

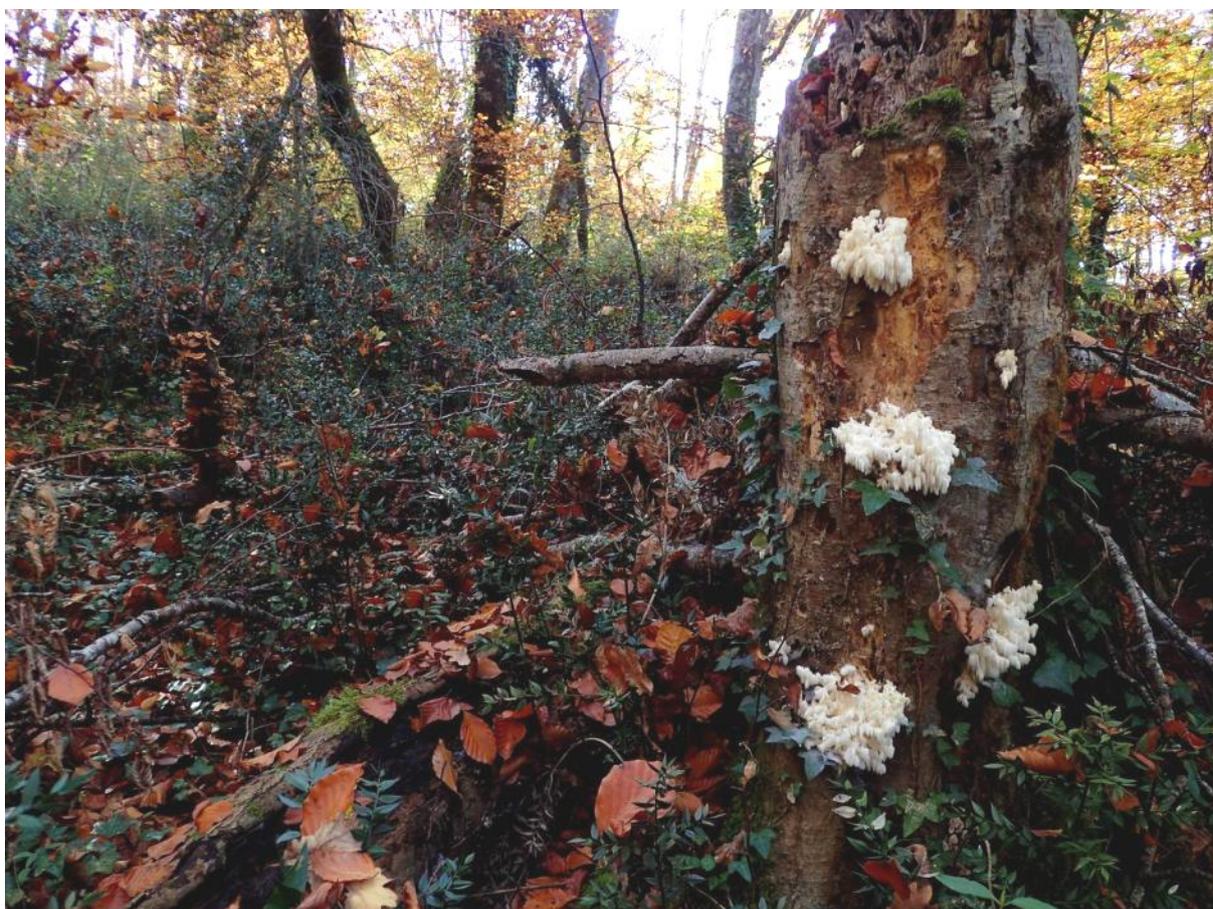


## Volet mycologique de l'étude des vieilles forêts de plaine en Midi-Pyrénées

Rapport final (étude 2017-2019)

Carole Hannoire & Gilles Corriol

Conservatoire botanique national des Pyrénées et de Midi-Pyrénées  
(CBNPMP)



PROJET COFINANCÉ PAR LE FONDS EUROPÉEN DE DÉVELOPPEMENT RÉGIONAL



Photos de couverture : *Hericium clathroides* sur chandelle de Hêtre dans la chênaie pédonculée-hêtraie du Bois de Haubelon (MAGNAN, 32).

Citation :

HANNOIRE C. & CORRIOL G. 2019 - Volet mycologique de l'étude des vieilles forêts de plaine en Midi-Pyrénées. Rapport final (étude 2017-2019). Conservatoire botanique national des Pyrénées et de Midi-Pyrénées (CBNPMP). Inédit. 42p.

