologique classique pour les spécimens les plus rares ou importants pour le site, ou à défaut en tubes eppendorf en alcool à 70° (coll. Dodelin). Les identifications sont poussées à l'espèce dans la plupart des cas. Les familles de taxonomie difficile ne sont que partiellement analysées : identification au genre ou à la famille. Tous les coléoptères sont comptabilisés. Les biologies des coléoptères sont complétées d'après la bibliographie entomologique disponible ainsi qu'à partir de nos propres bases de données dont « The Saproxylic Database » ([www.saproxylic.org](http://www.saproxylic.org)).

Deux stations avaient été échantillonnées en 2011 à l'aide de deux groupes de 6 grands pièges vitres. La station 4 fut échantillonnée par 6 grands pièges vitres en 2012 (Tableau 2).

Les dates de relevés pour les pièges à insectes sont les suivantes : les pièges ont été posés le 24 avril 2012. Les relevés ont été effectués les 7 mai, 25 mai, 7 juin et 23 juin. Le dernier relevé et le démontage des pièges a eut lieu le 4 juillet 2012.

En 2011, nous avons étudié spécifiquement les faunes de champignons lignicoles. Ce volet d'étude a été poursuivi en 2012 avec une nouvelle espèce de champignon et un nouveau suivi d'une partie des espèces de 2011 (Tableau 3).

Tableau 2: Coordonnées GPS des pièges installés dans le secteur 4 en 2012.

Pièges	N	E	Type de piège
1	45.37.555	4.48.591	Grande vitre
2	45.37.560	4.48.575	Grande vitre
3	45.37.552	4.48.562	Grande vitre
4	45.37.549	4.48.579	Grande vitre
5	45.37.528	4.48.561	Grande vitre
6	45.37.511	4.48.543	Grande vitre
A	45.37.555	4.48.591	Funalia trogii
B	45.37.557	4.48.576	Funalia trogii
C	45.37.555	4.48.564	Funalia trogii
D	45.37.552	4.48.564	Fomes fomentarius
E	45.37.534	4.48.558	Fomes fomentarius
F	45.37.534	4.48.558	Funalia trogii
G	45.37.505	4.48.546	Auricularia mesenterica
H	45.37.502	4.48.553	Fomes fomentarius
I	45.37.505	4.48.528	Auricularia mesenterica
J	45.37.562	4.48.546	Auricularia mesenterica
K	45.37.582	4.48.586	Auricularia mesenterica
L	45.37.543	4.48.613	Fomes fomentarius

Tableau 3: Résumé des moyens mis en œuvre en 2011 et 2012. Les pièges à basidiomes sont indiqués en nombre de pièges par espèce de champignon. Les inventaires de champignons lignicoles sont réalisés dans les espaces où sont effectués les inventaires de bois mort.

Secteurs	Surface d'inventaire des bois morts	Inventaire des coléoptères saproxyliques	Pièges à basidiomes	Inventaire des champignons lignicoles
Secteur 1	3800 m <sup>2</sup>	6 pièges vitres	20 pièges : 2 sur <i>Daldinia concentrica</i> , 3 sur <i>Fomes fomentarius</i> , 7 sur <i>Trametella gallica</i> , 5 sur <i>Trametella trogii</i> , 3 sur <i>Oxyporus latemarginatus</i>	11 passages
Secteur 2	3650 m <sup>2</sup>			
Secteur 3A (Bois Carré)	2700 m <sup>2</sup>	6 pièges vitres	16 pièges : 3 sur <i>Daldinia concentrica</i> , 6 sur <i>Fomes fomentarius</i> , 1 sur <i>Trametella gallica</i> , 6 sur <i>Trametella trogii</i>	11 passages
Secteur 3B (Bois Carré)	2700 m <sup>2</sup>			
Secteur 4 (2012)	2400 m <sup>2</sup>	6 pièges vitres	12 pièges : 4 sur <i>Auricularia mesenterica</i> , 4 sur <i>Fomes fomentarius</i> , 4 sur <i>Trametella trogii</i>	7 passages



## Résultats : Inventaires des bois morts

En 2012, l'inventaire des bois mort a été réalisé sur une surface de 2400 m<sup>2</sup>. Quatre équipes de 2 à 3 personnes avaient été mobilisées le 9 juillet pour ce travail.

Le volume total inventorié est de 35,51 m<sup>3</sup> répartis en 137 pièces de bois mort. Ceci représente 147,97 m<sup>3</sup>/ha. Ces chiffres sont en accord avec ceux obtenus dans le Bois Carré en 2011 (Tableau 4).

Tableau 4: Bilans des inventaires de bois mort sur les quatre sites étudiés en 2011 et 2012.

Secteur	Essence	Volume brut (m <sup>3</sup> )	Volume (m <sup>3</sup> /ha)	Nombre de pièces
Secteur 4 (2012)	Feuillu indéterminé	5,94	24,77	63
	Frêne	0,98	4,07	7
	Peuplier	28,59	119,13	67
	<b>Total</b>	<b>35,51</b>	<b>147,97</b>	<b>137</b>
Secteur 1	Feuillu indéterminé	1,43	3,76	5
	Frêne	3,96	10,43	39
	Peuplier	35,37	93,07	55
	<b>Total</b>	<b>40,76</b>	<b>107,27</b>	<b>99</b>
Secteur 2	Feuillu indéterminé	0,00	0,00	0
	Frêne	1,51	4,14	11
	Peuplier	11,15	30,54	26
	<b>Total</b>	<b>12,66</b>	<b>34,68</b>	<b>37</b>
Secteur 3A (Bois Carré)	Feuillu indéterminé	0,00	0,00	0
	Frêne	0,12	0,43	3
	Peuplier	38,13	141,24	79
	<b>Total</b>	<b>38,25</b>	<b>141,67</b>	<b>82</b>
Secteur 3B (Bois Carré)	Feuillu indéterminé	0,00	0,00	0
	Frêne	0,00	0,00	0
	Peuplier	32,85	121,66	71
	<b>Total</b>	<b>32,85</b>	<b>121,66</b>	<b>71</b>
<b>Total</b>		<b>160,03</b>	<b>104,94</b>	<b>426</b>

Les bois morts debout (chandelles, volis et arbres morts debout) sont toujours minoritaires dans les cinq inventaires de bois mort. Ils ne représentent que 10% du nombre total de pièces inventoriées. 55% des troncs morts sont couchés au sol et 35% sont des morceaux tombés mais ne reposant pas entièrement au sol. Ces chiffres sont habituels dans les forêts laissées en libre évolution tandis que les bois morts debout sont quasiment absents des forêts entretenues.

Les morts d'arbres par cassure sont la norme sur l'ensemble les sites d'étude (Illustration 1). Le scénario général que l'on propose est un arbre cassé par un coup de vent qui forme un tronc au sol et une chandelle. Cette dernière persiste quelques années, perd son écorce et sèche puis finit par pourrir à sa base et casser. Une fois le tronc au sol, l'humidité assure une rapide décomposition du bois. Une autre source de bois mort sur l'île est la cassure de grosses branches et plus rarement encore la cassure d'arbres ayant séché debout.

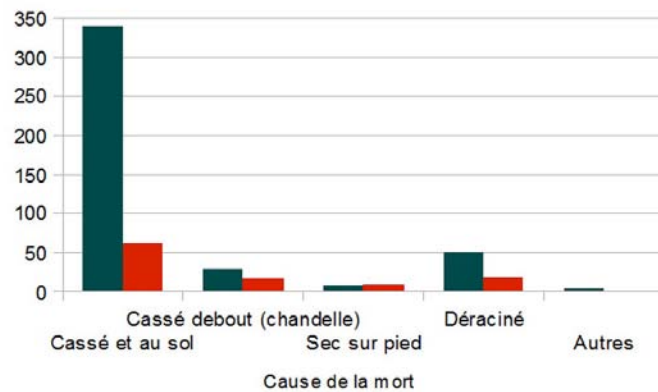


Illustration 1: Ventilation des bois morts selon le facteur de mortalité. Sont indiqués le nombre de pièces (vert) ou le volume (m³/ha, rouge).

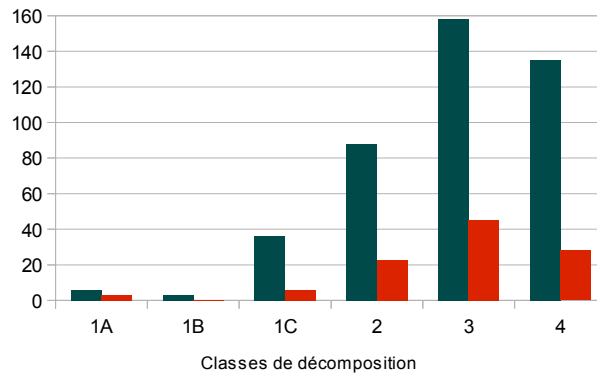


Illustration 2: Ventilation des bois morts selon l'avancée de la décomposition. Sont indiqués le nombre de pièces (vert) ou le volume (m³/ha, rouge).

L'évolution dans le temps des bois morts (leur dynamique), peut-être analysée par la distribution des pièces de bois mort entre les catégories de décomposition. Ces dernières vont du moins décomposé (1A, 1B et 1C), au bois complètement pourri en cours d'intégration à l'humus (4). Le passage de 1A (bois mort frais) à 1B et 2 est très rapide, de l'ordre de 2 à 3 mois. La phase 1C correspond à un blocage de la décomposition lorsque l'écorce tombe et que le bois sèche. Il faut alors attendre que le bois se retrouve dans un contexte humide pour que la décomposition reprenne. Enfin, le passage aux phases 3 puis 4 prend un temps plus long, quelques années ou dizaines d'années selon les contextes et le type de bois.

Dans notre étude (Illustration 2), les catégories 1A et 1B sont très peu représentées. Cela est habituel du fait de la très courte durée de ces étapes. La faiblesse de la classe 4 est plus informative. La quantité de bois mort de cette classe devrait en effet être supérieure à celle de la classe 3. Ce résultat vient confirmer le caractère récent du boisement et en particulier l'entrée très récente de gros volumes de bois mort dans le stock de bois mort. Localement ces dynamiques sont variables : dans les secteurs 3A et 3B, nous voyons clairement la marque

d'un écoulement ancien dont les bois morts sont à présent en classe 3. Dans le secteur 4, ce sont des arbres morts plus récemment (classes 1C et 2) qui forment l'essentiel du volume (Illustration 3).

L'étude des diamètres maximums confirme l'entrée récente dans le stock de bois mort de troncs de diamètres supérieurs à 30 cm : les diamètres des troncs de classe 4 sont majoritairement compris entre 30 et 40 cm tandis que dans la classe 2, les troncs de plus de 50 cm sont bien représentés. C'est en toute logique le vieillissement récent de la forêt qui fait entrer dans le stock de bois mort ces diamètres de plus en plus gros. Laissée en l'état, cette situation doit évoluer vers un enrichissement de la classe 4 avec une stabilisation des autres classes autour de valeurs de l'ordre de 20-30 m<sup>3</sup>/ha pour la classe 2, 40-50 m<sup>3</sup>/ha pour la classe 3 et 60-80 m<sup>3</sup>/ha pour la classe 4.

Tableau 5: Analyse des diamètres maximaux relevés dans les stocks de bois morts des cinq sites inventoriés.

Classes de décomposition	Nombre de pièces de bois mort ayant un diamètre maximal de :			Diamètre maximal relevé
	30 cm et plus	40 cm et plus	50 cm et plus	
2	14	10	8	97 cm
3	8	7	4	80 cm
4	17	5	3	60 cm

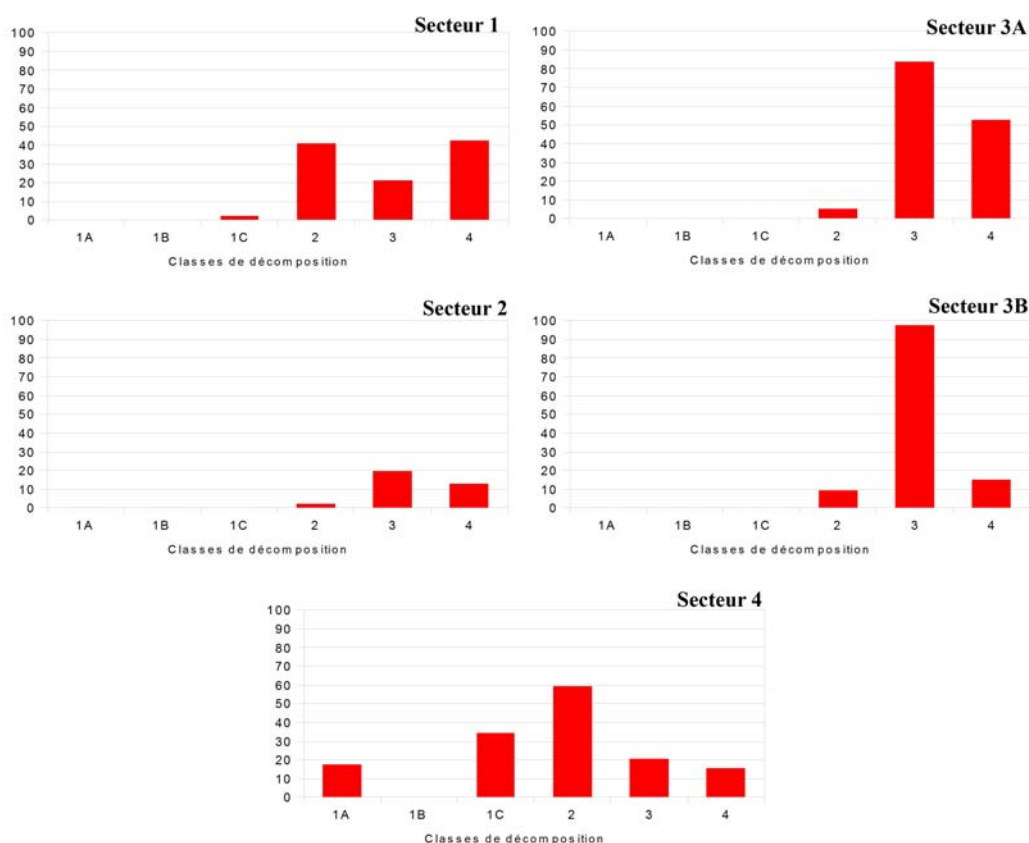


Illustration 3: Détail des volumes de bois mort (m<sup>3</sup>/ha) inventoriés sur les 5 secteurs suivis sur l'île de la Table Ronde.

## Résultats : Inventaire mycologique

Les champignons inventoriés en 2011 et 2012 sont listés dans l'annexe 1.

### *État des espèces inventoriées sur la placette 4 en 2012*

L'inventaire de la placette 4 apporte un total de 61 espèces dont 37 sont nouvelles pour l'île de la Table Ronde (Tableau 6, voir aussi l'annexe 2 pour une liste détaillée incluant les références des échantillons déposés en collection).

Tableau 6: Champignons inventoriés sur la placette 4 en 2012 (cf. notes en pied de tableau).

Espèces	Nouveau en 2012	Auteurs	cat.	Valeur patrimoniale
<i>Antrodia minuta</i> ?	N	Spirin, 2007	POL	rare ?
<i>Antrodiella pirumspora</i>	N	Rivoire & Gannaz, 2012 (publ. en cours)	POL	station du type, rare
<i>Artomyces pixidatus</i>	N	(Persoon) Jülich, 1982	CLA	commune
<i>Auricularia auricula-judae</i>		(Bulliard) J. Schröter, 1888	HET	commune
<i>Auricularia mesenterica</i>		(Dickson) Persoon, 1822	HET	commune
<i>Botryobasidium aureum</i>		Parmasto, 1965	COR	commune
<i>Botryobasidium candicans</i>		J. Eriksson, 1958	COR	commune
<i>Botryobasidium ellipsosporum</i>	N	Hol.-Jech., 1969	COR	assez rare
<i>Bourdotia galzinii</i>		(Bresadola) Trotter, 1913	HET	commune
<i>Ceriporia aurantiocarnescens</i>	N	(Henning) Pieri & Rivoire, 1997	POL	assez rare
<i>Ceriporia purpurea</i>		(Fries) Donk, 1971	POL	commune
<i>Ceriporia</i> sp.	N	en attente	POL	
<i>Ceriporia tarda</i> ?	N	(Berkeley) Ginns, 1984	POL	rare
<i>Ceriporia viridans</i> gr.		(Berkeley & Broome) Donk, 1933	POL	commune
<i>Coniophora puteana</i>	N	(Schummacher) P. Karsten, 1868	COR	commune
<i>Cylindrobasidium laeve</i>	N	(Persoon) Chamuris, 1984	COR	commune
<i>Daedaleopsis confragosa</i>	N	(Bolton) J. Schröter, 1888	POL	commune
<i>Exidiopsis effusa</i>		(Brefeld ex Saccardo) A. Møller, 1895	HET	commune
<i>Fibrodontia gossypina</i>		Parmasto, 1968	COR	commune
<i>Fomes fomentarius</i>		(Linnaeus) Fries, 1849	POL	commune
<i>Fuscoporia ferruginosa</i>		(Schrader) Murrill, 1907	POL	commune
<i>Ganoderma adpersum</i>		(Schulzer) Donk, 1969	POL	assez rare
<i>Ganoderma lipsiense</i>		(Batsch) G.F. Atkinson, 1908	POL	commune
<i>Gloeoporus pannocinctus</i>		(Romell) J. Eriksson, 1958	POL	commune
<i>Gloiothele lactescens</i>		(Berkeley) Hjortstam, 1987	COR	commune
<i>Granulobasidium vellereum</i>	N	(Ellis & Cragin) Jülich, 1979	COR	commune
<i>Helicobasidium longisporum</i>	N	Wakefield, 1917	HET	rare
<i>Heterochaetella dubia</i>	N	Bourd. & Galz.) Bourdot & Galzin, 1928	HET	peu commune

Espèces	Nouveau en 2012	Auteurs	cat.	Valeur patrimoniale
Hyphodermella corrugata	N	(Fries) J. Eriksson & Ryvarden, 1976	COR	commune
Hyphodermella rosae	N	(Bresadola) Nakasone, 2008	COR	peu commune
Hyphodontia arguta	N	(Fries) J. Eriksson, 1958	COR	commune
Hypochnicium geogenium	N	(Bresadola) J. Eriksson, 1948	COR	commune
Lentinus suavissimus	N	Fries, 1836	PLE	assez rare
Lenzites warnieri		Durieu & Montagne, 1860	POL	commune
Loweomyces fractipes	N	(Berkeley & M.A Curtis) Jülich, 1982	POL	rare
Peniophorella praetermissa	N	(P. Karsten) K.H. Larsson, 2007	COR	commune
Phanerochaete aculeata		Hallenberg, 1978	COR	rare
Phanerochaete tuberculata	N	(P. Karsten) Parmasto, 1968	COR	peu commune
Phanerochaete velutina	N	(DC) Parmasto, 1968	COR	commune
Phellinopsis conchata	N	(Persoon) Dai, 2010	POL	peu commune
Phlebia sp (id 4168)		en attente	COR	
Polyporus alveolaris		(DC.) Bondartsev & Singer, 1941	POL	commune
Polyporus badius	N	(Persoon) Schweinitz, 1832	POL	commune
Polyporus tuberaster	N	(Jacquin ex Persoon) Fries, 1821	POL	commune
Postia alni	N	Niemelä & Vampola, 2001	POL	commune
Postia subcaesia	N	(A. David) Jülich, 1982	POL	assez rare
Radulomyces rickii	N	(Bresadola) M.P. Christensen, 1960	COR	assez rare
Scopuloides rimosa		(Cooke) Jülich, 1982	COR	commune
Scytinostroma hemidichophyticum	N	Pouzar, 1966	COR	peu commune
Sidera vulgaris		(Fries) Miettinen, 2010	POL	commune
Sistotrema brinkmanii	N	(Bresadola) J. Eriksson, 1948	COR	commune
Skeletocutis nivea	N	(Junghuhun) J. Keller, 1979	POL	commune
Spongiporus undosus	N	(Peck) A. David, 1980	POL	peu commune
Subulicystidium perlongisporum	N	(Patouillard) Parmasto, 1968	COR	rare
Terrana caerulea		(Lam.) Kuntze, 1891	COR	commune
Thanatephorus fusisporus	N	(J. Schröter) Hauerslev & P. Roberts, 1996	COR	commune
Thanatephorus ochraceus	N	(Masse) P. Roberts, 1998	COR	rare
Tomentella sp	N	en attente	COR	
Trametella gallica		(Fries) Teixeira (1989)	POL	commune
Trametella trogii		(Berkeley) Domanski (1968)	POL	commune
Vuilleminia cystidiata	N	Parmasto, 1965	COR	assez rare

Citation « N » : citation nouvelle par rapport à l'inventaire 2011 ;

Catégories :

CLA : clavaires sensu lato

COR : corticiés sensu lato

HET : Heterobasidiomycetes

PLE : pleurotoïdes

*POL : polypores sensu lato*

Valeur patrimoniale de l'espèce :

*rare : peu répandue et rarement citée*

*assez rare : largement répandue mais rarement citée*

*peu commune : largement répandue mais peu abondante*

*commune : largement répandue et abondante*

### **Commentaires sur l'inventaire des polypores**

En 2011, 20 espèces de polypores avaient été recensées hors placettes et 20 espèces sur les placettes 1-2-3. La campagne 2012 apporte la citation de 8 espèces complémentaires.

Ce total de 48 polypores représente 12 % de la flore européenne de ce groupe de champignons, 14% de la flore française et 18 % de la flore rhônealpine. Compte-tenu d'un couvert forestier composé essentiellement de *Populus nigra*, ce nombre est significatif d'un milieu bien représentatif des polypores actifs dans la forêt alluviale.

Les polypores très largement répandus et dont la présence est constante n'ont pas été systématiquement relevés. Tous ont été observés sur *Populus nigra*. Il s'agit de : *Fomes fomentarius*, *Ganoderma lipsiense*, *Ganoderma adpersum*, *Lenzites warnierii* et *Trametella trogii*.

### **Polypores remarquables**

- *Antrodia minuta* : cette espèce décrite par W. Spirin (2007) n'était connue que de Russie. Un échange récent avec l'auteur a permis de la découvrir sur *Populus tremula* sur la commune d'Orliénas, à une dizaine de km de l'île de la Table Ronde. Cet *A. minuta* est un sosie d'*Antrodia malicola*. La biologie moléculaire les sépare cependant. Nous avons remis à W. Spirin des échantillons de ce que nous avons nommé *A. malicola*, récolté sur *Populus* ou *Salix* de l'île de la Table Ronde. Il nous indique en retour, sans contrôle génétique mais à partir de quelques subtilités macroscopiques, que nos échantillons se rapporteraient plutôt à son espèce *A. minuta*. Cette hypothèse est plausible, compte-tenu de sa présence attestée à Orliénas. Nous avons donc enregistré cette espèce dans notre liste avec un point d'interrogation en attente d'une confirmation génétique ou d'une meilleure connaissance de cet *A. minuta*.
- *Antrodiella pirumspora* : en 2012, nous avons récolté un *Antrodiella* (LY BR 4044), dont nous pensons que ce pouvait être une espèce non décrite à cette date. Nous l'avions déjà trouvée en Savoie et Haute-Savoie avec la même intuition. La campagne 2012 nous a permis de retrouver à nouveau ce champignon sur la placette 4 de l'île de la Table Ronde. Nous avons donc décidé de publier cette nouvelle espèce (Rivoire & Gannaz 2012 Bull. mens. Soc. linn. Lyon). Cet *Antrodiella* a la particularité de se développer sur ou à proximité de basidiomes morts de *Trametella trogii*. Les auteurs de cette nouvelle espèce ont choisi de désigner le Type à partir de la récolte LY BR 4044, 20VI 2011, île de la Table Ronde, commune de Sérézin, Rhône, France, pour les raisons suivantes :
  - *Trametella trogii*, qui est son hôte pour l'instant exclusif, est bien installé sur l'île de la Table Ronde du fait de la présence abondante de *Populus* qui est le support de prédilection de ce *Trametella* ;
  - Le site de l'île de la Table Ronde fait l'objet d'un Arrêté de Biotope qui lui confère un statut de milieu protégé, ce qui n'est pas le cas des autres sites



d'où ce champignon est connu ;

- Sa présence sur l'île de la Table Ronde n'est pas anecdotique. Deux récoltes sur les placettes 1-2-3 (2011) et deux récoltes sur la placette 4 attestent de la bonne implantation de l'espèce dans la dition.

*Antrodiella pirumspora*, espèce nouvelle pour la Science, mériterait une attention particulière. Cependant, la présence permanente de *Trametella trogii*, espèce commune et banale sur lequel il se développe, est fondamentale. Le boisement de *Populus nigra* et les conditions d'évolution de la forêt sont très favorable à la pérennisation de cet *A. pirumspora* sur l'île de la Table ronde.

- *Ceriporia* : nous disposons de 2 récoltes (LY BR 4458 et 4504) que nous certifions être des *Ceriporia*, avec un doute sur l'espèce. Un plus large travail de comparaison est en cours qui permettra peut-être d'être plus affirmatif quant à l'espèce.
- *Loweomyces fractipes* : notre première récolte de cette rare espèce date de 1988 (73, Gilly-sur-Isère) dans un vestige de la forêt alluviale de l'Isère, puis en 1990 et 1994 dans le bois d'Evieu (01) en forêt alluviale du Rhône, et plus rien depuis 18 ans ! Étonnement, cette rare espèce a fait une poussée exceptionnelle en cette année 2012. Nous l'avons trouvée en abondance, du printemps à l'automne, sur l'île de la Table Ronde (que nous prospectons depuis 25 ans sans l'avoir jamais trouvée). Nous l'avons aussi vu plusieurs fois cette même année dans la RNR des îles du Haut Rhône (38, Les-Avennières et 01, Brégnier-Cordon) en forêt alluviale du Rhône à quelques kilomètres du bois d'Evieu. On peut en déduire que ce polypore est bien implanté dans les forêts alluviales du Rhône et de l'Isère, mais que l'apparition du basidiome est sporadique et dépend probablement de conditions particulières tandis que le mycélium est certainement présent durant toute cette période dans le milieu.

### **Commentaires sur quelques autres espèces**

- *Artomyces pixidatus* : dans les forêts alluviales, la présence de clavaires ou ressemblants est assez rare. *A. pixidatus* est cependant une exception puisque ses basidiomes colonisent parfois en grand nombre les troncs pourrissant au sol. Toujours belle, cette espèce classée dans les Russulales (spores ornées amyloïdes) égaye les sous-bois humides et sombres...
- *Lentinus suavissimus* : donné comme rare à très rare dans la littérature, ce champignon pleurotoïde est très proche des polypores par sa consistance caoutchouteuse, sa solidité, sa présence sur bois mort. Il s'installe préférentiellement sur *Salix* morts en place. *Lentinus tigrinus*, plus commun, était abondant (plusieurs centaines d'exemplaires) au printemps 2011, sur souche de *Salix alba*. Nous n'en avons noté aucun au printemps 2012, conséquence probable d'une fin d'hiver très froide et d'un début de printemps très sec.
- *Phanerochaete aculeata* : nous avons indiqué dans le rapport 2011 qu'il serait intéressant de s'assurer si la présence sur l'île de la Table Ronde de cette très rare espèce est anecdotique ou durable. Nous l'avons trouvée à nouveau en 2012 sur la placette 4. Cela permet de dire qu'effectivement *Ph. aculeata* est bien installée sur l'île de la Table Ronde sur plusieurs stations distantes et que sa présence est y est probablement pérenne.
- *Phlebia sp.* : le *Phlebia sp.* (LY BR 4168) trouvé sur la placette 3 en 2011 n'a pas encore trouvé de nom. Nous pensons avoir trouvé le même (LY BR 4503), sur la placette 4. Bernard Duhem (Muséum National d'Histoire Naturelle de Paris) fait

actuellement des recherches sur ce groupe difficile et nous fera connaître son avis sur ces échantillons.

- *Vuilleminia cystidiata* : donnée comme rare, cette espèce ne semble pas l'être autant, dès que son support de prédilection est présent : de vieux *Crataegus monogina*. C'est le cas sur l'île de la Table Ronde où nous l'avons trouvé mais à raison de quelques individus seulement. *Vuilleminia pseudocystidiata*, très rare, vient sur le même support. Nous venons de le récolter sur l'île des Molottes dans la RNR des îles du Haut Rhône. Nous pensons en avoir repéré un exemplaire sur la placette 4 de la Table Ronde, mais l'état dégradé du basidiome n'a pas permis d'en avoir la certitude.
- Autres polypores : Le cortège des *Ceriporia*, nombreux sur le site avec 8 espèces, est indicatif de la présence de bois morts pourrissant et donc d'un boisement en libre évolution depuis une période assez longue. Le *C. alba*, décrit de l'île de la Table Ronde, et *C. mellita* qui se développe tous deux sur bois très dégradés, y sont bien installés ; *C. aurantiocarnescens*, régulièrement signalé sur le site, colonise des bois morts depuis peu mais ayant perdu leur écorce (classe 1C). Ces 3 *Ceriporia* sont bien représentatifs de la forêt alluviale. *Loweomyces fractipes* est une espèce qui semble cantonnée dans ces milieux humides. Son maintien nécessite aussi un stock abondant de bois mort au sol. Son abondante apparition en cette année 2012 montre que ce type de forêt permet la pérennisation de l'espèce.
- Corticiés : Nous rappelons que l'île de la Table Ronde est la quatrième station mondiale connue pour *Trechinotus smardae*. Pour cette espèce, une nouvelle récolte à 1 km de la station 2011, confirme l'implantation pérenne de cette espèce dans le secteur (le 23/10/2012, F69 Grigny, rive droite du Rhône, à la hauteur du siège du SMIRIL, sur écorce au sol de *Populus nigra*). *Phanerochaete aculeata* fait aussi partie de ces espèces dont on ne connaît que quelques stations au monde. L'avoir trouvée ici en 2011 puis à nouveau en 2012 sur une station distante, est une bonne indication de l'installation pérenne de l'espèce dans la forêt. *Helicobasidium longisporum*, *Subulicystidium perlongisporum*, connues aussi de quelques stations, sont aussi à inclure dans ce patrimoine durable de l'île.

### *Espèces menacées au sens de l'UICN*

Notre expérience nous permet de suggérer que les espèces suivantes, nouvelles pour l'île de la Table Ronde, rares, peu abondantes ou connues d'un territoire restreint, mériteraient un statut d'espèces protégées (Tableau 7).

Tableau 7: *Espèces menacées au sens de l'UICN.*

Espèce	Auteurs	Catégorie
<i>Antrodia minuta</i>	M. Pieri & B. Rivoire (1997)	POL
<i>Antrodiella pirumspora</i>	(Fries) Singer (1951)	POL
<i>Botryobasidium elliposporum</i>	(Bourdot) J. Eriksson (1958)	COR
<i>Helicobasidium longisporum</i>	(Durieu & Montagne) Donk (1966)	HET
<i>Lentinus suavissimus</i>	Hallenberg (1978)	PLE
<i>Loweomyces fractipes</i>	(Pilát) E.C. Martini & Trichies (2004)	POL
<i>Subulicystidium perlongisporum</i>	(Hennings) M. Pieri & B. Rivoire (1997)	COR
<i>Thanatephorus ochraceus</i>	(Bourdot & Galzin) Bondartsev & Singer (1941)	COR

## Résultats : Inventaire des coléoptères saproxyliques

### *Données générales*

Les coléoptères identifiés lors des inventaires de 2011 et 2012 sont listés dans l'annexe 3.

De 190 taxons en 2011, notre inventaire des coléoptères de l'île de la Table Ronde passe à 214 taxons à la suite de l'inventaire 2012.

Les coléoptères saproxyliques obligatoires passent de 134 taxons en 2011 à un total de 148 pour les deux années. Les espèces nouvelles pour l'inventaire en 2012 sont majoritairement des espèces mycophages sur champignons lignicoles. Toutes sont associées aux feuillus. L'augmentation du nombre d'espèces identifiées est ainsi de l'ordre de 10 %, un ordre de grandeur déjà obtenu dans les inventaires successifs réalisés en forêt de Saoû (Drôme) et dans la Réserve Intégrale du Lauvitel (Isère).

La diversité spécifique des coléoptères saproxyliques obligatoires est majoritairement portée par les familles des vrillettes – Anobiidae : 16 espèces dont une nouvelle pour 2012 – et des Ciidae (15 espèces dont une nouvelle pour 2012).

Étant donné le type de forêt, les coléoptères saproxyliques sont majoritairement associés aux feuillus (112 espèces sur 148, dont 79 sont des généralistes pour les feuillus). En revanche, il est plus surprenant de n'observer que 4 espèces associées aux peupliers et 3 au frêne. Bien que ces arbres soient très présents sur le site, ils sont utilisés majoritairement par des généralistes pour les feuillus.