## SOMMAIRE

<b>I. Axe 1 – poursuite du développement d’une base de données de champignons saproxyliques indicateurs de naturalité forestière .....</b>	<b>4</b>
I.1. Contexte et objectifs de l’outil.....	4
I.2. Historique de réalisation antérieur au projet .....	4
I.3. Avancées dans le cadre du présent projet.....	5
I.4. Perspectives pour la poursuite du développement de l’outil .....	5
<b>II. Axe II – prospections et inventaires mycologiques .....</b>	<b>6</b>
II.1. Méthodologie .....	6
II.1.a. Prospections .....	6
II.1.b. Champ taxonomique d’étude.....	6
II.1.c. Détermination, herbier, banque d’images .....	6
II.1.d. Données brutes .....	6
II.2. Résultats des inventaires.....	6
II.2.a. Calendrier des visites.....	6
II.2.b. Etat d’avancement du travail d’inventaire .....	7
II.2.c. Cartographie des relevés .....	8
II.2.d. Catalogue des taxons observés .....	9
II.2.e. Taxons à statut .....	12
<b>III. Axe III – Eléments de bioindication mycologique pour les VFPlaine de Midi-Pyrénées</b>	<b>13</b>
III.1. Présence de taxons déjà identifiés comme indicateurs de naturalité forestière.....	13
III.2. Présence de taxons indicateurs d’ancienneté forestière .....	14
III.3. Comparaison des VF de plaine inventoriées avec d’autres forêts caducifoliées du grand Sud-ouest et des sapinières pyrénéennes.....	15
III.4. Cartes de répartition actualisées et photographies in situ des meilleurs indicateurs observés .....	18
III.5. Nouveaux champignons candidats pour la bioindication forestière .....	28
<b>IV. Bibliographie .....</b>	<b>32</b>
<b>V. Annexes .....</b>	<b>33</b>
V.1. Annexe 1 : liste des publications dépouillées pour l’amendement de la BDD de champignons saproxyliques au 12/03/2019 (GC ; CC ; MR ; JCJ).....	33
V.2. Annexe 2 : extrait de la BDD au 12/03/2019 (une partie des lignes filtrées et des colonnes masquées).....	37
V.3. Annexe 3 : relevés bruts par station .....	38

## I. Axe 1 – poursuite du développement d’une base de données de champignons saproxyliques indicateurs de naturalité forestière

### I.1. Contexte et objectifs de l’outil

À l’heure actuelle des outils opérationnels permettent d’évaluer la biodiversité potentielle de forêts sur la base d’une étude de terrain succincte et en l’absence de compétences naturalistes particulières (ex. en France : IBP ; Larrieu et al. 2016). Parallèlement, de nombreuses études européennes, publiées ou non, permettent d’améliorer la connaissance des *exigences écologiques de taxons précis*, et de générer d’importants jeux de données, y compris concernant des *champignons saproxyliques* liés aux forêts à forte naturalité. En revanche, aucun outil ne synthétise ces connaissances disparates ni ne permet de hiérarchiser de façon objective et reproductible les enjeux mycologiques saproxyliques de peuplements forestiers sur la base de relevés naturalistes précis. Les objectifs opérationnels de notre outil sont de 1) compiler et standardiser au sein d’une base de données en construction, la connaissance existante sur les macromycètes saproxyliques européens, et en particulier sur les taxons liés aux forêts à forte naturalité, 2) amender et de compléter cette compilation sur la base des observations réalisées par le CBNPMP dans le cadre de différentes études mycologiques menées en forêt, 3) aboutir au développement d’un outil de calcul d’un indice d’intérêt saproxylique sur la base de relevés mycologiques fins, et 4) de calibrer cet indice en s’appuyant sur des jeux de données existants en France métropolitaine.

### I.2. Historique de réalisation antérieur au projet

#### 2010-2012

- ✓ Sélection de 279 taxons, renseignement de certains traits de vie et évaluation en tant que bioindicateurs (« Note » du taxon), sur la base de publications de listes européennes de bioindicateurs, aboutissant à un travail inédit (V.3. Essai de liste d’espèces de champignons saproxyliques bioindicateurs. G. CORRIOL, version 4.2 (mars 2012).)
- ✓ Développement d’un **indice d’intérêt des communautés fongiques saproxyliques** (Savoie et al. 2011). Extrait du rapport précité :

*« La liste préliminaire compte 262 champignons saproxyliques indicateurs de sapinières naturelles à forts enjeux de conservation (annexe 13). A chaque taxon figurant sur la liste est associée une note, attribuée suivant une échelle allant de 0,5 à 8 points, selon sa rareté et son intérêt en tant que bioindicateur :*

*- RRR-RR, essentiellement dans les vieilles forêts à fort volume de bois mort : 8 points*

*- RR-R, essentiellement dans les vieilles forêts à fort volume de bois mort : 4 points*

*- R, essentiellement dans les forêts à fort volume de bois mort : 2 points*

*- AC-R, mais beaucoup plus fréquent dans les vieilles forêts à fort volume de bois mort : 0,5 point*

*La note attribuée à un site correspond à la somme des notes des taxons de la liste, dont on a pu*

noter la présence sur le site. L'indice d'intérêt pour un site correspond à la note du site rapportée au nombre de taxons saproxyliques total observé, le tout multiplié par 100 :

$$(Note_{\text{taxon1}} + Note_{\text{taxon2}} + \dots + Note_{\text{taxonN}}) \times 100$$

$$\text{Indice}_{\text{site1}} = \frac{\text{Nombre de taxons saproxyliques}_{\text{site1}}}{\dots}$$

### **2012-2017**

- ✓ Affinement des catégories d'intérêt des taxons bioindicateurs sur la base de l'expertise du CBNPMP (divers projets régionaux et extrarégionaux).

#### *1.3. Avancées dans le cadre du présent projet*

### **2018**

- ✓ Mise en correspondance de la base existante avec le référentiel national TAXREF V7 (Gargominy et al. 2013), et ajout de l'ensemble des taxons valides (saproxyliques et non saproxyliques),
- ✓ Intégration des travaux inédits d'Hubert Voiry (ONF, 2013-2015) sur les groupes fonctionnels et stratégies écologiques, concernant 383 taxons,
- ✓ Renseignement du « statut saproxylique » pour la grande majorité des taxons effectivement saproxyliques,
- ✓ Au total 52 publications ont été dépouillées (liste en Annexe 1), essentiellement européennes et contemporaines,
- ✓ Renseignement des traits de vie de 1181 taxons,
- ✓ Enquête auprès des auteurs de la "Saproxylic database" des Pays nordiques (Stockland et al. 2008), ainsi qu'auprès des gestionnaires de la plateforme de données PlutoF, supposés la mettre en ligne en 2018, encore en cours.