*Tableau 8: Dénombrement des coléoptères saproxyliques selon les grands régimes trophiques composant le groupe des saproxyliques obligatoires.*

Groupes trophiques	Diversité taxonomique des saproxyliques obligatoires (nb. d'espèces nouvelles pour 2012)	Diversité taxonomique des saproxyliques obligatoires (inventaire 2011 et 2012, nb. d'espèces)	Diversité taxonomique des saproxyliques obligatoires (inventaire 2011 et 2012, nb. d'espèces)
Mycophage	7	61	41,22%
Saproxylophage	5	28	18,92%
Xylophage	1	29	19,59%
Zoophage	0	24	16,22%
Autres	0	7	4,73%
<b>Total</b>	<b>13</b>	<b>148</b>	<b>100,00%</b>

Tableau 9: Dénombrement des taxons de coléoptères saproxyliques selon l'essence hôte.

Essence hôte	Taxons nouveaux en 2012	Total des taxons (2011 & 2012)
Feuillus, dont :	9	112
Fagus	0	12
Quercus	1	8
Acer	0	1
Clematis	0	1
Crataegus	0	1
Hedera	0	6
Fraxinus	0	3
Populus	0	4
Salix	0	2
Ulmus	0	1
Généralistes pour les feuillus	8	72
Généralistes	3	16
Résineux	0	6
Indéterminés	1	15

### ***Comparaison des faunes de coléoptères saproxyliques obligatoires entre les trois secteurs étudiés***

Dans cette partie de l'analyse, nous comparons les communautés de coléoptères saproxyliques inventoriées grands pièges vitres. Les données de piégeage sont limitées à ces espèces et sont regroupées selon 3 zones qui correspondent aux secteurs 1 et 2 ; 3A et 3B ; 4.

Les analyses multifactorielles ne montrent pas de différences entre les 3 zones. L'analyse de similarité (ANOSIM) indique que les faunes de coléoptères saproxyliques des 3 zones sont toujours significativement similaires entre-elles, qu'elles soient considérées ensemble ou par paires (Tableau 10). La confirmation graphique est donnée par l'analyse en non-metric dimensional scaling, laquelle superpose largement les communautés des 3 zones. De plus, celles-ci se situent presque toutes à l'intersection des deux axes (Illustration 3).

Tableau 10: Analyse de Similarité (ANOSIM) entre les trois secteurs étudiés en 2011 et 2012 sur l'Île de la Table Ronde.

Inter-sites : R=0,07883 ; p=0,0001	Secteur 3A-3B (Bois Carré) 2011	Secteur 1-2 2011
Secteur 1-2 2011	R = 0,03892 ; p = 0,0309	0
Secteur 4 2012	R = 0,1257 ; p = 0,0003	R = 0,08693 ; p = 0,0012

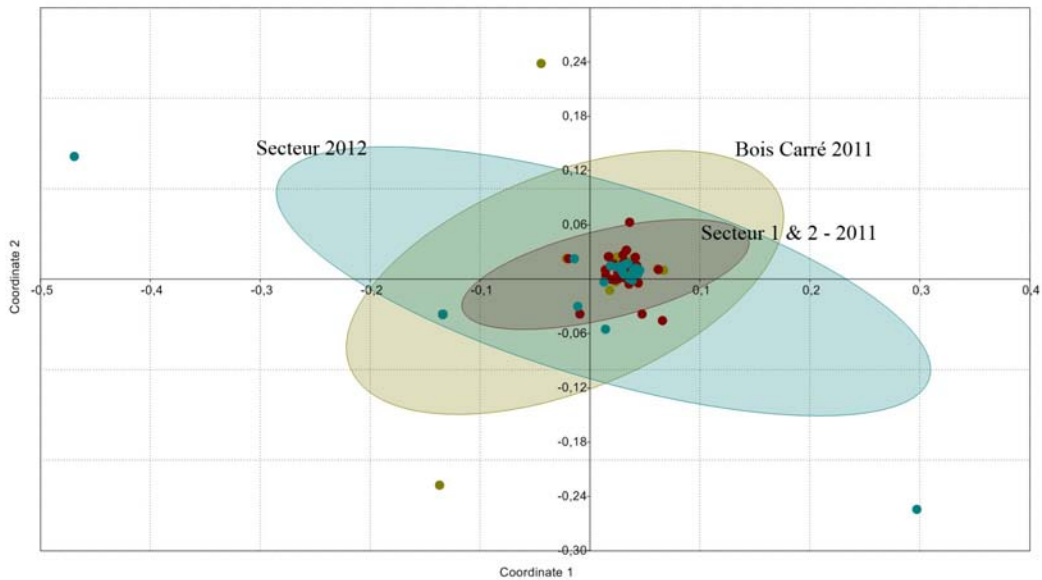


Illustration 4: NMS des communautés de coléoptères saproxyliques inventoriés dans les trois zones étudiées sur l'Île de la Table Ronde en 2011 et 2012. les élypses représentent 95% des données.

### ***Comparaison avec d'autres ripisylves du fleuve Rhône***

Depuis 2008, nous avons piégé selon le même protocole plusieurs forêts alluviales du Rhône et analysé les coléoptères saproxyliques qui s'y trouvaient. À ce jeu de données, nous ajoutons ici des forêts de la plaine de l'Ain et la Réserve naturelle du Pont des Pierres car leurs faunes recoupent en partie celles des ripisylves du Rhône. Les sites sont : la RN du Marais de Lavours (2010), le site de Crépieux-Charmy (2008), la RNR des îles du Haut-Rhône (2012), l'île de la Table Ronde (2011 & 2012), la RN de l'île de la Platière (2008), la RNR du Pont des Pierres (2011) et une série de points répartis dans la plaine de l'Ain, dans le secteur de Bourgen-Bresse (2011). Nous avons restreint l'analyse aux taxons identifiés avec certitude sur tous les sites. Certaines familles ont donc été exclues car les identifications à l'espèce n'ont pas été conduites sur l'ensemble des spécimens dans tous les sites (Ciidae, Dasytidae, charançons du groupe *Accales*, Scaptiidae, *Dorcatoma* pour ne citer que ces grands groupes). Le jeu de données ainsi constitué couvre 9975 individus pour 317 espèces.

L'analyse par non-metric dimensional scaling regroupe les communautés de coléoptères saproxyliques le long d'un gradient, assez faible, allant du nord - amont sur le cours du fleuve aux sud - aval (Illustration 4). Les différences entre les communautés de chaque sites sont toutes significatives : globalement mais également pour chaque couple de site (ANOSIM :  $R = 0,7377$  ;  $p = 0,0001$ ). Les deux inventaires conduits sur l'île de la Table Ronde sont ainsi plus affines avec ceux des îles de Crépieux-Charmy et de La Platière, qu'avec les sites de l'Ain et du Haut-Rhône.

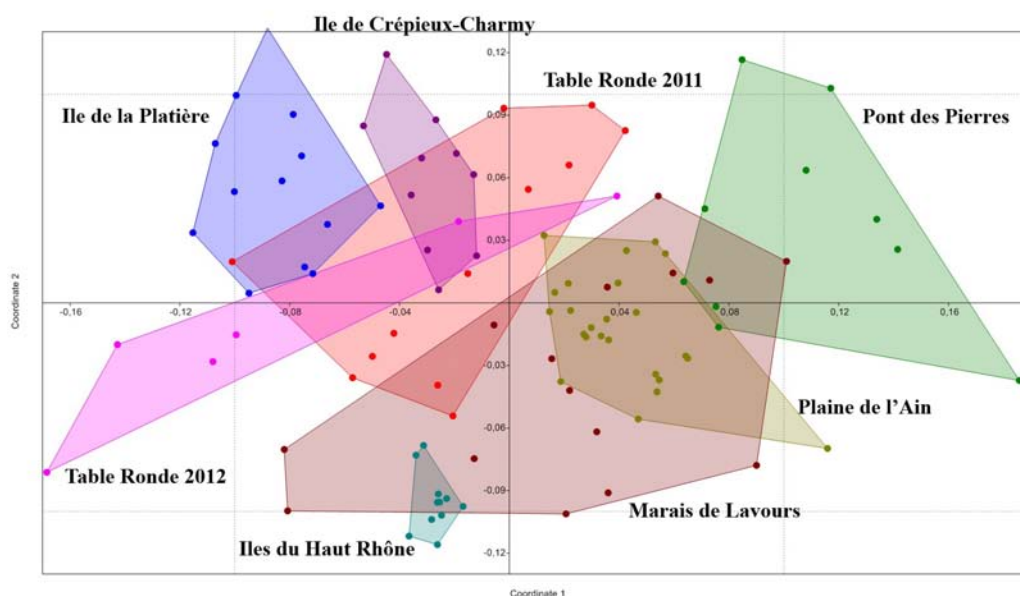


Illustration 5: Non-metric dimensional scaling des communautés de coléoptères saproxyliques obligatoires dans les forêts alluviales du Rhône et la plaine de l'Ain. Coefficient de détermination pour l'axe 1 :  $R^2 = 0,2337$  ; Pour l'axe 2 :  $R^2 = 0,1771$ .

### Espèces patrimoniales

En 2011 nous avons signalé 9 espèces rares<sup>1</sup> et 1 espèce très rare pour la faune de France<sup>2</sup>. 2 étaient nouvelles pour la région Rhône-Alpes et une trouvait dans l'île de la Table Ronde sa seconde station rhônealpine. Ces espèces sont présentées dans le rapport d'étude pour l'année 2011.

L'expertise d'une partie de notre collection par Hervé Bouyon dans le cadre de l'actualisation du catalogue des coléoptères de France a conduit à invalider *Choragus rogei* au profit du commun *Choragus sheppardi* Kirby, 1818 (Anthribidae). Il faut donc retirer *C. rogei* de la liste des espèces présentes sur le site de l'Île de la Table Ronde. Ce dernier avait été signalé en 2011 et présenté dans le rapport parmi les espèces très rares (note de 4/4).

Parmi les espèces saproxyliques obligatoires nouvelles en 2012, une seule est de rareté 3 sur 4 : *Synchita separanda* (Reitter, 1882) (Zopheridae).

#### Zopheridae - *Synchita separanda* (Reitter, 1882)

**Biologie larvaire** : Les larves ont un régime alimentaire mycophage sous les écorces de

<sup>1</sup> Note de 3 sur 4 : Anobiidae - *Dorcatoma minor* Zahradnik, 1993 ; Biphylidae – *Biphyllus lunatus* (Fabricius, 1787) ; Cerophytidae – *Cerophytum elateroides* (Latreille, 1804) ; Ciidae – *Rhopalodontus novorossicus* Reitter, 1902 ; Cucujidae – *Pediacus dermestoides* (Fabricius, 1793) ; Curculionidae (Scolytinae) – *Kissophagus novaki* (Reitter, 1894) ; Eucnemidae – *Dromaeolus barnabita* (Villa, 1837) ; Eucnemidae – *Microrhagus emyi* (Rouget, 1856) ; Latridiidae – *Corticaria polypori* J. Sahlberg, 1900 ; Lissomidae – *Drapetes cinctus* (Panzer, 1796) ;

<sup>2</sup> Note de 4 sur 4 : Eucnemidae – *Nematodes filum* (Fabricius, 1801).



tilleul. Elles sont étroitement associées à un champignon pyrénomycète : *Biscogniauxia cinereolilacina* (Ehnström B. com. pers. 2007, The Saproxylic Database). L'adulte est quant à lui, signalé sur *Corticium quercinum* (ascomycète) et *Tubercularia confluens* (basidiomycète) (Die Käfer Mitteleuropas, Ökologie).

**Distribution et rareté** : Rareté de 3/4 (BD), non évalué (HB). Considérée en Europe comme une espèce relique des forêts anciennes (Dajoz 1977). En France elle n'est pas citée d'Alsace malgré l'important effort de prospection développé lors de la réalisation des catalogues des coléoptères par H. Callot *et al.* (<http://sites.estvideo.net/sae/MAJelvicorn.html>). Elle est signalée de la région parisienne et je l'ai personnellement observée en forêt de Saoû (Drôme). Une première capture pour l'Espagne vient d'être publiée (de la Rosa & Marin Armijos 2009).

**Situation sur le site** : 1 individu collecté en 2012.

Une autre espèce de *Synchita*, *S. mediolanensis* Villa & Villa 1833, avait été découverte lors de l'inventaire de l'année 2011 sur l'île de la Table Ronde. Non reprise en 2012, elle est plutôt méridionale et rare en dehors de la zone méditerranéenne. Mais les informations manquent pour pouvoir décider d'une note de rareté.



Illustration 6: Aspect des deux « grandes » espèces brunes de *Synchita* présentes en France (photo : forum [www.insectes.org](http://www.insectes.org)).

### ***Valeur patrimoniale des coléoptères saproxyliques obligatoires***

En utilisant les indications de rareté disponible à dire d'expert pour chaque coléoptère saproxylique obligatoire, nous proposons ici de situer l'île de la Table Ronde par rapport à d'autres forêts ayant bénéficié d'inventaires poussés.

Dans son document de référence, Hervé Brustel propose 54 espèces indicatrices pour les ripisylves françaises (Brustel 2001). En considérant seulement les espèces appartenant à cette liste, l'île de la Table Ronde accueille 27 espèces indicatrices, soit la moitié des espèces potentielles (Tableau 11).

*Tableau 11: Nombres d'espèces de coléoptères saproxyliques obligatoires inventoriées sur l'île de la Table Ronde en 2011 et 2012, classées selon le degré de rareté leur ayant été attribué par H. Brustel ou B. Dodelin.*

Rareté H. Brustel	Diversité	Rareté B. Dodelin	Diversité
1	27	1	84
2	18	2	42

3	8
4	1
Non évalué	94
Total	148

3	11
4	2
Non évalué	9
Total	148

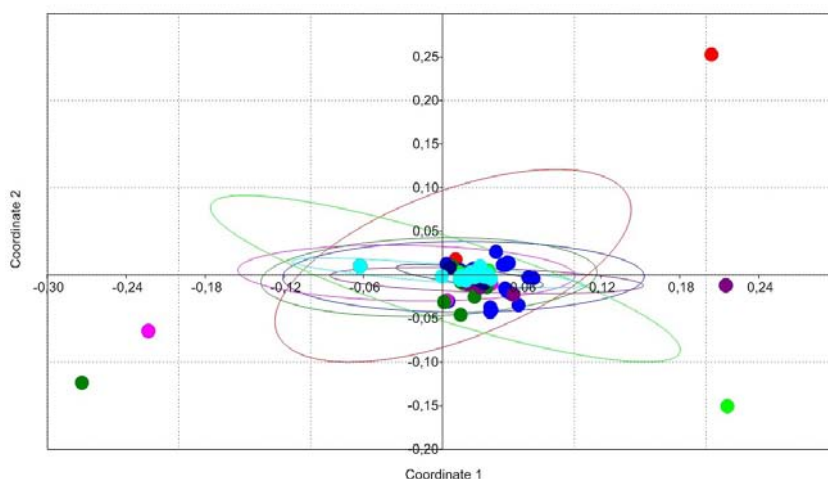
## Résultats : Coléoptères saproxyliques des 6 champignons lignicoles

Les investigations de l'année 2012 sur les faunes des champignons lignicoles sont venues confirmer et renforcer les résultats obtenus en 2011 sur *Fomes fomentarius* et *Trametella trogii*. Ces deux espèces sont celles qui hébergent les plus fortes biodiversités de coléoptères saproxyliques mycophages dans notre zone d'étude et ont été à nouveau étudiées en 2012 pour cette raison.

Le nouveau champignon étudié, *Auricularia mesenterica*, n'a révélé que très peu de coléoptères. Un seul lui est fortement associé : le Ciidae *Orthocis alni*. Celui-ci est déjà connu pour sa préférence envers ce champignon et pour le genre *Exidia*.

Tableau 12 : Abondances et diversités des coléoptères observés dans les pièges à basidiomes (données brutes, incluant l'ensemble des basidiomes).

Champignons portant des pièges	Année	Abondance des coléoptères saproxyliques obligatoires	Diversité des coléoptères saproxyliques obligatoires	Diversité des coléoptères saproxyliques obligatoires présents dans un septième des relevés et plus
<i>Auricularia mesenterica</i>	2012	33	15	3 espèces (20 relevés)
<i>Daldinia concentrica</i>	2011	110	25	4 espèces (35 relevés)
<i>Fomes fomentarius</i>	2011+2012	1323	68	8 espèces (83 relevés)
<i>Fomes fomentarius</i>	2011	990	57	8 espèces (63 relevés)
<i>Fomes fomentarius</i>	2012	333	35	10 espèces (20 relevés)
<i>Oxyporus latemarginatus</i>	2011	103	25	7 espèces (20 relevés)
<i>Trametella gallica</i>	2011	74	27	1 espèce (56 relevés)
<i>Trametella trogii</i>	2011+2012	234	49	2 espèces (92 relevés)
<i>Trametella trogii</i>	2011	182	41	2 espèces (72 relevés)
<i>Trametella trogii</i>	2012	52	18	3 espèces (20 relevés)



*Illustration*

*Figure 7: NMDS des communautés de coléoptères saproxyliques inventoriés dans 6 espèces de champignons lignicoles de l'île de la Table Ronde en 2011 et 2012*

La présence de nombreuses espèces généralistes dans les pièges à basidiomes ainsi que la faible abondance des espèces spécialistes ne permet pas de distinguer les faunes des champignons lignicoles entre-elles. L'ANOSIM indique qu'elles sont statistiquement similaires ( $R = 0,1513$  ;  $p = 0,0001$ ). L'analyse par NMDS montre le même résultat graphiquement (Illustration 6).

Les faunes obtenues sur les différents champignons lignicoles sont ici simplement listées tandis que les indices de fréquence sont mis à jour. Pour déterminer les espèces liées au champignon (= espèces associées), nous avons en 2011, considéré les occurrences sur 3 basidiomes et plus. Pour une analyse plus fine en 2012, nous avons retenu comme unité « le relevé », (= une date + un basidiome), et non plus « le basidiome ». La limite entre espèce associée et espèce touriste a été fixée arbitrairement à une présence dans un septième des relevés et plus (7 étant le nombre maximal de relevés effectué par an). Ces espèces associées sont surlignées en gras dans les tableaux ci-dessous.

### **Faune d'*Auricularia mesenterica***

*Tableau 13: Coléoptères saproxyliques inventoriés dans les pièges à basidiomes d'*Auricularia mesenterica* en 2012. La fréquence correspond au nombre de relevés où l'espèce est présente divisés par le nombre total de relevés pour ce champignon.*

<b>Famille</b>	<b>Taxon</b>	<b>Fréquence</b>
Anobiidae	Anobium hederæ Ihssen, 1949	2/20
Biphyllidae	Biphyllus lunatus (Fabricius, 1787)	1/20
Cerambycidae	Grammoptera ruficornis (Fabricius, 1781)	1/20
Cerylonidae	Cerylon ferrugineum Stephens, 1830	2/20
<b>Ciidae</b>	<b>Orthocis alni (Gyllenhal, 1813)</b>	<b>5/20</b>
Curculionidae (Cryptorhynchinae)	Acalles camelus (Fabricius, 1792)	1/20
Curculionidae (Cryptorhynchinae)	Ruteria hypocrita (Boheman, 1837)	2/20
Curculionidae (Scolytinae)	Xyleborus dispar (Fabricius, 1792)	2/20
<b>Dasytidae</b>	<b>Dasytes sp.</b>	<b>4/20</b>
Eucnemidae	Dirhagus lepidus Rosenhauer, 1847	1/20

Nitidulidae	Epurea cf.	1/20
Pyrochroidae	Pyrochroa serraticornis (Scopoli, 1763)	1/20
Scraptiidae	Anaspis rufilabris (Gyllenhal, 1827)	2/20
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphidium quadrimaculatum Olivier, 1790	1/20
<b>Staphylinidae (Scaphidinae)</b>	<b>Scaphisoma boleti (Panzer, 1793)</b>	<b>4/20</b>

## ***Faune de Daldinia concentrica***

Tableau 14: Coléoptères saproxyliques inventoriés dans les pièges à basidiomes sur *Daldinia concentrica* en 2011. La fréquence correspond au nombre de relevés où l'espèce est présente divisés par le nombre total de relevés pour ce champignon.

<b>Famille</b>	<b>Taxon</b>	<b>Fréquence</b>
Anobiidae	Anobium hederæ Ihssen, 1949	1/35
Anobiidae	Dorcatoma dresdensis Herbst, 1792	1/35
Anobiidae	Dorcatoma sp.	3/35
Anobiidae	Hadrobregmus denticollis (Creutzer in Panzer, 1796)	1/35
Anobiidae	Ptilinus pectinicornis (Linnaeus, 1758)	1/35
Anthribidae	Choragus sheppardi Kirby, 1818	1/35
<b>Anthribidae</b>	<b>Platyrhinus resinosus (Scopoli, 1763)</b>	<b>5/35</b>
Anthribidae	Platystomos albinus (Linnaeus, 1758)	1/35
<b>Biphyllidae</b>	<b>Biphyllus lunatus (Fabricius, 1787)</b>	<b>15/35</b>
<b>Cerambycidae</b>	<b>Grammoptera ruficornis (Fabricius, 1781)<sup>3</sup></b>	<b>5/35</b>
Curculionidae (Cryptorhynchinae)	Acalles parvulus Boheman, 1837	1/35
Curculionidae (Scolytinae)	Xyleborus dispar (Fabricius, 1792)	2/35
Curculionidae (Scolytinae)	Xyleborus germanus Blandford, 1894	1/35
Eucnemidae	Eucnemis capucina Ahrens, 1812	1/35
Eucnemidae	Hylis olexai (Palm, 1955)	1/35
Eucnemidae	Nematodes filum (Fabricius, 1801)	1/35
Latridiidae	Enicmus brevicornis (Mannerheim, 1844)	1/35
Latridiidae	Enicmus rugosus (Herbst, 1793)	3/35
Lucanidae	Dorcus parallelipedus (Linnaeus, 1758)	1/35
Salpingidae	Salpingus planirostris (Fabricius, 1787)	1/35
Scraptiidae	Anaspis rufilabris (Gyllenhal, 1827)	1/35
<b>Sphindidae</b>	<b>Aspidiphorus orbiculatus (Gyllenhal, 1808)</b>	<b>5/35</b>
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphisoma boleti (Panzer, 1793)	1/35
Tenebrionidae	Platydemus violaceum (Fabricius, 1790)	1/35
Tenebrionidae (Alleculinae)	Mycetochara linearis (Illiger, 1794)	1/35

<sup>3</sup> Les larves de ce capricorne vivent dans le bois de divers feuillus. La forte relation entre *Grammoptera ruficornis* et *Daldinia concentrica* était inattendue. Peut-être que pour pondre, ce capricorne choisit de préférence un bois infesté par ce champignon.

## Faune de Fomes fomentarius

Tableau 15: Coléoptères saproxyliques inventoriés dans les pièges à basidiomes sur Fomes fomentarius en 2011 et 2012. La fréquence correspond au nombre de relevés où l'espèce est présente divisés par le nombre total de relevés pour ce champignon.

Famille	Taxon	Fréquence 2011	Fréquence 2012
Anobiidae	Dorcatoma androgyna Bûche, 2001	1/63	0/20
Anobiidae	Dorcatoma dresdensis Herbst, 1792	2/63	0/20
<b>Anobiidae</b>	<b>Dorcatoma minor Zahradnik, 1993</b>	<b>11/63</b>	<b>8/20</b>
<b>Anobiidae</b>	<b>Dorcatoma sp.</b>	<b>17/63</b>	<b>6/20</b>
Anobiidae	Mesocoelopus niger (P.W.J. Müller, 1821)	1/63	0/20
Anobiidae	Ptilinus pectinicornis (Linnaeus, 1758)	2/63	0/20
Anthribidae	Platyrhinus resinosus (Scopoli, 1763)	1/63	0/20
Cerylonidae	Cerylon ferrugineum Stephens, 1830	1/63	0/20
<b>Ciidae</b>	<b>Cis castaneus (Herbst, 1793)</b>	<b>3/63</b>	<b>3/20</b>
Ciidae	Cis pygmaeus (Marsham, 1802)	1/63	0/20
Ciidae	Cis striatulus Mellié, 1849	0/63	1/20
<b>Ciidae</b>	<b>Ennearthron cornutum (Gyllenhal, 1827)</b>	<b>3/63</b>	<b>3/20</b>
Ciidae	Sulcaxis bidentulus (Rosenhauer, 1847)	0/63	1/20
Ciidae	Xylographus bostrichoides (Dufour, 1843)	2/63	1/20
Cucujidae	Pediacus dermestoides (Fabricius, 1793)	3/63	0/20
Curculionidae (Acicneminae)	Trachodes hispidus (Linnaeus, 1758)	1/63	1/20
Curculionidae (Cossoninae)	Cossonus parallelepipedus (Herbst, 1795)	0/63	2/20
Curculionidae (Cryptorhynchinae)	Acalles parvulus Boheman, 1837	3/63	2/20
Curculionidae (Cryptorhynchinae)	Ruteria hypocrita (Boheman, 1837)	1/63	1/20
Curculionidae (Scolytinae)	Xyleborinus saxesenii (Ratzeburg, 1837)	2/63	0/20
<b>Curculionidae (Scolytinae)</b>	<b>Xyleborus dispar (Fabricius, 1792)</b>	<b>9/63</b>	<b>4/20</b>
Curculionidae (Scolytinae)	Xyleborus germanus Blandford, 1894	1/63	0/20
Dasytidae	Dasytes sp.	0/63	1/20
Elateridae	Ampedus nemoralis Bouwer, 1980	1/63	0/20
Elateridae	Ampedus pomorum (Herbst in Füssly, 1784)	1/63	0/20
Elateridae	Melanotus rufipes (Herbst, 1784)	0/63	1/20
Endomychidae	Endomychus coccineus (Linnaeus, 1758)	1/63	0/20
Erotylidae	Dacne bipustulata (Thunberg, 1781)	0/63	1/20
Erotylidae	Triplax lacordairii Crotch, 1870	1/63	0/20
Erotylidae	Tritoma bipustulata Fabricius, 1775	1/63	2/20
Eucnemidae	Dirhagus lepidus Rosenhauer, 1847	1/63	0/20
Eucnemidae	Hylis foveicollis (Thomson, 1874)	0/63	1/20
Eucnemidae	Hylis olexai (Palm, 1955)	3/63	0/20
Eucnemidae	Microrhagus emyi (Rouget, 1856)	1/63	0/20
Eucnemidae	Nematodes filum (Fabricius, 1801)	1/63	0/20
Histeridae	Abraeus globosus (Hoffmann, J., 1803)	1/63	0/20
<b>Histeridae</b>	<b>Paromalus parallelepipedus (Herbst, 1792)</b>	<b>4/63</b>	<b>3/20</b>
Latridiidae	Cartodere nodifer (Westwood, 1839)	4/63	0/20
Latridiidae	Corticaria polypori J. Sahlberg, 1900	1/63	0/20
Latridiidae	Corticaria gibbosa (Herbst, 1793)	1/63	1/20

Famille	Taxon	Fréquence 2011	Fréquence 2012
Latridiidae	Enicmus brevicornis (Mannerheim, 1844)	5/63	1/20
<b>Latridiidae</b>	<b>Enicmus rugosus (Herbst, 1793)</b>	<b>14/63</b>	<b>2/20</b>
Latridiidae	Enicmus testaceus (Stephens, 1830)	3/63	1/20
Latridiidae	Enicmus transversus (Olivier, 1790)	1/63	0/20
Latridiidae	Latridius hirtus (Gyllenhal, 1827)	5/63	0/20
Lucanidae	Dorcus parallelipedus (Linnaeus, 1758)	5/63	1/20
Monotomidae	Rhizophagus bipustulatus (Fabricius, 1792)	4/63	1/20
Monotomidae	Rhizophagus dispar (Paykull, 1800)	0/63	1/20
Mycetophagidae	Mycetophagus fulvicollis Fabricius, 1792	1/63	0/20
Mycetophagidae	Mycetophagus piceus piceus (Fabricius, 1777)	1/63	0/20
Mycetophagidae	Mycetophagus piceus salicis Brisout de Barneville, 1862	3/63	1/20
Mycetophagidae	Mycetophagus quadripustulatus (Linnaeus, 1761)	1/63	2/20
Nitidulidae	Cychramus luteus (Fabricius, 1787)	1/63	0/20
<b>Nitidulidae</b>	<b>Epurea cf.</b>	<b>0/63</b>	<b>6/20</b>
Oedemeridae	Ischnomera caerulea (Linnaeus, 1758)	0/63	1/20
Scaptiidae	Anaspis rufilabris (Gyllenhal, 1827)	5/63	0/20
Scaptiidae	Anaspis sp.	2/63	1/20
Silvanidae	Silvanus unidentatus (Olivier, 1790)	3/63	0/20
<b>Sphindidae</b>	<b>Aspidiphorus orbiculatus (Gyllenhal, 1808)</b>	<b>36/63</b>	<b>5/20</b>
<b>Staphylinidae</b>	<b>Sepedophilus bipustulatus (Gravenhorst, 1802)</b>	<b>27/63</b>	<b>9/20</b>
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphidium quadrimaculatum Olivier, 1790	2/63	1/20
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphisoma agaricinum (Linnaeus, 1758)	2/63	0/20
<b>Staphylinidae (Scaphidinae)</b>	<b>Scaphisoma boleti (Panzer, 1793)</b>	<b>14/63</b>	<b>2/20</b>
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphisoma sp.	0/63	1/20
<b>Tenebrionidae</b>	<b>Bolitophagus reticulatus (Linnaeus, 1767)</b>	<b>12/63</b>	<b>3/20</b>
Tenebrionidae (Alleculinae)	Mycetochara linearis (Illiger, 1794)	2/63	0/20
Trogositidae	Tenebroides fuscus (Goeze, 1777)	1/63	0/20
Zopheridae	Synchita mediolanensis Villa & Villa 1833	1/63	0/20

## Faune d'Oxyporus latemarginatus

Tableau 16: Coléoptères saproxyliques inventoriés dans les pièges à basidiomes sur *Oxyporus latemarginatus* en 2011. La fréquence correspond au nombre de relevés où l'espèce est présente divisés par le nombre total de relevés pour ce champignon.

Famille	Taxon	Fréquence
Anobiidae	Dorcatoma dresdensis Herbst, 1792	1/20
Anobiidae	Dorcatoma minor Zahradnik, 1993	1/20
<b>Anobiidae</b>	<b>Dorcatoma sp.</b>	<b>3/20</b>
Anobiidae	Mesocoelopus niger (P.W.J. Müller, 1821)	1/20
Anobiidae	Priobium carpini (Herbst, 1793)	2/20
Anobiidae	Ptilinus pectinicornis (Linnaeus, 1758)	2/20
Ciidae	Cis castaneus (Herbst, 1793)	1/20
<b>Ciidae</b>	<b>Cis festivus (Panzer, 1793)</b>	<b>4/20</b>
<b>Ciidae</b>	<b>Cis punctulatus Gyllenhal, 1827</b>	<b>4/20</b>
Ciidae	Cis pygmaeus (Marshall, 1802)	1/20



Famille	Taxon	Fréquence
Ciidae	Ennearthron cornutum (Gyllenhal, 1827)	2/20
Curculionidae (Cossoninae)	Rhyncolus cylindrus Boheman, 1838	1/20
Curculionidae (Scolytinae)	Xyleborinus saxesenii (Ratzeburg, 1837)	1/20
Elateridae	Melanotus rufipes (Herbst, 1784)	1/20
Erotylidae	Triplax scutellaris Charpentier, 1825	1/20
Eucnemidae	Eucnemis capucina Ahrens, 1812	1/20
Histeridae	Abraeus globosus (Hoffmann, J., 1803)	2/20
Histeridae	Paromalus parallelepipedus (Herbst, 1792)	3/20
<b>Latridiidae</b>	<b>Enicmus rugosus (Herbst, 1793)</b>	<b>13/20</b>
Latridiidae	Latridius hirtus (Gyllenhal, 1827)	2/20
Scaptiidae	Anaspis rufilabris (Gyllenhal, 1827)	1/20
<b>Sphindidae</b>	<b>Aspidiphorus orbiculatus (Gyllenhal, 1808)</b>	<b>5/20</b>
Sphindidae	Sphindus dubius (Gyllenhal, 1808)	1/20
<b>Staphylinidae (Scaphidinae)</b>	<b>Scaphisoma agaricinum (Linnaeus, 1758)</b>	<b>3/20</b>
Tenebrionidae (Alleculinae)	Pseudocistela ceramboides (Linnaeus, 1761)	1/20

## Faune de *Trametella gallica*

Tableau 17: Coléoptères saproxyliques inventoriés dans les pièges à basidiomes sur *Trametella gallica* en 2011. La fréquence correspond au nombre de relevés où l'espèce est présente divisés par le nombre total de relevés pour ce champignon.