Un extrait de la BDD au 12/03/2019 figure en Annexe 2 (une partie des lignes filtrées et des colonnes masquées).

#### *1.4. Perspectives pour la poursuite du développement de l'outil*

- ✓ Nourrir la BDD champignons saproxyliques (mise à profit BDD Flora du CBNPMP et poursuite des recherches bibliographiques),
- ✓ mise en correspondance de la BDD avec la version V12 du référentiel national TAXREF,
- ✓ Poursuite du calibrage de l'indice avec des jeux de données existants,
- ✓ Diffusion de l'outil.

## **II. Axe II – prospections et inventaires mycologiques**

### ***II.1. Méthodologie***

#### ***II.1.a. Prospections***

Les prospections réalisées sont de deux types : des relevés mycologiques opportunistes peu fournis réalisés dans le cadre des prospections sites et placettes, de la journée de calage méthodologique etc, et des relevés plus complets dédiés au présent projet, à la journée ou la demi-journée. L'établissement des listes de récoltes est exclusivement basé sur l'observation des sporophores, dont la présence est notée sans notion quantitative.

#### ***II.1.b. Champ taxonomique d'étude***

Seuls les macromycètes ont été étudiés, parmi lesquels les basidiomycètes (*Agaricomycetidae*, *Gasteromycetidae*, *Aphyllorphoromycetidae* et *Heterobasidiomycetidae* dans la limite de nos compétences) et les ascomycètes non lichénisés > 2mm.

#### ***II.1.c. Détermination, herbier, banque d'images***

Les espèces triviales ont été identifiées sur le terrain. Les récoltes intéressantes et/ou problématiques ont été photographiées pour constitution d'une banque d'images, puis prélevées pour étude au laboratoire. Cette dernière a été réalisée à l'aide des réactifs macro- et microchimiques nécessaires et d'un microscope équipé d'un objectif à immersion. Une large littérature spécialisée a été utilisée pour les identifications. Les récoltes disponibles en quantité et qualité suffisantes ont été mises en herbier. Pour cela les échantillons ont été lentement séchés à 35°C à l'aide d'un dessiccateur puis aussitôt placés en sachets hermétiques. Ils sont ensuite congelés avant d'être déposés à l'herbier BBF au CBNPMP.

#### ***II.1.d. Données brutes***

L'ensemble des données produites a été saisi et cartographié dans les bases de données *Flora Pyrenaica / Geoflora* du CBNPMP. Elles figurent dans la partie *Résultats des inventaires*. Les relevés bruts par station figurent en Annexe 3.

### ***II.2. Résultats des inventaires***

#### ***II.2.a. Calendrier des visites***

Les prospections de terrain dédiées à ce travail se sont déroulées :

- le 14/11/2017 dans le vallon au sud de Fourcaut (PAYSSOUS, 31) par GC,
- le 14/11/2017 dans la combe au dessus de La Hourest (SAUVETERRE-DE-COMMINGES, 31) par GC,

- le 15/11/2017 dans le vallon du Bernès (MASCARAS, 32) par GC,
- le 15/11/2017 dans le bois du Trianon vers Berrams (MANCIET, 32) par GC,
- le 21/11/2017 dans le bois au nord de Le Lacay (SAMARAN, 32) par GC,
- le 21/11/2017 dans le bois de la Hagède à l'ouest du château de Bernet (MONLAUR-BERNET, 32) par GC,
- le 22/11/2017 à l'Arréoula (CAUBOUS, 65) par GC,
- le 16/02/2018 dans la propriété de Mr Jean-Pierre Gosselin, le bois de Lasséoube (MOULEDOUS, 65), en présence de celui-ci, par GC,
- le 29/10/2018 dans la propriété de Mr Jean-Pierre Gosselin, le bois de Lasséoube (MOULEDOUS, 65), en présence de celui-ci, par CH,
- le 29/10/2018 au bois de Haubelon (MAGNAN, 32) par CH.