Famille	Taxon	Fréquence
Anobiidae	Dorcatoma dresdensis Herbst, 1792	1/56
Anobiidae	Dorcatoma sp.	3/56
Anobiidae	Ptilinus pectinicornis (Linnaeus, 1758)	6/56
Biphyllidae	Biphyllus lunatus (Fabricius, 1787)	1/56
Cerophytidae	Cerophytum elateroides (Latreille, 1804)	1/56
Cerylonidae	Cerylon ferrugineum Stephens, 1830	2/56
Cerylonidae	Cerylon histeroïdes (Fabricius, 1792)	1/56
Ciidae	Cis castaneus (Herbst, 1793)	1/56
Ciidae	Cis punctulatus Gyllenhal, 1827	1/56
Ciidae	Ennearthron cornutum (Gyllenhal, 1827)	1/56
Ciidae	Rhopalodontus novorossicus Reitter, 1902	1/56
Cleridae	Opilo mollis (Linnaeus, 1758)	1/56
Curculionidae (Cossoninae)	Phloeophagus lignarius (Marsham, 1802)	1/56
Dasytidae	Dasytes niger (Linnaeus, 1767)	1/56
Elateridae	Ampedus pomorum (Herbst in Füssly, 1784)	1/56
<b>Erotylidae</b>	<b>Tritoma bipustulata Fabricius, 1775</b>	<b>9/56</b>
Eucnemidae	Nematodes filum (Fabricius, 1801)	1/56
Histeridae	Abraeus globosus (Hoffmann, J., 1803)	2/56
Latridiidae	Enicmus rugosus (Herbst, 1793)	4/56
Nitidulidae	Cycharmus luteus (Fabricius, 1787)	1/56
Scaptiidae	Anaspis rufilabris (Gyllenhal, 1827)	5/56
Scaptiidae	Anaspis sp.	1/56
Sphindidae	Aspidiphorus orbiculatus (Gyllenhal, 1808)	4/56
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphisoma agaricinum (Linnaeus, 1758)	2/56

Famille	Taxon	Fréquence
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphisoma boleti (Panzer, 1793)	2/56
Tenebrionidae (Alleculinae)	Pseudocistela ceramboides (Linnaeus, 1761)	1/56
Trogositidae	Tenebroides fuscus (Goeze, 1777)	1/56

## ***Faune de Trametella trogii***

Tableau 18: Coléoptères saproxyliques inventoriés dans les pièges à basidiomes sur *Trametella trogii* en 2011 et 2012. La fréquence correspond au nombre de relevés où l'espèce est présente divisés par le nombre total de relevés pour ce champignon.

Famille	Taxon	Fréquence 2011	Fréquence 2012
Anobiidae	Anobium hederæ Ihssen, 1949	2/72	1/20
Anobiidae	Dorcatoma dresdensis Herbst, 1792	1/72	0/20
Anobiidae	Dorcatoma minor Zahradnik, 1993	0/72	1/20
Anobiidae	Dorcatoma sp.	4/72	1/20
Anobiidae	Hadrobregmus denticollis (Creutzer in Panzer, 1796)	1/72	0/20
Anobiidae	Mesocoelopus niger (P.W.J. Müller, 1821)	1/72	0/20
Biphyllidae	Biphyllus lunatus (Fabricius, 1787)	1/72	0/20
<b>Cerambycidae</b>	<b>Grammoptera ruficornis (Fabricius, 1781)</b>	<b>0/72</b>	<b>3/20</b>
Cerylonidae	Cerylon ferrugineum Stephens, 1830	1/72	0/20
Cerylonidae	Cerylon histeroideus (Fabricius, 1792)	0/72	1/20
Ciidae	Cis castaneus (Herbst, 1793)	5/72	0/20
Ciidae	Cis comptus Gyllenhal, 1827	2/72	0/20
Ciidae	Ennearthron cornutum (Gyllenhal, 1827)	4/72	0/20
Ciidae	Octotemnus glabriculus (Gyllenhal, 1827)	2/72	0/20
Ciidae	Rhopalodontus novorossicus Reitter, 1902	3/72	0/20
<b>Ciidae</b>	<b>Sulcacis bidentulus (Rosenhauer, 1847)</b>	<b>6/72</b>	<b>3/20</b>
Ciidae	Sulcacis fronticornis (Panzer, 1809)	5/72	2/20
Ciidae	Sulcacis nitidus (Fabricius, 1792)	2/72	0/20
Cleridae	Opilo mollis (Linnaeus, 1758)	2/72	0/20
Curculionidae (Cryptorhynchinae)	Ruteria hypocrita (Boheman, 1837)	0/72	1/20
Curculionidae (Scolytinae)	Xyleborinus saxesenii (Ratzeburg, 1837)	1/72	0/20
Curculionidae (Scolytinae)	Xyleborus dispar (Fabricius, 1792)	0/72	2/20
Curculionidae (Scolytinae)	Xyleborus germanus Blandford, 1894	2/72	0/20
Dasytidae	Dasytes niger (Linnaeus, 1767)	1/72	0/20
Dasytidae	Dasytes sp.	0/72	2/20
Elateridae	Ampedus pomorum (Herbst in Füssly, 1784)	2/72	0/20
<b>Erotylidae</b>	<b>Tritoma bipustulata Fabricius, 1775</b>	<b>17/72</b>	0/20
Eucnemidae	Hylis cariniceps (Reitter, 1902)	1/72	0/20
Eucnemidae	Hylis olexai (Palm, 1955)	2/72	0/20
Eucnemidae	Microrhagus emyi (Rouget, 1856)	1/72	0/20
Histeridae	Abraeus globosus (Hoffmann, J., 1803)	2/72	0/20
Histeridae	Paromalus filum Reitter, 1884	1/72	0/20
Histeridae	Paromalus parallelepipedus (Herbst, 1792)	1/72	1/20
Latridiidae	Corticaria gibbosa (Herbst, 1793)	3/72	1/20
Latridiidae	Enicmus brevicornis (Mannerheim, 1844)	1/72	0/20
Latridiidae	Enicmus rugosus (Herbst, 1793)	7/72	1/20

<b>Famille</b>	<b>Taxon</b>	<b>Fréquence 2011</b>	<b>Fréquence 2012</b>
Latridiidae	Enicmus transversus (Olivier, 1790)	2/72	0/20
Latridiidae	Latridius hirtus (Gyllenhal, 1827)	2/72	0/20
Nitidulidae	Epurea cf.	0/72	1/20
Nitidulidae	Glischrochilus quadriguttatus (Fabricius, 1776)	1/72	0/20
Scraptiidae	Anaspis rufilabris (Gyllenhal, 1827)	4/72	2/20
<b>Sphindidae</b>	<b>Aspidiphorus orbiculatus (Gyllenhal, 1808)</b>	<b>19/72</b>	<b>3/20</b>
Sphindidae	Sphindus dubius (Gyllenhal, 1808)	1/72	0/20
Staphylinidae	Sepedophilus bipustulatus (Gravenhorst, 1802)	1/72	1/20
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphidium quadrimaculatum Olivier, 1790	1/72	0/20
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphisoma agaricinum (Linnaeus, 1758)	5/72	0/20
Staphylinidae (Scaphidinae)	Scaphisoma boleti (Panzer, 1793)	4/72	1/20
Tenebrionidae	Corticeus unicolor Piller & Mitterpacher, 1783	2/72	0/20
Tenebrionidae (Alleculinae)	Mycetochara linearis (Illiger, 1794)	0/72	1/20

## Résultats : Autres arthropodes identifiés suite aux piégeages 2012

Quelques araignées ont été confiées à Michael Dierkens (Lyon) pour identification. Ces spécimens capturés par les pièges vitres semblaient inhabituels mais se sont finalement révélés être tout à fait classiques pour ce type de forêt. Il s'agit de :

(Clubionidae) *Clubiona compta* Koch C., 1839

(Clubionidae) *Zora spinimana* (Sundevall, 1833)

(Dysderidae) *Dysdera erythrina erythrina* (Walckenaer, 1802)

(Linyphiidae) *Maso sundevalli* (Westring, 1851)

(Salticidae) *Myrmarachne formicaria* (De Geer, 1778)

(Zodariidae) *Zodarion italicum* (Canestrini, 1868)

Des punaises ont également été confiées à François Dusoulier (Gap) pour détermination. Il s'agit des espèces :

(Aradidae) *Aneurus avenius* (Dufour, 1833)

(Aradidae) *Aradus depressus depressus* (Fabricius, 1794)

Toutes deux sont assez communes et largement distribuées en France. Elles dépendent exclusivement des champignons lignicoles pour leur développement.

## Conclusion

### *À propos des bois morts*

En 2011, les inventaires de bois mort indiquent la présence en forêt de 35 m<sup>3</sup>/ha à 142 m<sup>3</sup>/ha selon les secteurs. En 2012, 148 m<sup>3</sup>/ha ont été mesurés. Ces volumes sont conséquents, proches des volumes cités pour les forêts tempérées dites primaires ou naturelles.

Les classes de décomposition les plus avancées manquent encore de bois mort par rapport à ce que l'on peut attendre d'une forêt évoluant sans intervention humaine depuis très longtemps. Nous avons également constaté la rareté des troncs morts de grands diamètres (>30 cm). Selon les secteurs, les inventaires de bois mort montrent des phases d'écroulement plus ou moins récentes.

Ces résultats pointent le vieillissement récent de la forêt et l'entrée relativement récente de gros bois dans le stock de bois mort. Ce phénomène n'est pas distribué de manière homogène sur l'ensemble de la forêt mais se développe par zones, en fonction des aléas climatiques et surtout des coups de vent. Cette dynamique est bienvenue pour la biodiversité saproxylique.

À moyen terme, dans 10 à 20 ans, et sans intervention, les classes de décomposition les plus avancées s'enrichiront de plus importants volumes de bois pourri et compteront des gros et très gros bois. Un équilibre s'établira entre le recyclage du bois et l'entrée de nouveaux arbres dans le processus de décomposition. Nos données montrent nettement que l'évolution actuelle de la forêt suit ce scénario.

### *Bilan des inventaires mycologiques*

Le grand intérêt de l'île de la Table Ronde est sa végétation arborée caractéristique des forêts alluviales. Dans la placette 4, le relief en fossés et talus ménage aussi des zones plus humides et plus sèches que dans les placettes 1-2-3. Cette placette 4 est donc plus hétérogène au niveau de sa végétation et des micro-habitats. Il serait cependant dommage que les *Robinia pseudoacacia* s'étendent davantage. De plus, elle dispose, côté Rhône, de beaux spécimens de *Populus alba* et de *Salix alba*. Ces arbres pour la plupart en bonne santé, n'ont pas produit beaucoup de bois mort. Du point de vue mycologique, il sera intéressant d'assurer un suivi dans le temps de la colonisation des bois morts qui seront produits par ces gros arbres. Quelles espèces vont coloniser ces supports particuliers le moment venu ?

Nos recherches ont démontré la présence de 48 polypores sur l'île de la Table Ronde soit 12 % de la flore européenne de ce groupe de champignons, 14% de la flore française et 18 % de la flore rhônalpine. Nous avons également pointé avec regret la rareté d'*Alnus glutinosa* dans les placettes. Il s'agit d'une essence importante pour la forêt alluviale car elle est l'hôte de nombreux organismes saproxyliques (champignons et insectes inféodés). Nous en connaissons quelques troncs morts, localisés plus au Nord, à la hauteur du pont de Vernaison. C'est dommage car cette essence devait être abondante avant les travaux d'assèchement de la rive droite du Rhône. L'aulne glutineux est bien représentatif des forêts alluviales humides est très réceptif à bon nombre d'espèces de champignons, sa disparition conduit à une carence d'espèces fongiques.

Après deux années d'investigations mycologiques pour inventorier les champignons aphylophorales de ces placettes 1 à 4, nous pensons avoir une assez bonne idée de la diversité des espèces de polypores qui y vivent. Même si une partie d'entre-elles se retrouve dans

d'autres types forestiers, un certain nombre est caractéristique de la forêt alluviale.

Pour compléter cet inventaire, il faudrait prospecter aussi les zones plus sèches et les parcelles avec d'autres essences et ainsi couvrir la plupart de l'île de la Table Ronde. Un suivi régulier des placettes 1 à 4 permettrait aussi de connaître leur évolution et de noter les nouvelles espèces qui trouveront là un espace vital au cours du vieillissement naturel de la forêt.

### ***Bilan pour les coléoptères saproxyliques***

Les piégeages de l'année 2012 ajoutent 10 % d'espèces saproxyliques obligatoires à l'inventaire du site pour arriver à un total de 148 espèces. Notre inventaire complet incluant toutes les espèces identifiées correspond environ au cinquième de la faune des coléoptères répertoriée localement (de Roussillon à Crépieux-Charmy). Cette faune des coléoptères saproxyliques de l'île de la Table Ronde est particulièrement affïne de celle des îles de Crépieux-Charmy et de La Platière, plus qu'avec d'autres sites du Haut-Rhône et de la plaine de l'Ain.

Parmi les saproxyliques obligatoires, 10 espèces sont rares au niveau national et 2 sont très rares. Selon la liste des coléoptères saproxyliques indicateurs de biodiversité des forêts françaises d'Hervé Brustel, l'île de la Table Ronde accueille 27 espèces indicatrices, soit exactement la moitié des espèces indicatrices proposées au niveau national pour les ripisylves. Parmi ces espèces patrimoniales, 3 étaient nouvellement citées pour la région lors de l'étude de 2011 et une trouvait à l'île de la Table Ronde sa seconde station pour Rhône-Alpes.

Les espèces rares se répartissent de façon hétérogène en forêt puisque la plupart d'entre-elles proviennent des parcelles de Bois Carré où le bois mort de grand diamètre est le plus abondant. Peut-être que la position centrale de ces parcelles dans la forêt, en cœur de massif forestier, joue également un rôle important. Les chutes d'arbres dans ce secteur en fin d'été 2012 sont tout à fait favorables au maintien de ces raretés.

### ***Perspectives***

Les modifications de la forêt qui surviennent après les épisodes de grands vents, mais aussi sur le long terme par la dynamique actuelle qui voit le frêne s'installer en sous-bois tandis que le peuplier colonise les trouées, sont autant de facteurs qui peuvent modifier la communauté des organismes saproxyliques. Certaines espèces trouveront là des conditions favorables et se fixeront. D'autres, actuellement peu représentées pourront se développer lorsque leur habitat de prédilection deviendra suffisamment abondant.

Dans ce contexte de suivi à moyen terme, de nouvelles études lourdes en 2013 semblent peu opportunes. Il sera en revanche intéressant, dans une dizaine d'années, de refaire des points d'inventaires pour les bois mort, champignons et insectes saproxyliques au niveau des secteurs suivis en 2011 et 2012.

Spécifiquement pour les champignons, nous demandons l'autorisation de continuer à herboriser de manière plus informelle sur l'île afin de compléter nos inventaires et pouvoir suivre certaines des espèces très rares décrites dans ce rapport. Des inventaires poussés seraient intéressants à réaliser dans des secteurs plus secs de la forêt, avec des essences nouvelles par rapport à la présente étude (chêne, aulne).

Enfin pour les coléoptères saproxyliques, des inventaires complémentaires peuvent être envisagés dans des micro-habitats nouveaux : secteurs ayant des essences différentes mais aussi canopée des grands arbres avec des pièges placés à grande hauteur. Ce type d'inventaire réalisé dans la chênaie du Marais de Lavours a permis d'ajouter 30% d'espèces nouvelles pour le site, espèces qui étaient passées inaperçues dans les pièges situés au niveau du sol (2 m).



## ***Recommandations***

Le choix de non-intervention sylvicole se prêle tout à fait pour la conservation des organismes que nous avons suivis durant ces deux années d'étude. Dans leur livre de synthèse, Bobiec *et al.* (2005) recommandent pour les forêts incluses dans des zones protégées, « d'abandonner en forêt une quantité maximale de bois mort ». Ces auteurs arrivent à la conclusion que le fait de « retirer n'importe quelle quantité de bois mort provenant d'un processus naturel est contradictoire avec le caractère et la fonction de ces forêts ».

Nous sommes en accord avec ce principe fondamental. Seules de grandes quantités de bois mort, de l'ordre des chiffres les plus hauts relevés lors de nos études (100-140 m<sup>3</sup>/ha) peuvent apporter un nombre suffisant de micro-habitats diversifiés. Avec comme conséquence une biodiversité importante et une garantie quant à la pérennisation de ces espèces. Durant la campagne 2012, deux peupliers sont tombés entre les pièges 4 et 5 de la parcelle 4 suite à des coups de vent. Ces chutes d'arbres régulières dans l'île, assurent un renouvellement sur le long terme du stock de bois mort.

La sécurisation des sentiers est une obligation pour le territoire très fréquenté de l'île de la Table Ronde. Une tournée annuelle avec les agents de l'Office National des Forêts permet de retirer les arbres qui menaceraient de tomber sur les lieux de passage. Les chablis qui coupent les chemins sont également enlevés. Tous ces arbres abattus, s'il s'agit d'essences locales, peuvent avantageusement être abandonnés sur place pour jouer leur rôle dans l'écosystème forestier. Au besoin, il est possible de les débiter en gros rondins. Leur installation à l'ombre de la forêt est plus intéressante pour les champignons mais pas obligatoire car certains coléoptères marquent une préférence pour les troncs bien exposés au soleil et ayant gardé leur écorce. Dans le cas du robinier, son bois est très peu sujet à la décomposition et n'est utilisé que marginalement par des organismes saproxyliques généralistes. Les robiniers peuvent ainsi sans aucun problème être retirés de la forêt pour être valorisés.

Enfin, nous attirons l'attention sur les arbres creux. Ces arbres sont souvent vivants et de grands diamètres. Ils doivent être maintenus en place dans la mesure du possible car ils offrent sur le long terme des habitats importants si ce n'est indispensables. Les plus gros sujets seront avantageusement remis à la lumière lorsque la forêt se développe fortement autour d'eux. En plus d'être favorable à l'arbre lui-même qui subira alors une moindre concurrence, cela est favorable à la faune des cavités qui apprécie en majorité des conditions chaudes.

## Bibliographie

- Alexander, K.N.A., 2008. Tree biology and saproxylic coleoptera: issues of definitions and conservation language. *Revue d'Ecologie (Terre Vie)*, 63, p.1-7.
- Bobiec, A. et al., 2005. *The afterlife of a tree*, WWF Poland, Warszawa.
- Brustel, H., 2001. *Coléoptères saproxyliques et valeur biologique des forêts françaises*. Institut National Polytechnique, Toulouse.
- Dajoz, R., 1977. *Coléoptères Colydiidae et Anommatidae Paléarctiques*, Paris: Masson.
- de la Rosa, J.J. & Marin Armijos, D., 2009. Primera cita de *Synchita separanda* (Reitter, 1882) de la Península Ibérica (Coleoptera: Zopheridae). *Boletín Sociedad Entomológica Aragonesa*, 44, p.458.

## Annexe 1 : Liste des champignons lignicoles observés en 2011 et 2012 sur l'île de la Table Ronde

Tableau 19: Liste des champignons lignicoles observés dans la forêt de l'île de la Table Ronde (dans et hors placettes d'étude) en 2011 et 2012.

Taxons	Nouvelle en 2012	2012	2011
Abortiporus biennis (Bulliard) Singer 1944			X
Agrocybe aegerita (V. Briganti) Singer 1951			X
Antrodia albida (Fr.) Donk 1966			X
Antrodia malicola (Berk. & M.A. Curtis) Donk 1966			X
Antrodia minuta Spirin, 2007 ?	N	X	
Antrodiella pirumspora Rivoire & Gannaz, 2012	N	X	
Antrodiella sp.			X
Artomyces pixidatus (Persoon) Jülich, 1982	N	X	
Asterostroma medium Bres. 1920			X
Auricularia auricula-judae (Bulliard) J. Schröter, 1888		X	X
Auricularia mesenterica (Dickson) Persoon, 1822		X	X
Bjerkandera adusta (Willd.) P. Karsten 1879			X
Botryobasidium aureum Parmasto, 1965		X	X
Botryobasidium candicans J. Eriksson, 1958		X	X
Botryobasidium ellipsosporum Hol.-Jech., 1969	N	X	
Bourdotia galzinii (Bresadola) Trotter, 1913		X	
Ceriporia alba M. Pieri & B. Rivoire 1997			X
Ceriporia aurantiocarnescens (Henning) M. Pieri & B. Rivoire, 1997	N	X	X
Ceriporia camaresiana (Bourdot & Galzin) Bondartsev & Singer 1941			X
Ceriporia davidii (D. A. Reid) M. Pieri & B. Rivoire 1997			X
Ceriporia griseoviolascens M. Pieri & B. Rivoire 1997			X
Ceriporia mellita (Bourdot) Bondartsev & Singer 1941			X
Ceriporia purpurea (Fries) Donk, 1971		X	X
Ceriporia sp. en attente	N	X	
Ceriporia tarda (Berkeley) Ginns, 1984 ?	N	X	
Ceriporia viridans gr. (Berkeley & Broome) Donk, 1933		X	X
Ceriporiopsis gilvescens (Bresadola) Domanski 1963			X
Cerrena unicolor (Bulliard) Murrill 1903			X
Coniophora puteana (Schummacher) P. Karsten, 1868	N	X	X
Cylindrobasidium laeve (Persoon) Chamuris, 1984	N	X	
Daedaleopsis confragosa (Bolton) J. Schrüter, 1888	N	X	X
Exidiopsis effusa (Brefeld ex Saccardo) A. Møller, 1895		X	X
Fibrodontia gossypina Parmasto, 1968		X	X
Fomes fomentarius (Linnaeus) Fries, 1849		X	X
Fuscoporia ferruginosa (Schrader) Murrill, 1907		X	
Ganoderma adpersum (Schulzer) Donk, 1969		X	X
Ganoderma lipsiense (Batsch) G.F. Atkinson, 1908		X	X
Gloeoporus pannocinctus (Romell) J. Eriksson, 1958		X	X

Taxons	Nouvelle en 2012	2012	2011
<i>Gloiothele lactescens</i> (Berkeley) Hjortstam, 1987		X	X
<i>Granulobasidium vellereum</i> (Ellis & Cragin) Jülich, 1979	N	X	
<i>Helicobasidium longisporum</i> Wakefield, 1917	N	X	
<i>Heterochaetella dubia</i> (Bourd. & Galz.) Bourdot & Galzin, 1928	N	X	
<i>Hohenbuehelia mastrucata</i> (Fr.) Singer 1951			X
<i>Hyphodermella corrugata</i> (Fries) J. Eriksson & Ryvarden, 1976	N	X	
<i>Hyphodermella rosae</i> (Bresadola) Nakasone, 2008	N	X	
<i>Hyphodontia arguta</i> (Fries) J. Eriksson, 1958	N	X	X
<i>Hypochnicium geogenium</i> (Bresadola) J. Eriksson, 1948	N	X	
<i>Hypoxylon rubiginosum</i> (Pers.) Fr. 1849			X
<i>Irpex lacteus</i> (Fries) Fries (1828)			X
<i>Laetiporus sulfureus</i> (Bulliard) Murrill (1920)			X
<i>Lentinus suavissimus</i> Fries, 1836	N	X	
<i>Lentinus tigrinus</i> (Bulliard) Fries (1825)			X
<i>Lenzites warnieri</i> Durieu & Montagne, 1860		X	X
<i>Loweomyces fractipes</i> (Berkeley & M.A Curtis) Jülich, 1982	N	X	
<i>Lyomyces sambuci</i> (Pers.) P. Karst. 1882			X
<i>Marasmiellus candidus</i> (Fries) Singer (1948)			X
<i>Neolentinus schaefferi</i> (Weinmann) Rehead & Ginns (1985)			X
<i>Oxyporus latemarginatus</i> (Durieu & Mont.) Donk 1966			X
<i>Oxyporus obducens</i> (Pers.) Donk 1933			X
<i>Peniophorella praetermissa</i> (P. Karsten) K.H. Larsson, 2007	N	X	
<i>Perenniporia fraxinea</i> (Bulliard) Ryvarden (1978)			X
<i>Phanerochaete aculeata</i> Hallenberg, 1978		X	X
<i>Phanerochaete tuberculata</i> (P. Karsten) Parmasto, 1968	N	X	
<i>Phanerochaete velutina</i> (DC) Parmasto, 1968	N	X	
<i>Phellinopsis conchata</i> (Persoon) Dai, 2010	N	X	X
<i>Phellinus ferruginosus</i> (Schrader) Pat. 1900			X
<i>Phlebia aurea</i> (Fr.) Nakasone 1997			X
<i>Phlebia fuscoatra</i> (Fr.) Nakasone 1997			X
<i>Phlebia lilascens</i> (Bourdot) J. Eriksson & Hjortstam (1981)			X
<i>Phlebia</i> sp			X
<i>Phlebia</i> sp (id 4168) en attente		X	
<i>Pholiota destruens</i> (Brondeau) Gillet (1876)			X
<i>Polyporus alveolaris</i> (DC.) Bondartsev & Singer, 1941		X	X
<i>Polyporus badius</i> (Persoon) Schweinitz, 1832	N	X	
<i>Polyporus tuberaster</i> (Jacquin ex Persoon) Fries, 1821	N	X	
<i>Porostereum spadiceum</i> (Pers.) Hjortstam & Ryvarden 1990			X
<i>Postia alni</i> Niemelä & Vampola, 2001	N	X	
<i>Postia caesia</i> (Schrader) P. Karsten (1881)			X
<i>Postia floriformis</i> (Quélet) Jülich (1982)			X
<i>Postia mediterraneocaesia</i> M. Pieri & B. Rivoire (2005)			X
<i>Postia stiptica</i> (Pers.) Jülich 1982			X
<i>Postia subcaesia</i> (A. David) Jülich, 1982	N	X	X
<i>Radulomyces rickii</i> (Bresadola) M.P. Christensen, 1960	N	X	
<i>Scopuloides leprosa</i> (Bourdot & Galzin) Boidin, Lanq. & Gilles 1993			X
<i>Scopuloides rimosa</i> (Cooke) Jülich, 1982		X	X

<b>Taxons</b>	<b>Nouvelle en 2012</b>	<b>2012</b>	<b>2011</b>
Scytinostroma hemidichophyticum Pouzar, 1966	N	X	
Sidera vulgaris (Fries) Miettinen, 2010		X	X
Sistotrema brinkmanii (Bresadola) J. Eriksson, 1948	N	X	
Skeletocutis nivea (Junghuhun) J. Keller, 1979	N	X	X
Spongiporus undosus (Peck) A. David, 1980	N	X	
Subulicystidium perlongisporum (Patouillard) Parmasto, 1968	N	X	
Terrana caerulea (Lam.) Kuntze, 1891		X	X
Thanatephorus fusisporus (J. Schröter) Hauerslev & P. Roberts, 1996	N	X	
Thanatephorus ochraceus (Masse) P. Roberts, 1998	N	X	
Tomentella sp en attente	N	X	
Trametella gallica (Fries) Teixeira (1989)		X	X
Trametella trogii (Berkeley) Domanski (1968)		X	X
Trechinothus smardae (Pilát) E.C. Martini & Trichies 2004			X
Vuilleminia cystidiata Parmasto, 1965	N	X	

## Annexe 2 : Observations mycologiques dans la station 4 (2012)

Tableau 20: Bilan des observations de 2012, dans la station 4 et référence des récoltes déposées dans la collection B. Rivoire pour cette année. Les espèces localisées et sans référence d'herbier, sont déjà en herbier au titre de la campagne 2011 ou n'étaient pas en état de l'être (stériles, polluées, périmées...).

Date	Géoloc NS	Géoloc EO	Espèce	Support	Ref herbier
24-avr-12	N 45 37 559	E 4 48 526	Anrotdia minuta ?	Populus alba	LY BR 4367
27-avr-12	N 45 37 181	E 4 48 459	Anrotdia minuta ?	Salix alba	LY BR 7378
27-avr-12	N 45 37 139	E 4 48 427	Anrotdia minuta ?	feuillu (Populus ou Salix)	LY BR 4376
19-mai-12	N 45 37 490	E 4 48 513	Anrotdia minuta ?	Populus nigra	LY BR 4322
19-mai-12	N 45 37 546	E 4 48 515	Anrotdia minuta ?	feuillu (Populus ou Salix)	LY BR 4419
12-mars-12	N 45 37 590	E 4 48 511	Anrotdia minuta ?	Populus nigra ou Salix alba	
13-juil-12	N 45 37 517	E 4 48 517	Anrotdiella pirumspora	Trametella trogii	LY BR 4502
10-oct-12	N 45 37 515	E 4 48 551	Artomyces pixidatus	feuillu (Populus ou Salix)	LY BR 4641
19-mai-12	N 45 37 553	E 4 48 580	Botryobasidium aureum	Populus nigra	
24-avr-12	N 45 37 548	E 4 48 579	Botryobasidium candicans	Populus nigra	
19-juin-12	N 45 37 555	E 4 48 626	Botryobasidium ellipsosporum	Populus nigra	LY BR 4461
19-juin-12	N 45 37 582	E 4 48 510	Bourdotia galzinii	feuillu (Salix alba ?)	
27-avr-12	N 45 37 236	E 4 48 479	Bourdotia galzinii	Populus nigra	LY BR 4374
27-avr-12	N 45 37 223	E 4 48 462	Bourdotia galzinii	Populus nigra	LY BR 4375
19-mai-12	N 45 37 501	E 4 48 562	Bourdotia galzinii	feuillu (Populus nigra ?)	
19-mai-12	N 45 37 553	E 4 48 580	Bourdotia galzinii	Populus nigra	
19-mai-12	N 45 37 556	E 4 48 587	Bourdotia galzinii	feuillu	
13-juil-12	N 45 37 528	E 4 48 558	Ceriporia aurantiocarnescens	Populus (alba?)	LY BR 4506
13-juil-12	N 45 37 528	E 4 48 558	Ceriporia aurantiocarnescens	Populus nigra	LY BR 4506
19-mai-12	N 45 37 546	E 4 48 515	Ceriporia purpurea	feuillu (Populus ou Salix)	LY BR 4413
13-juil-12	N 45 37 526	E 4 48 577	Ceriporia sp.	Populus nigra	LY BR 4504
19-juin-12	N 45 37 565	E 4 48 527	Ceriporia tarda ?	feuillu (Acer negundo ?)	LY BR 4458
10-oct-12	N 45 37 525	E 4 48 561	Ceriporia viridans groupe	Populus nigra	LY BR 4649
10-oct-12	N 45 37 554	E 4 48 560	Ceriporia viridans groupe	Populus nigra	LY BR 4650
19-juin-12	N 45 37 585	E 4 48 528	Radulomyces rickii	Clematis vitalba	LY BR 4467
10-oct-12	N 45 37 500	E 4 48 521	Coniophora puteana	feuillu (Populus ou Salix)	
01-janv-12	Non relevé	Non relevé	Cylindrobasidium laeve	Prunus sp.	LY BR 4307
27-avr-12	N 45 37 223	E 4 48 462	Daedaleopsis confragosa	Salix alba	
10-oct-12	N 45 37 582	E 4 48 508	Daedaleopsis confragosa	Salix alba	LY BR 4646
19-juin-12	N 45 37 605	E 4 48 505	Exidiopsis effusa	Morus sp.	
12-mars-12	N 45 37 590	E 04 48 511	Fibrodontia gossypina	Populus nigra	
19-juin-12	N 45 37 557	E 4 48 618	Fibrodontia gossypina	Populus nigra	
13-juil-12	N 45 37 528	E 4 48 558	Fomes fomentarius	Populus nigra	
27-avr-12	N 45 37 154	E 4 48 437	Ganoderma adspersum	Populus nigra	
19-juin-12	N 45 37 588	E 4 48 555	Ganoderma adspersum	Fraxinus excelsior	LY BR 4460
27-avr-12	N 45 37 205	E 4 48 459	Gloeoporus pannocinctus	feuillu (Populus nigra ?)	
10-oct-12	N 45 37 554	E 4 48 560	Gloiothele lactescens	Fraxinus excelsior	
10-oct-12	N 45 37 547	E 4 48 560	Granulobasidium vellereum	Fraxinus excelsior	LY BR 4649