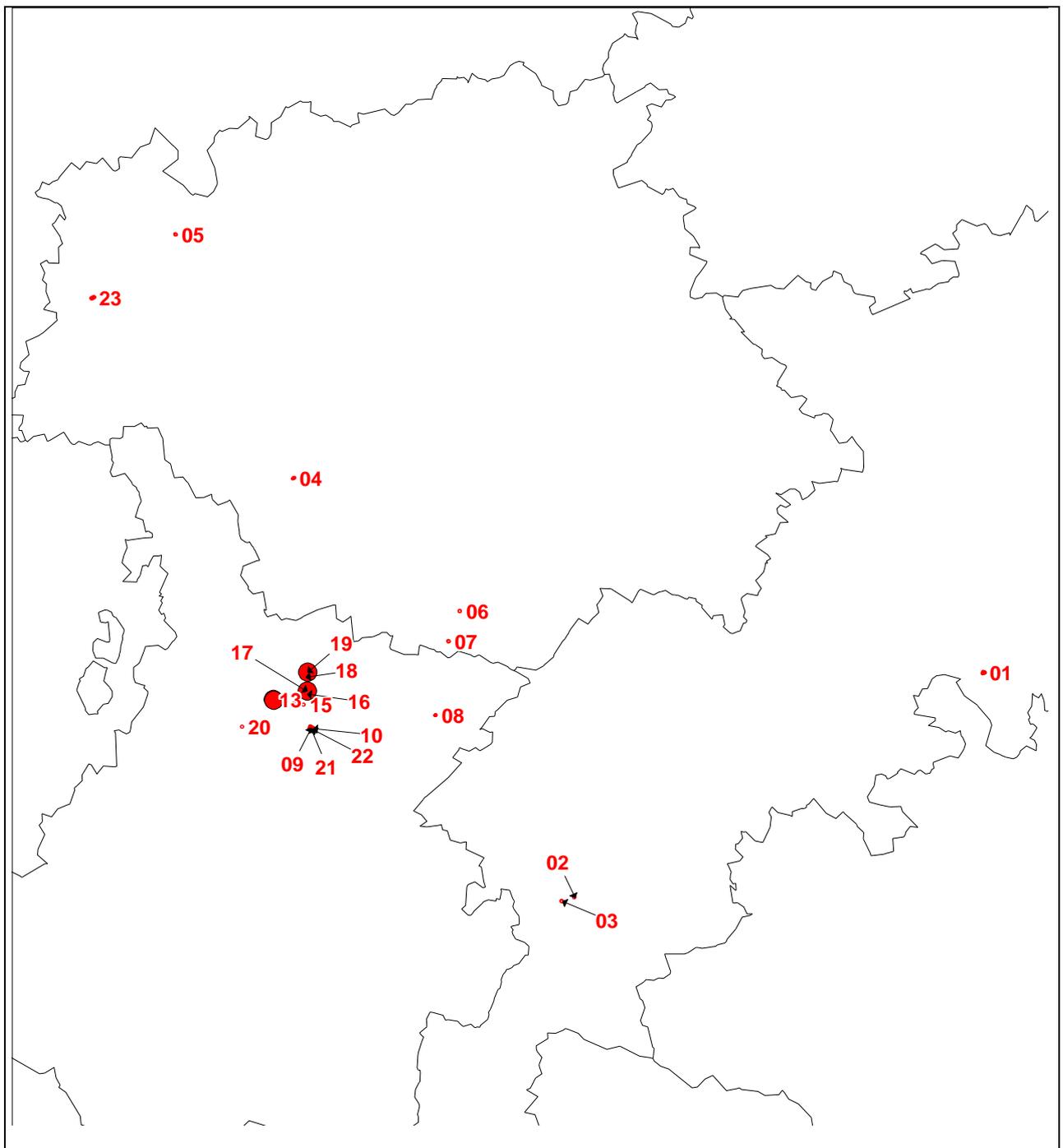
### *II.2.b. Etat d'avancement du travail d'inventaire*

Les 23 relevés (1 à 80 taxons) rassemblent 258 taxons. À ce niveau, le nombre de taxons par localité reflète d'avantage le niveau de connaissance que la richesse des sites. Suivant les relevés, le niveau de connaissance est le suivant :

Inconnu	non significatif	partiel superficiel	partiel interprétable	poussé	très poussé
---------	------------------	------------------------	--------------------------	--------	-------------

Des études statistiques réalisées dans le cadre du projet RENECOFOR (MOREAU et al., 2002) suggèrent que 12 est le nombre minimal de sorties nécessaire pour obtenir un aperçu significatif de la richesse fongique spécifique sur un site.