Date	Géoloc NS	Géoloc EO	Espèce	Support	Ref herbier
24-avr-12	N 45 37 559	E 4 48 589	Helicobasidium longisporum	Populus nigra	LY BR 4370
24-avr-12	N 45 37 548	E 4 48 579	Helicobasidium longisporum	Populus nigra	LY BR 4372
19-juin-12	N 45 37 579	E 4 48 586	Heterochaetella dubia	Populus nigra	LY BR 4465
19-juin-12	N 45 37 555	E 4 48 626	Hyphodontia arguta	Populus nigra	
24-avr-12	N 45 37 559	E 4 48 589	Hyphodermella praetermissa	Populus nigra	LY BR 4371
19-mai-12	N 45 37 553	E 4 48 580	Hyphodermella praetermissa	Populus nigra	LY BR 4415
19-juin-12	N 45 37 588	E 4 48 555	Hyphodermella praetermissa	Fraxinus excelsior	LY BR 4466
19-juin-12	N 45 37 588	E 4 48 555	Hyphodermella praetermissa	Fraxinus excelsior	
19-juin-12	N 45 37 585	E 4 48 528	Hyphodermella praetermissa	feuillu (Cornus?)	
19-juin-12	N 45 37 560	E 4 48 593	Hyphodermella corrugata	Fraxinus excelsior	
19-juin-12	N 45 37 584	E 4 48 565	Hyphodermella corrugata	Crataegus monogina	
19-juin-12	N 45 37 557	E 4 48 618	Hyphodermella corrugata	Sambucus nigra	LY BR 4459
27-avr-12	N 45 37 206	E 4 48 459	Hyphodermella rosae	feuillu (Populus nigra ?)	LY BR 4373
19-mai-12	N 45 37 501	E 4 48 562	Hyphodontia arguta	feuillu (Populus nigra ?)	LY BR 4416
10-oct-12	N 45 37 550	E 4 48 565	Hypochnicium geogenium	Populus nigra	
10-oct-12	N 45 37 554	E 4 48 560	Hypochnicium geogenium	Populus nigra	LY BR 4643
10-oct-12	N 45 37 515	E 4 48 543	Laetiporus sulfureus	Salix alba ?	
10-oct-12	N 45 37 515	E 4 48 551	Lentinus suavissimus	Salix alba	
10-oct-12	N 45 37 561	E 4 48 558	Lentinus suavissimus	Salix alba	LY BR 4642
19-juin-12	N 45 37 559	E 4 48 531	Lentinus suavissimus	feuillu (Salix ou Populus)	LY BR 4463
19-juin-12	N 45 37 562	E 4 48 590	Loweomyces fractipes	feuillu (Crataegus ?)	LY BR 4469
19-juin-12	N 45 37 582	E 4 48 510	Loweomyces fractipes	Salix alba	LY BR 4470
10-oct-12	N 45 37 533	E 4 48 560	Loweomyces fractipes	feuillu	LY BR 4645
19-juin-12	N 45 37 567	E 4 48 511	Phanerochaete aculeata	Trametella trogii	LY BR 4468
19-juin-12	N 45 37 582	E 4 48 510	Phanerochaete tuberculata	Salix alba	LY BR 4464
12-mars-12	N 45 37 590	E 4 48 511	Phellinopsis conchata	Salix alba	LY BR 4331
27-avr-12	N 45 37 173	E 4 48 447	Phellinopsis conchata	feuillu (Populus ou Salix)	
19-mai-12	N 45 37 511	E 4 48 564	Fuscoporia ferruginosa	feuillu (Populus nigra ?)	
24-avr-12	N 45 37 512	E 4 48 548	Phanerochaete velutina	Populus nigra	LY BR 4368
13-juil-12	N 45 37 552	E 4 48 579	Phlebia sp (id LY BR 4168)	Populus nigra	LY BR 4503
19-mai-12	N 45 37 531	E 4 48 538	Polyporus alveolaris	feuillu	
19-juin-12	N 45 37 565	E 4 48 527	Polyporus alveolaris	Acer negundo	
24-avr-12	N 45 37 518	E 4 48 554	Polyporus badius	Populus nigra	LY BR 4369
27-avr-12	N 45 37 141	E 4 48 422	Polyporus badius	feuillu (Populus ?)	
19-mai-12	N 45 37 553	E 4 48 580	Polyporus tuberaster	feuillu	
19-mai-12	N 45 37 501	E 4 48 562	Polyporus tuberaster	feuillu (Populus nigra ?)	LY BR 4414
10-oct-12	N 45 37 547	E 4 48 560	Postia alni	Populus nigra	LY BR 4647
10-oct-12	N 45 37 547	E 4 48 560	Postia subcaesia	Populus nigra	
13-juil-12	N 45 37 552	E 4 48 579	Scopuloides rimosa	Populus nigra	
19-mai-12	N 45 37 550	E 4 48 579	Scytinostroma hemidichophyticum	feuillu (Salix ?)	LY BR 4412
24-avr-12	N 45 37 512	E 4 48 548	Sistotrema brinkmannii	Auricularia mesenterica	LY BR 4390
13-juil-12	N 45 37 526	E 4 48 577	Spongiporus undosus	Populus nigra	LY BR 4499
10-oct-12	N 45 37 541	E 4 48 564	Spongiporus undosus	Populus nigra	
19-juin-12	N 45 37 577	E 4 48 509	Subulicystidium perlongisporum	Acer negundo	LY BR 4462
24-avr-12	N 45 37 508	E 4 48 543	Thanatephorus ochraceus	Trametella trogii	LY BR 4366
10-oct-12	N 45 37 554	E 4 48 560	Thanatephorus fusisporus	Trametella trogii	LY BR 4640
27-avr-12	N 45 37 181	E 4 48 459	Thanatephorus ochraceus	feuillu	LY BR 4377
27-avr-12	N 45 37 279	E 4 48 495	Thanatephorus ochraceus	Populus nigra	

<b>Date</b>	<b>Géoloc NS</b>	<b>Géoloc EO</b>	<b>Espèce</b>	<b>Support</b>	<b>Ref herbier</b>
27-avr-12	N 45 37 205	E 4 48 459	Thanatephorus ochraceus	Salix alba	
13-juil-12	N 45 37 516	E 4 48 557	Tomentalla sp.	Populus nigra	LY BR 4502
10-oct-12	N 45 37 554	E 4 48 560	Trametella trogii	Populus nigra	
13-juil-12	N 45 37 526	E 4 48 577	Vuilleminia cystidiata	Crataegus monogina	LY BR 4507



### Annexe 3 : Liste des coléoptères observés en 2011 et 2012 sur l'île de la Table Ronde

Tableau 21: Liste des coléoptères récoltés en 2011 et 2012 sur le site d'étude de l'île de la table Ronde. Sont surlignés en gras les taxons nouveaux en 2012. Sont soulignés les taxons ayant une rareté de 3 sur 4 ou de 4 sur 4. CSX : O : Larve saproxylique obligatoire ; F : Larve saproxylique facultative pouvant se développer dans des habitats autres que ceux liés au bois mort ; N : Jamais saproxylique. NE : rareté non évaluée. La rareté est notée sur 4 (rareté maximale de 4/4 : l'espèce n'est connue que d'un seul département métropolitain ou de moins de 10 stations à l'échelle nationale ; 1/4 : espèce banale facilement observable).

Famille	Taxon	CSX	Groupe trophique	Biotope larvaire	Rareté BD	Rareté Brustel	Nouveau 2012
Aderidae	Euglenes oculatus (Paykull, 1798)	O	Mycophage	Quercus pref	2	NE	
Anobiidae	Anobium hederæ Ihssen, 1949	O	Saproxylophage	Hedera oblig	1	NE	
Anobiidae	Dorcatoma androgyna Büche, 2001	O	Mycophage	-	2	NE	
Anobiidae	Dorcatoma dresdensis Herbst, 1792	O	Mycophage	Feuillus oblig	1	NE	
Anobiidae	Dorcatoma minor Zahradnik, 1993	O	Mycophage	Feuillus + Fomes pref	3	NE	
Anobiidae	Dorcatoma sp.	O	Mycophage	?Mixte	NE	NE	
Anobiidae	Hadrobregmus denticollis (Creutzer, 1796)	O	Xylophage	Feuillus	1	NE	
Anobiidae	Hemicoelus costatus (Aragona, 1830)	O	Xylophage	Fagus sylvatica pref	1	NE	
Anobiidae	Hemicoelus fulvicornis (Sturm, 1837)	O	Xylophage	Feuillus pref	?2	NE	1
Anobiidae	Homophthalmus rugicollis (M. & Rey, 1853)	O	Xylophage	Clematis oblig	1	NE	
Anobiidae	Lasioderma serricorne (Fabricius, 1792)	F	Détritiphage	Graines et végétaux secs	1	NE	
Anobiidae	Mesocoelopus collaris Mulsant & Rey, 1864	O	Xylophage	Hedera oblig	2	NE	
Anobiidae	Mesocoelopus niger (P.W.J. Müller, 1821)	O	Xylophage	Hedera oblig	2	NE	
Anobiidae	Ochina ptinoides (Marsham, 1802)	O	Saproxylophage	Hedera oblig	1	NE	
Anobiidae	Priobium carpini (Herbst, 1793)	O	Xylophage	Résineux	1	NE	
Anobiidae	Ptilinus fuscus (Geoffroy in Fourcroy, 1785)	O	Xylophage	Feuillus	2	NE	
Anobiidae	Ptilinus pectinicornis (Linnaeus, 1758)	O	Xylophage	Fagus sylvatica pref	1	NE	
Anobiidae	Ptinus coarcticollis Sturm, 1837	?F	Détritiphage	Mixte	2	NE	
Anobiidae	Ptinus sexpunctatus Panzer, 1795	O	Détritiphage	Fagus	1	NE	
Anobiidae	Xyletinus laticollis (Duftschmid, 1825)	?F	Coprophage ?	Bouses sèches ?	1	NE	
Anthribidae	Choragus sheppardi Kirby, 1818	O	Xylophage	Feuillus	1	NE	
Anthribidae	Platyrhinus resinosa (Scopoli, 1763)	O	Xylophage	Feuillus	1	2	
Anthribidae	Platystomos albinus (Linnaeus, 1758)	O	Xylophage	Feuillus	1	2	
Biphylidae	Biphylus lunatus (Fabricius, 1787)	O	Mycophage	Feuillus + Daldinia concentrica oblig	3	2	
Bruchidae	Bruchidae sp.	N	Granivore	Fabaceae pref	NE	NE	
Buprestidae	Agilus convexicollis Redtenbacher, 1849	O	Xylophage	Fraxinus oblig	1	1	
Buprestidae	Agilus viridis (Linnaeus, 1758)	O	Xylophage	Fagus sylvatica	1	1	
Byturidae	Byturus ochraceus (Scriba, 1790)	N	Phytophage	Floricole	1	NE	
Cantharidae	Cantharis cf.	N	-	-	NE	NE	
Cantharidae	Malthodes sp.	Indet	-	-	NE	NE	
Carabidae	Calosoma sycophanta (Linnaeus, 1758)	N	Zoophage	Chenilles arboricoles	2	NE	
Carabidae	Carabidae sp.	N	-	-	NE	NE	

Famille	Taxon	CSX	Groupe trophique	Biotope larvaire	Rareté BD	Rareté Brustel	Nouveau 2012
Carabidae	harpalinae sp6 EID vions	N	Phytophage	Terricole	1	NE	1
Carabidae	Harpalus dimidiatus (P. Rossi, 1790)	N	Phytophage	Terricole	1	NE	1
Carabidae	Tachys sp.	N	Zoophage	Terricole	NE	NE	
Cerambycidae	Alosterna tabacicolor (De Geer, 1775)	O	Saproxylophage	Mixte	1	1	
Cerambycidae	Dinoptera collaris (Linnaeus, 1758)	O	Xylophage	Feuillus	1	1	
Cerambycidae	Grammoptera ruficornis (Fabricius, 1781)	O	Xylophage	Feuillus pref	1	1	
Cerambycidae	Leiopus nebulosus (Linnaeus, 1758)	O	Xylophage	Fagus sylvatica pref	1	1	
Cerambycidae	Parmena balteus (Linnaeus, 1767)	N	Phytophage	Heleborus sp.	1	1	
Cerambycidae	Pogonocherus hispidus (Linnaeus, 1758)	O	Xylophage	Feuillus	1	1	
Cerophytidae	Cerophytum elateroides (Latreille, 1804)	O	Saproxylophage	Feuillus	3	3	
Cerylonidae	Cerylon ferrugineum Stephens, 1830	O	Zoophage	Feuillus	1	NE	
Cerylonidae	Cerylon histeroïdes (Fabricius, 1792)	O	Zoophage	Mixte	1	NE	
Ciidae	Cis boleti (Scopoli, 1763)	O	Mycophage	Feuillus+Trametes pref	1	NE	
Ciidae	Cis castaneus (Herbst, 1793)	O	Mycophage	Fagus + Fomes & Ganoderma lipsiense & Heterobasidion pref	2	NE	
Ciidae	Cis comptus Gyllenhal, 1827	O	Mycophage	Populus + Funalia trogii pref	2	NE	
Ciidae	Cis festivus (Panzer, 1793)	O	Mycophage	Feuillus + Stereum hirsutum & S. rugosum pref	1	NE	
Ciidae	Cis punctulatus Gyllenhal, 1827	O	Mycophage	Résineux + Trichaptum pref	1	NE	
Ciidae	Cis pygmaeus (Marsham, 1802)	O	Mycophage	Feuillus + Stereum hirsutum pref	1	NE	
Ciidae	Cis striatulus Mellié, 1849	O	Mycophage	Feuillus + Radulomyces pref	2	NE	1
Ciidae	Enneathron cornutum (Gyllenhal, 1827)	O	Mycophage	Mixte	1	NE	
Ciidae	Octotemnus glabriculus (Gyllenhal, 1827)	O	Mycophage	Feuillus pref + Bjerkandera & Trametes pref	1	NE	
Ciidae	Orthocis alni (Gyllenhal, 1813)	O	Mycophage	Feuillus + Auricularia mesenterica & Exidia pref	1	NE	
Ciidae	Rhopalodontus novorossicus Reitter, 1902	O	Mycophage	Fraxinus + Funalia gallica pref	3	NE	
Ciidae	Sulcacis bidentulus (Rosenhauer, 1847)	O	Mycophage	Populus + Funalia trogii pref	2	NE	
Ciidae	Sulcacis fronticornis (Panzer, 1809)	O	Mycophage	Populus + Funalia trogii pref	2	NE	
Ciidae	Sulcacis nitidus (Fabricius, 1792)	O	Mycophage	Fagus & Populus + Funalia trogii pref	1	NE	
Ciidae	Xylographus bostrichoides (Dufour, 1843)	O	Mycophage	Feuillus + Fomes pref	1	NE	
Cleridae	Clerus mutillarius Fabricius, 1775	O	Zoophage	Feuillus	1	1	
Cleridae	Opilo mollis (Linnaeus, 1758)	O	Zoophage	Feuillus pref	1	2	
Cleridae	Thanasimus formicarius (Linnaeus, 1758)	O	Zoophage	Résineux	1	1	
Coccinellidae	Coccinellidae sp.	N	Zoophage	-	NE	NE	
Coleoptera	Coleoptera autres sp.	N	-	-	NE	NE	
Corylophidae	Corylophidae sp.	F	Détritiphage	-	NE	NE	
Cryptophagidae	Atomaria sp.	Indet	-	-	NE	NE	

Famille	Taxon	CSX	Groupe trophique	Biotope larvaire	Rareté BD	Rareté Brustel	Nouveau 2012
Cryptophagidae	Cryptophagus : autres sp.	N	-	-	NE	NE	
Cryptophagidae	Cryptophagus scanicus (Linnaeus, 1758)	?F	Détritiphage	-	1	NE	
Cucujidae	Pediacus dermestoides (Fabricius, 1793)	O	Saproxylophage	Feuillus oblig	3	NE	
Curculionidae	Curculionidae : autres sp.	Indet	-	-	NE	NE	
C. (Acicneminae)	Trachodes hispidus (Linnaeus, 1758)	O	Saproxylophage	Feuillus	2	NE	
C. (Cossoninae)	Cossonus parallelepipedus (Herbst, 1795)	O	Xylophage	Salix + Populus pref	2	NE	
C. (Cossoninae)	Phloeophagus lignarius (Marsham, 1802)	O	Saproxylophage	Feuillus	?2	NE	
C. (Cossoninae)	Rhyncolus cylindrus Boheman, 1838	O	Xylophage	Feuillus pref	2	NE	
C. (Cossoninae)	Rhyncolus punctatulus Boheman, 1838	O	Saproxylophage	Feuillus	1	NE	
C. (Cossoninae)	Stenoscelis submuricata (Schoenherr, 1832)	O	Xylophage	Salix + Populus pref	1	NE	
C. (Cryptorhynchinae)	Acalles camelus (Fabricius, 1792)	O	Saproxylophage	Quercus pref	1	NE	1
C. (Cryptorhynchinae)	Acalles parvulus Boheman, 1837	O	Saproxylophage	Feuillus oblig	1	NE	
C. (Cryptorhynchinae)	Ruteria hypocrita (Boheman, 1837)	O	Saproxylophage	Feuillus	?2	NE	
C. (Curculioninae)	Dorytomus longimanus (Forster, 1771)	N	Phytophage	Populus oblig	1	NE	1
C. (Curculioninae)	Dorytomus sp.	N	Phytophage	Feuillus	NE	NE	
C. (Dryophthorinae)	Dryophthorus corticalis (Paykull, 1792)	O	Xylophage	Résineux	2	NE	
C. (Scolytinae)	Hylesinus oleiperda (Fabricius, 1792)	O	Xylophage	Fraxinus pref	1	NE	
C. (Scolytinae)	Kissophagus hederæ (Schmitt, 1843)	O	Xylophage	Hedera oblig	1	NE	
C. (Scolytinae)	Kissophagus novaki (Reitter, 1894)	O	Xylophage	Hedera oblig	3	NE	
C. (Scolytinae)	Ruguloscolytus rugulosus (Ratzeburg, 1837)	O	Xylophage	Rosacées ligneuses	1	NE	
C. (Scolytinae)	Taphrorychus bicolor (Herbst, 1793)	O	Xylophage	Fagus sylvatica	1	NE	
C. (Scolytinae)	Taphrorychus villifrons (Dufour, 1843)	O	Xylophage	Quercus pref	1	NE	
C. (Scolytinae)	Xyleborinus saxesenii (Ratzeburg, 1837)	O	Mycophage	Feuillus	1	NE	
C. (Scolytinae)	Xyleborus bodoanus Reitter, 1913	O	Xylophage	Quercus pref	2	NE	
C. (Scolytinae)	Xyleborus dispar (Fabricius, 1792)	O	Mycophage	Feuillus	1	NE	
C. (Scolytinae)	Xyleborus germanus Blandford, 1894	O	Mycophage	Feuillus	1	NE	
Dasytidae	Dasytes niger (Linnaeus, 1767)	O	Zoophage	?Mixte	1	NE	
Dasytidae	Dasytes plumbeus (Müller, 1776)	O	Zoophage	Feuillus	1	NE	
Dasytidae	Dasytes sp.	O	Zoophage	-	NE	NE	
Dermestidae	Megatoma undata (Linnaeus, 1758)	F	Détritiphage	Mixte	1	NE	
Drilidae	Drilus flavescens (Fourcroy, 1785)	N	Zoophage	Terricole (sur Gasteropodes)	1	NE	
Elateridae	Adrastus sp.	N	-	Bord des eaux	NE	NE	1
Elateridae	Agriotes sp.	N	Rhizophage	Terricole	NE	NE	1
Elateridae	Agrypnus murinus (Linnaeus, 1758)	N	Rhizophage	Terricole	1	NE	
Elateridae	Ampedus nemoralis Bouwer, 1980	O	Zoophage	Mixte	1	2	
Elateridae	Ampedus pomorum (Herbst in Füssly, 1784)	O	Zoophage	Mixte	1	2	
Elateridae	Athous sp.	N	Phytophage	Terricole	NE	NE	
Elateridae	Cidnopus aeruginosus (Olivier, 1790)	N	?Rhizophage	Terricole	1	NE	1
Elateridae	Dalopius marginatus (Linnaeus, 1758)	N	-	Terricole	1	NE	1
Elateridae	Denticollis rubens Piller & Mitter, 1783	O	Zoophage	Fagus sylvatica oblig	2	2	
Elateridae	Melanotus rufipes (Herbst, 1784)	O	Zoophage	Feuillus	1	1	
Elateridae	Nothodes parvulus (Panzer, 1799)	N	-	Terricole	1	NE	1
Elateridae	Paraphotistus impressus (Fabricius, 1792)	N	-	Terricole	1	NE	1
Elateridae	Stenagostus rhombeus (Olivier, 1790)	O	Zoophage	Feuillus	1	2	
Endomychidae	Endomychus coccineus (Linnaeus, 1758)	O	Mycophage	Feuillus	1	NE	
Endomychidae	Symbiotes gibberosus (Lucas, 1849)	F	Mycophage	Feuillus	2	NE	

Famille	Taxon	CSX	Groupe trophique	Biotope larvaire	Rareté BD	Rareté Brustel	Nouveau 2012
Erotylidae	Dacne bipustulata (Thunberg, 1781)	O	Mycophage	Feuillus	1	NE	1
Erotylidae	Triplax lacordairii Crotch, 1870	O	Mycophage	Feuillus	2	3	
Erotylidae	Triplax lepida (Faldermann, 1837)	O	Mycophage	Feuillus	1	1	
Erotylidae	Triplax russica (Linnaeus, 1758)	O	Mycophage	Feuillus	1	1	
Erotylidae	Triplax scutellaris Charpentier, 1825	O	Mycophage	Feuillus	1	1	
Erotylidae	Tritoma bipustulata Fabricius, 1775	O	Mycophage	Fagus sylvatica pref	1	1	
Eucinetidae	Nycteus meridionalis Laporte de Cast., 1836	O	Mycophage	-	2	NE	
Eucnemidae	Dirhagus lepidus Rosenhauer, 1847	O	Saproxylophage	Feuillus pref	2	3	
Eucnemidae	Dromaeolus barnabita (Villa, 1837)	O	Saproxylophage	Quercus pref	3	2	
Eucnemidae	Eucnemis capucina Ahrens, 1812	O	Saproxylophage	Feuillus oblig	2	3	
Eucnemidae	Hylis cariniceps (Reitter, 1902)	O	Saproxylophage	Picea abies pref	2	3	
Eucnemidae	Hylis foveicollis (Thomson, 1874)	O	Saproxylophage	?Mixte	2	3	1
Eucnemidae	Hylis olexai (Palm, 1955)	O	Saproxylophage	Mixte	1	2	
Eucnemidae	Microhagus emyi (Rouget, 1856)	O	Saproxylophage	Feuillus	3	3	
Eucnemidae	Nematodes filum (Fabricius, 1801)	O	Xylophage	Fraxinus pref	4	4	
Histeridae	Abraeus globosus (Hoffmann, J., 1803)	O	Zoophage	Feuillus pref	?1	1	
Histeridae	Histeridae spl.	Indet	-	-	NE	NE	
Histeridae	Hololepta plana (Sulzer, 1776)	O	Zoophage	Populus pref	2	1	
Histeridae	Paromalus filum Reitter, 1884	O	Zoophage	Mixte	2	NE	
Histeridae	Paromalus parallelepipedus (Herbst, 1792)	O	Zoophage	Mixte	1	NE	
Histeridae	Plegaderus caesus (Herbst, 1792)	O	Zoophage	Pinus pref	1	2	
Laemophloeidae	Cryptolestes sp.	Indet	-	-	NE	NE	
Lagriidae	Lagria sp.	N	-	-	NE	NE	
Lampyridae	Lampyris noctiluca (Linnaeus, 1767)	N	-	-	1	NE	
Lampyridae	Phosphaenus hemipterus (Goeze, 1777)	N	-	-	1	NE	
Latridiidae	Cartodere nodifer (Westwood, 1839)	O	Mycophage	Mixte	1	NE	
Latridiidae	Corticaria polypori J. Sahlberg, 1900	O	Mycophage	Fagus pref	3	NE	
Latridiidae	Corticaria sp.	?O	Mycophage	-	NE	NE	
Latridiidae	Corticarina curta Wollaston, 1854	Indet	-	-	NE	NE	
Latridiidae	Corticaria gibbosa (Herbst, 1793)	O	Mycophage	?Résineux	1	NE	
Latridiidae	Enicmus brevicornis (Mannerheim, 1844)	O	Mycophage	Feuillus pref	1	NE	
Latridiidae	Enicmus rugosus (Herbst, 1793)	O	Mycophage	Mixte	1	NE	
Latridiidae	Enicmus testaceus (Stephens, 1830)	O	Mycophage	Mixte	1	NE	
Latridiidae	Enicmus transversus (Olivier, 1790)	O	Mycophage	?Mixte	1	NE	
Latridiidae	Latridiidae sp.	?O	Mycophage	-	NE	NE	1
Latridiidae	Latridius hirtus (Gyllenhal, 1827)	O	Mycophage	?Mixte	2	NE	
Latridiidae	Melanophthalma parvicollis (Mann., 1844)	?F	Détritiphage	-	2	NE	1
Latridiidae	Melanophthalma algerina Motschulsky, 1866	Indet	-	-	?2	NE	
Latridiidae	Melanophthalma autre sp.	Indet	-	-	NE	NE	
Leiodidae (Catopinae)	Catopinae sp.	Indet	-	-	NE	NE	
L. (Catopinae)	Catops coracinus Kellner, 1846	N	Nécrophage	Matières organiques en décomposition	1	NE	
L. (Catopinae)	Nargus velox Spence, 1815	N	Nécrophage	Matières organiques en décomposition	2	NE	
L. (Cybocephalinae)	Cybocephalinae sp.	Indet	-	-	NE	NE	
L. (Leiodinae)	Anisotoma humeralis (Fabricius, 1792)	F	Zoophage	?Feuillus	1	NE	
L. (Leiodinae)	Anisotoma sp.	Indet	-	-	NE	NE	
L. (Leiodinae)	Autres sp.	Indet	-	-	NE	NE	

Famille	Taxon	CSX	Groupe trophique	Biotope larvaire	Rareté BD	Rareté Brustel	Nouveau 2012
L. (Leiodinae)	Liodes sp.	Indet	-	-	NE	NE	
Lissomidae	Drapetes cinctus (Panzer, 1796)	O	saproxylophage	Feuillus	3	3	
Lucanidae	Dorcus parallelipedus (Linnaeus, 1758)	O	Saproxylophage	Feuillus pref	1	1	
Monotomidae	Rhizophagus bipustulatus (Fabricius, 1792)	O	Zoophage	Quercus pref	1	NE	
Monotomidae	Rhizophagus dispar (Paykull, 1800)	O	Mycophage	Mixte	1	NE	1
Monotomidae	Rhizophagus perforatus Erichson, 1845	F	Zoophage	Débris végétaux	1	NE	1
Mordellidae	Mordellidae sp.	Indet	-	-	NE	NE	
Mycetophagidae	Mycetophagus fulvicollis Fabricius, 1792	O	Mycophage	Feuillus	2	2	
Mycetophagidae	Mycetophagus piceus piceus (Fab., 1777)	O	Mycophage	Quercus pref	2	2	
Mycetophagidae	Mycetophagus piceus salicis Bris., 1862	O	Mycophage	Quercus pref	2	2	
Mycetophagidae	Mycetophagus quadripustulatus (L., 1761)	O	Mycophage	Feuillus pref	2	1	
Nitidulidae	Cychramus luteus (Fabricius, 1787)	O	Mycophage	Feuillus	2	NE	
Nitidulidae	Epuraea cf.	Indet	-	-	NE	NE	
Nitidulidae	Epuraea ocularis Fairmaire, 1849	Indet	-	-	1	NE	
Nitidulidae	Glischrochilus quadriguttatus (Fab., 1776)	O	Opophage	Feuillus oblig.	1	NE	
Nitidulidae	Meligethes cf.	N	Phytophage	-	NE	NE	
Oedemeridae	Ischnomera caerulea (Linnaeus, 1758)	O	Saproxylophage	Feuillus	2	2	1
Ptiliidae	Ptiliidae sp.	Indet	-	-	NE	NE	
Ptiliidae	Ptiliolium spencei (Allibert, 1844)	N	-	Végétaux en décomposition	NE	NE	
Pyrochroidae	Pyrochroa serraticornis (Scopoli, 1763)	O	Saproxylophage	?Feuillus pref	1	NE	
Salpingidae	Lissodema quadripustulatum (Marsh., 1802)	O	Zoophage	Feuillus pref	2	NE	
Salpingidae	Salpingus planirostris (Fabricius, 1787)	O	Zoophage	Feuillus	1	NE	
Salpingidae	Vincenzellus ruficollis (Panzer, 1794)	O	Mycophage	Feuillus oblig	2	NE	1
Scarabaeidae (Cetoniinae)	Serica brunnea (Linnaeus, 1758)	N	Rhizophage	-	1	NE	
S. (Cetoniinae)	Valgus hemipterus (Linnaeus, 1758)	O	Saproxylophage	Feuillus	1	1	1
Scraptiidae	Anaspis rufilabris (Gyllenhal, 1827)	O	Mycophage	-	1	NE	
Scraptiidae	Anaspis sp.	O	Mycophage	-	NE	NE	
Scraptiidae	Autres sp.	Indet	-	-	NE	NE	
Scydmaenidae	Scydmaenidae sp.	N	-	-	NE	NE	
Silphidae	Nicrophorus sp.	N	Nécrophage	Terricole	NE	NE	
Silvanidae	Silvanus unidentatus (Olivier, 1790)	O	Détritiphage	Feuillus	1	NE	
Sphindidae	Aspidiphorus orbiculatus (Gyllenhal, 1808)	O	Zoophage	Mixte + Myxomycete oblig	1	NE	
Sphindidae	Sphindus dubius (Gyllenhal, 1808)	O	Zoophage	Mixte	1	NE	
Staphylinidae	Carphacis striatus (Olivier, 1794)	Indet	-	-	NE	NE	
Staphylinidae	Sepedophilus bipustulatus (Grav., 1802)	O	-	-	1	NE	
Staphylinidae	Staphylinidae sp.	Indet	-	-	NE	NE	
Staphylinidae	Stenus sp.	N	-	-	NE	NE	
S. (Pselaphinae)	Pselaphinae sp.	N	-	-	NE	NE	
S. (Scaphidinae)	Scaphidium quadrimaculatum Olivier, 1790	O	Mycophage	Feuillus	1	NE	
S. (Scaphidinae)	Scaphisoma agaricinum (Linnaeus, 1758)	O	Mycophage	Feuillus	1	NE	
S. (Scaphidinae)	Scaphisoma boleti (Panzer, 1793)	O	Mycophage	Feuillus	1	NE	
S. (Scaphidinae)	Scaphisoma sp.	O	Mycophage	-	NE	NE	
Tenebrionidae	Bolitophagus reticulatus (Linnaeus, 1767)	O	Mycophage	Feuillus+Fomes oblig	2	2	
Tenebrionidae	Corticeus unicolor Piller & Mitter., 1783	O	Mycophage	Fagus pref	1	1	
Tenebrionidae	Diaclina fagi (Panzer, 1799)	O	Détritiphage	Feuillus	2	1	

Famille	Taxon	CSX	Groupe trophique	Biotope larvaire	Rareté BD	Rareté Brustel	Nouveau 2012
Tenebrionidae	Diaperis boleti (Linnaeus, 1758)	O	Mycophage	Mixte	2	1	1
Tenebrionidae	Palorus depressus (Fabricius, 1790)	F	Détritiphage	Mixte	2	NE	
Tenebrionidae	Platydema violaceum (Fabricius, 1790)	O	Détritiphage	Ulmus pref	2	2	
Tenebrionidae	Scaphidema metallicum (Fabricius, 1792)	O	Mycophage	Feuillus	2	1	
T. (Alleculinae)	Isomira cf.	N	-	-	NE	NE	
T. (Alleculinae)	Mycetochara linearis (Illiger, 1794)	O	Saproxylophage	Feuillus	1	NE	
T. (Alleculinae)	Prionychus melanarius (Germar, 1813)	O	Saproxylophage	Feuillus	2	1	1
T. (Alleculinae)	Pseudocistela ceramboides (Linnaeus, 1761)	O	Saproxylophage	?Feuillus pref	1	2	
Throscidae	Aulonthroscus brevicollis (Bonv., 1859)	?O	?Saproxylophage	Feuillus	1	NE	
Throscidae	Trixagus : autres sp.	Indet	-	-	NE	NE	
Throscidae	Trixagus obtusus (Curtis, 1827)	O	Saproxylophage	Feuillus	2	NE	
Trogositidae	Tenebroides fuscus (Goeze, 1777)	O	Zoophage	Feuillus	2	1	
Zopheridae	Bitoma crenata (Fabricius, 1775)	O	Mycophage	Mixte	1	1	1
Zopheridae	Cicones undatus (Guérin-Ménéville, 1844)	O	Mycophage	Acer oblig	2	1	
Zopheridae	Synchita mediolanensis Villa & Villa 1833	O	Mycophage	Feuillus	?2	NE	
Zopheridae	Synchita separanda (Reitter, 1882)	O	Mycophage	Feuillus	3	NE	1