### II.2.c. Cartographie des relevés



Echelle 1 : 419570

Scan25@IGN2016

## II.2.d. Catalogue des taxons observés

### Liste des taxons (258) :

- Abortiporus biennis* (Bull. : Fr.) Singer  
*Agaricus silvaticus* J.C. Sch.  
*Amanita junquillea* Quélet  
*Amanita pantherina* (de Candolle : Fr.) Krombholz  
*Amanita phalloides* (Fr. : Fr.) Link  
*Amanita rubescens* (Pers. : Fr.) Pers.  
*Arachnopeziza cornuta*  
*Armillaria mellea* (Vahl : Fr.) Kummer  
*Ascocoryne cylichnium*  
*Astraeus hygrometricus* (Pers. : Pers.) Morgan  
*Auricularia auricula-judae* (Bull. : Fr.) Wettstein  
*Auricularia mesenterica* (Dicks. : Fr.) Pers.  
*Bertia moriformis* (Tode) De Notaris  
*Biscogniauxia nummularia* (Bulliard) Kuntze  
*Bolbitius reticulatus* (Pers. : Fr.) Ricken  
*Boletus edulis* Bull. : Fr.  
*Boletus queletii* Schulzer von Muggenburger  
*Botryobasidium asperulum* (D.P. Rogers) Boidin  
*Botryobasidium candicans* J. Eriksson  
*Botryobasidium subcoronatum* (von Höhnel & Litschauer) Donk  
*Botryohyphochnum isabellinus* (Fr.) Donk  
*Byssocorticium atrovirens* (Fr. : Fr.) Bondarzew & Singer  
*Calvatia excipuliformis* (Scop. : Pers.) Perdeck  
*Calycina citrina* (Batsch) Gray  
*Candelabrochaete septocystidia* (Burt) Burdsall  
*Cantharellus amethysteus* (Quélet) Saccardo  
*Ceriporiopsis gilvescens* (Bresadola) Domanski  
*Ceriporiopsis pannocinctus* (Romell) Gilbertson & Ryvarden  
*Cerocorticium confluens* (Fr. : Fr.) Jülich & Stalpers  
*Cerocorticium molare* (Chaillet : Fr.) Jülich & Stalpers  
*Chlorociboria aeruginascens* (Nylander)  
*Kanouse ex C.S. Ramamurthi, Korf & L.R. Batra*  
*Chlorociboria aeruginosa* (Oeder) Seaver ex C.S. Ramamurthi, Korf & L.R. Batra  
*Clavicornia pyxidata* (Pers. : Fr.) Doty  
*Clavulina coralloides* (L. : Fr.) J. Schröter  
*Climacodon pulcherrimus* (Berk. & Curt.) Nikolajeva  
*Clitocybe phaeophthalma* (Pers.) Kuyper  
*Clitopilus pinsitus* (Fr. : Fr.) Jossierand  
*Clitopilus prunulus* (Scop. : Fr.) Kummer  
*Collybia butyracea* (Bull. : Fr.) Kummer  
*Collybia butyracea f. asema* (Fr. : Fr.) Singer  
*Collybia fusipes* (Bull. : Fr.) Quélet  
*Collybia peronata* (Bolt. : Fr.) Kummer  
*Confertium insidiosum* (Bourdot & Galzin) Hallenberg  
*Coniophora olivacea* (Fr. : Fr.) P. Karsten  
*Coniophora puteana* (Schum. : Fr.) P. Karsten  
*Coprinus micaceus* (Bull. : Fr.) Fr.  
*Craterellus cornucopioides* (L. : Fr.) Pers.  
*Craterellus sinuosus* (Fr. : Fr.) Fr.  
*Crepidotus applanatus* (Pers.) Kummer  
*Crepidotus cesatii* (Rabenhorst) Saccardo  
*Crepidotus crocophyllus* (Berk.) Saccardo  
*Crepidotus mollis* (J.C. Sch. : Fr.) Kummer  
*Cyathus striatus* (Huds. : Pers.) Willdenow  
*Daedaleopsis confragosa* (Bolt. : Fr.) J. Schröter  
*Daedaleopsis tricolor* (Bull. : Fr.) Bondarzew & Singer  
*Dasyscyphella nivea* (R. Hedwig) Raitviir  
*Dentipratulum bialoviesense* Domanski  
*Entoloma hebes* (Romagnesi) Trimbach  
*Entoloma hirtum* (Velenovsky) Noordeloos  
*Eriopezia caesia* (Persoon) Rehm  
*Eutypa spinosa* (Persoon) Tulasne & C. Tulasne  
*Exidia glandulosa* (Bull. : Fr.) Fr.  
*Exidia thuretiana* (Léveillé) Fr.  
*Exidia truncata* Fr. : Fr.  
*Fistulina hepatica* (J.C. Sch. : Fr.) Withering  
*Flammulaster limulatooides* P.D. Orton  
*Fomes fomentarius* (L. : Fr.) Fr.  
*Fomitopsis pinicola* (Swartz : Fr.) P. Karsten  
*Funalia gallica* (Fr. : Fr.) Bondarzew & Singer  
*Galerina autumnalis* (Peck) A.H. Smith & Singer  
*Galerina hypnorum* (Schrank : Fr.) Kühner  
& *Galerina marginata* (Batsch) Kühner  
*Ganoderma adspersum* (Schulzer von Muggenburger) Donk  
*Ganoderma lipsiense* (Batsch) G.F. Atkinson  
*Ganoderma lucidum* (W. Curtis : Fr.) P. Karsten  
*Gloeocystidiellum clavuligerum* (von Höhnel & Litschauer) K.K. Nakasone  
*Gloiothete citrina* (Pers.) Ginns & Freeman  
*Grifola frondosa* (Dicks. : Fr.) S.F. Gray  
& *Guepiniopsis buccina* (Pers. : Fr.) Kennedy  
*Gyroporus castaneus* (Bull. : Fr.) Quélet  
*Hemimycena cephalotricha* (Josserand) Singer  
*Hemimycena cucullata* (Pers. : Fr.) Singer  
*Hericium cirrhatum* (Pers. : Fr.) Nikolajeva  
*Hericium clathroides* (Pallas : Fr.) Pers.  
*Hohenbuehelia grisea* (Peck) Singer  
*Hyalorbilia inflatula* (P. Karsten) Baral & G. Marson  
*Hydnum repandum* L. : Fr.  
*Hydropus floccipes* (Fr.) Singer  
*Hydropus subalpinus* (von Höhnel) Singer  
*Hygrocybe citrinovirens* (J.E. Lange) J. Schäffer  
*Hygrophoropsis aurantiaca* (Wulfen : Fr.) R. Maire  
*Hygrophorus cossus* (Sow.) Fr.  
*Hymenochaete rubiginosa* (Dicks. : Fr.) Léveillé  
*Hyphoderma cremeoalbum* (von Höhnel & Litschauer) Jülich  
*Hyphoderma puberum* (Fr. : Fr.) Wallroth  
*Hyphoderma sambuci* (Pers. : Fr.) Jülich  
*Hyphoderma setigerum* (Fr. : Fr.) Donk  
*Hyphoderma transiens* (Bresadola) Parmasto  
*Hyphodontia alutaria* (Burt) J. Eriksson  
*Hyphodontia nespori* (Bresadola) J. Eriksson & Hjortstam  
*Hypholoma fasciculare* (Huds. : Fr.) Kummer  
*Hypholoma lateritium* (J.C. Sch. : Fr.) Kummer  
*Hypochnicium analogum* (Bourdot & Galzin) J. Eriksson  
& *Hypochnicium erikssonii* Hallenberg & Hjortstam

*Hypoxylon cohaerens* var. *microsporum* J.D. Rogers & Candoussau  
*Hypoxylon fragiforme* (Scopoli) J. Kickx f.  
*Hypoxylon fuscum* (Persoon) Fries  
*Hypoxylon stygium* var. *annulatum* (Rehm) Y.M. Ju & J.D. Rogers  
*Inocybe cookei* Bresadola  
*Inocybe petiginosa* (Fr. : Fr.) Gillet  
*Inonotus cuticularis* (Bull. : Fr.) P. Karsten  
*Irpex fimbriatus* (Pers. : Fr.) Kotiranta & Saarenoksa  
*Irpex nitidus* (Pers. : Fr.) Saarenoksa & Kotiranta  
*Kretzschmaria deusta* (Hoffmann) P.M.D. Martin  
*Laccaria affinis* (Singer) M. Bon  
*Laccaria amethystina* (Hudson ? Kummer) Cooke  
*Laccaria bicolor* (R. Maire) P.D. Orton  
*Lacrymaria lacrymabunda* (Bull. : Fr.) Patouillard  
*Lactarius blennius* (Fr. : Fr.) Fr.  
*Lactarius chrysorheus* Fr.  
*Lactarius quietus* (Fr. : Fr.) Fr.  
*Lactarius subdulcis* (Pers. : Fr.) S.F. Gray  
*Laetiporus sulphureus* (Bull. : Fr.) Murrill  
*Lenzites betulinus* (L. : Fr.) Fr.  
*Lepista flaccida* (Sow. : Fr.) Patouillard  
*Lepista nebularis* (Batsch : Fr.) Harmaja  
*Leptosporomyces roseus* Jülich  
*Leucocoprinus brebissonii* (Godey) Locquin  
*Lycoperdon perlatum* Pers. : Pers.  
*Macrolepiota fuliginosa* (Barla) M. Bon  
*Macrolepiota mastoidea* (Fr. : Fr.) Singer  
*Marasmiellus candidus* (Bolt.) Singer  
*Marasmiellus omphaliformis* (Kühner) Noordeloos  
*Marasmiellus ramealis* (Bull. : Fr.) Singer  
*Marasmius alliaceus* (Jacq. : Fr.) Fr.  
*Marasmius bulliardii* Quélet  
*Marasmius epiphyllodes* (Rea) Saccardo & Trotter  
*Marasmius hudsonii* (Pers. : Fr.) Fr.  
*Marasmius rotula* (Scop. : Fr.) Fr.  
*Marasmius setosus* (Sow.) Noordeloos  
*Megacollybia platyphylla* (Pers. : Fr.) Kottaba & Pouzar  
*Meruliopsis corium* (Pers. : Fr.) Ginns  
*Mucronella calva* (Alb. & Schw. : Fr.) Fr.  
*Mutinus caninus* (Huds. : Pers.) Fr.  
*Mycena acicula* (J.C. Sch.) Kummer  
*Mycena arcangeliana* Bresadola  
*Mycena capillaris* (Schum. : Fr.) Kummer  
*Mycena crocata* (Schr. : Fr.) Kummer  
*Mycena diosma* Kriegsteiner & Schwöbel  
*Mycena erubescens* von Höhnel  
*Mycena filopes* (Bull. : Fr.) Kummer  
*Mycena galericulata* (Scop. : Fr.) S.F. Gray  
*Mycena galopus* (Pers. : Fr.) Kummer  
*Mycena haematopus* (Pers. : Fr.) Kummer  
*Mycena inclinata* (Fr.) Quélet  
*Mycena pelianthina* (Fr. : Fr.) Quélet  
*Mycena polygramma* (Bull. : Fr.) S.F. Gray  
*Mycena pura* (Pers. : Fr.) Kummer  
*Mycena rosea* (Bull. ? Pers.) Gramberg  
*Mycena sanguinolenta* (Alb. & Schw. : Fr.) Kummer  
*Mycena speirea* (Fr. : Fr.) Gillet  
*Mycena stipitata* Maas Geesteranus & Schwöbel  
*Mycena vitilis* (Fr.) Quélet  
*Orbillia delicatula* (P. Karsten) P. Karsten  
*Oudemansiella mucida* (Schr. : Fr.) von Höhnel  
*Panellus stipticus* (Bull. : Fr.) P. Karsten  
*Paxillus involutus* (Batsch : Fr.) Fr.  
*Peniophora limitata* (Chaill. : Fr.) Cooke  
*Peziza arvernensis* Boudier  
*Peziza succosa* Berkeley  
*Phellinus ferruginosus* (Schr. : Fr.) Patouillard  
*Phellinus tuberculosus* (Baumgartner) Niemelä  
*Phlebia livida* (Pers. : Fr.) Bresadola  
*Phlebia merismoides* (Fr. : Fr.) Fr.  
*Phlebia nothofagi* (G.H. Cunningham) K.K. Nakasone  
*Phlebia rufa* (Pers. : Fr.) M.P. Christiansen  
*Phlebia tremellosa* (Schr. : Fr.) K.K. Nakasone & H.H. Burdsall  
*Phlebiella ardosiaca* (Bourdot & Galzin) K.-H. Larsson & Hjortstam  
*Phlebiella tulasnelloidea* (von Höhnel & Litschauer) Oberwinkler  
*Phlebiella vaga* (Fr. : Fr.) P. Karsten  
*Phlegena faginea* (Fr. : Fr.) Link  
*Physisporinus sanguinolentus* (Alb. & Schw. : Fr.) Pilát  
*Pleurotus ostreatus* (Jacq. : Fr.) Kummer  
*Plicaturopsis crispa* (Pers. : Fr.) D.A. Reid  
*Pluteus boudieri* P.D. Orton  
*Pluteus cervinus* (J.C. Sch. ?) Kummer  
*Pluteus hispidulus* (Fr. : Fr.) Gillet  
*Pluteus hispidulus* var. *cephalocystis* Schreurs  
*Pluteus luteovirens* Rea  
*Pluteus phlebophorus* (Ditmar : Fr.) Kummer  
*Pluteus podospileus* Saccardo & Cuboni  
*Pluteus satur* Kühner & Romagnesi  
*Protomerulius caryae* (Schw.) Ryvarden  
*Psathyrella conopilus* (Fr. : Fr.) A. Pearson & Dennis  
*Psathyrella laevis* (Romagnesi) Moser ex Singer  
*Psathyrella senex* (Peck) A.H. Smith 1879  
*Pulcherricium caeruleum* (Lamarck : Fr.) Parmasto  
*Pycnoporus cinnabarinus* (Jacq. : Fr.) P. Karsten  
*Ramaria flavosalmonicolor* Schild  
*Ramaria stricta* (Pers. : Fr.) Quélet  
*Rickenella fibula* (Bull. : Fr.) Raiithelhuber  
*Rickenella swartzii* (Fr. : Fr.) Kuyper  
*Roridomyces roridus* (Scop. : Fr.) Rexer  
*Russula chloroides* (Krombholz) Bresadola  
*Russula foetens* (Pers. : Fr.) Pers.  
*Russula grisea* (Pers.?) Fr.  
*Russula mairei* Singer  
*Russula ochroleuca* Pers.  
*Russula risigallina* (Batsch) Saccardo  
*Schizophyllum commune* Fr. : Fr.  
*Schizopora flavipora* (Berk. & Curt. ex Cooke) Ryvarden  
*Schizopora paradoxa* (Schr. : Fr.) Donk  
*Schizopora radula* (Pers. : Fr.) Hallenberg  
*Scleroderma citrinum* Pers. : Pers.  
*Scleroderma verrucosum* (Bull. : Pers.) Pers.  
*Scopuloides ravenelii* (Cooke) Boidin & al.  
*Scopuloides rimosa* (Cooke) Jülich  
*Scutellinia crinita* (Bulliard) Lambotte  
*Scytinostroma hemidichophyticum* Pouzar  
*Setulipes androsaceus* (L. : Fr.) Antonin  
*Sidera vulgaris* (Fr.) Mieltinen  
*Simocybe centunculus* (Fr. : Fr.) P. Karsten  
*Simocybe sumptuosa* (P.D. Orton) Singer

*Sistotrema brinkmannii* (Bresadola) J. Eriksson  
*Sistotremastrum niveocremaeum* (von Höhnel & Litschauer) J. Eriksson  
*Skeletocutis nivea* (Junghuhn) Keller  
*Steccherinum ochraceum* (Pers. ex J.F. Gmel.) Gray  
*Stereum hirsutum* (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
*Stereum insignitum* Quélet  
*Stereum ochraceoflavum* (Schw.) J.B. Ellis  
*Stereum subtomentosum* Pouzar  
*Subulicystidium longisporum* (Patouillard) Parmasto  
*Tephroclybe rancida* (Fr. : Fr.) Donk  
*Tomentella punicea* (Alb. & Schw. : Fr.) J. Schröter  
*Tomentella viridula* Bourdot & Galzin  
*Tomentellopsis echinospora* (J.B. Ellis) Hjortstam  
*Trametes gibbosa* (Pers. : Fr.) Fr.  
*Trametes hirsuta* (Wulfen : Fr.) Pilát  
*Trametes versicolor* (L. : Fr.) Lloyd  
*Trechispora cohaerens* (Schw.) Jülich & Stalpers  
*Trechispora farinacea* (Pers. : Fr.) Liberta  
*Tremella aurantia* Schw. : Fr.  
*Tremella mesenterica* Retz. : Fr.  
*Trichaptum biforme* (Fr.) Ryvarden  
*Tricholoma album* (J.C. Sch. : Fr.) Kummer  
*Tricholoma pseudonictitans* M. Bon  
*Tricholoma scalpturatum* (Fr.) Quélet  
*Tricholoma sulphureum* (Bull. : Fr.) Kummer  
*Tubaria conspersa* (Pers. : Fr.) Fayod  
*Tubulicrinis thermometrus* (G.H. Cunningham) M.P. Christiansen  
*Tyromyces chioneus* (Fr. : Fr.) P. Karsten  
*Volvariella caesiointincta* P.D. Orton  
*Xenasma pruinosum* (Patouillard) Donk  
*Xerocomus badius* (Fr. : Fr.) Kühner ex E.-J. Gilbert  
*Xerula radicata* (Rehl. : Fr.) Dörfelt  
*Xylaria carpophila* (Persoon) Fries  
*Xylaria polymorpha* (Persoon) Greville

### II.2.e. Taxons à statut

- **Flammulaster limulatoides** P.D. Orton (Lr MP **NT**) - Station 23 : Magnan, Bois de Haubelon (Magnan)
- **Hericium cirrhatum** (Pers. : Fr.) Nikolajeva (Lr MP **NT**) - Stations 11, 21 : Bois de Lasséoube (Moulédous)
- **Hericium clathroides (Pallas : Fr.) Pers. = Hericium coralloides** (Scop. : Fr.) Pers. (Lr MP **EN**) - Station 23 : Magnan, Bois de Haubelon (Magnan)
- **Hygrocybe citrinovirens** (J.E. Lange) J. Schäffer (Lr MP **VU**) - Stations 12 : Marquerie, Mourère, hêtraie-chênaie acidiphile ancienne (Marquerie)
- **Inonotus cuticularis** (Bull. : Fr.) P. Karsten (Lr MP **EN**) - Stations 10 : Bois de Lasséoube (Moulédous)
- **Phlebia nothofagi** (G.H. Cunningham) K.K. Nakasone (Lr MP **VU**) - Stations 5, 7, 10 : Bois du Trianon vers Berrams (Manciet), Bois de la Hagède à l'ouest du château de Bernet (Monlaur-Bernet), Bois de Lasséoube (Moulédous)
- **Pluteus podospileus** Saccardo & Cuboni (Lr MP **NT**) - Stations 15 : Peyriguère, vallon de Seignac, hêtraie-chênaie ancienne rive gauche (Peyriguère)
- **Protomerulius caryae** (Schw.) Ryvarden (Lr MP **EN**) - Stations 5, 6 : Bois du Trianon vers Berrams (Manciet), Bois au nord de "Le Lacay" à Samaran (Samaran)
- **Volvariella caesiointincta** P.D. Orton (Lr MP **EN**) - Stations 2 : Vallon au sud de "Fourcaut" (Payssous)

Les numéros de station correspondent à ceux de la cartographie de la partie II.2.c., et aux relevés bruts présentés en Annexe 3.

### III. Axe III – Éléments de bioindication mycologique pour les VFPlaine de Midi-Pyrénées

#### III.1. Présence de taxons déjà identifiés comme indicateurs de naturalité forestière

CODE REF	Nom valide (Taxref V7)	Statut saproxylique	Note
465163	<i>Protomerulius caryae</i> (Schw.) Ryvarden	1	8
38926	<i>Volvariella caesiotincta</i> P.D. Orton	1	4
41914	<i>Ceriporiopsis pannocinctus</i> (Romell) Gilbertson & Ryvarden	1	4
465078	<i>Phlebia nothofagi</i> (G.H. Cunningham) K.K. Nakasone	1	4
36765	<i>Bolbitius reticulatus</i> (Pers. : Fr.) Ricken	1	4
43032	<i>Hypochnicium analogum</i> (Bourdot & Galzin) J. Eriksson	1	4
43086	<i>Inonotus cuticularis</i> (Bull. : Fr.) P. Karsten	1	4
42702	<i>Hericium clathroides</i> (Pallas : Fr.) Pers.	1	4
43983	<i>Phleogena faginea</i> (Fr. : Fr.) Link	1	2
41906	<i>Ceriporiopsis gilvescens</i> (Bresadola) Domanski	1	2
33092	<i>Crepidotus crocophyllus</i> (Berk.) Saccardo	1	2
42080	<i>Hericium cirrhatum</i> (Pers. : Fr.) Nikolajeva	1	2
469719	<i>Hohenbuehelia fluxilis</i> var. <i>grisea</i> (Peck) P. Roux	1	2
35894	<i>Flammulaster limulatoides</i> P.D. Orton	1	2
42504	<i>Fomes fomentarius</i> (L. : Fr.) Fr.	1	0,5
42524	<i>Funalia gallica</i> (Fr. : Fr.) Bondarzew & Singer	1	0,5
42541	<i>Ganoderma adspersum</i> (Schulzer von Muggenburg) Donk	1	0,5
44625	<i>Stereum insignitum</i> Quélet	1	0,5
38902	<i>Pluteus satur</i> Kühner & Romagnesi	1	0,5
463506	<i>Scytinostroma hemidichophyticum</i> Pouzar	1	0,5
41686	<i>Botryohypochnus isabellinus</i> (Fr.) Donk	1	0,5
32026	<i>Clitopilus pinsitus</i> (Fr. : Fr.) Jossierand	1	0,5
38865	<i>Pluteus luteovirens</i> Rea	1	0,5
38877	<i>Pluteus phlebophorus</i> (Ditmar : Fr.) Kummer	1	0,5
15837900	<i>Eutypa spinosa</i> (Persoon) Tulasne & C. Tulasne	1	0,5
30913	<i>Hydropus floccipes</i> (Fr.) Singer	1	0,5
34488	<i>Pleurotus ostreatus</i> (Jacq. : Fr.) Kummer	1	0,5
36625	<i>Simocybe sumptuosa</i> (P.D. Orton) Singer	1	0,5
38849	<i>Pluteus hispidulus</i> (Fr. : Fr.) Gillet	1	0,5
40826	<i>Clavicornia pyxidata</i> (Pers. : Fr.) Doty	1	0,5

Pour rappel (cf. partie I.2. *Historique de réalisation antérieur au projet*) : à chaque taxon figurant sur la liste est associée une note, attribuée suivant une échelle allant de 0,5 à 8 points, selon sa rareté et son intérêt en tant que bioindicateur :

- RRR-RR, essentiellement dans les vieilles forêts à fort volume de bois mort : 8 points
- RR-R, essentiellement dans les vieilles forêts à fort volume de bois mort : 4 points
- R, essentiellement dans les forêts à fort volume de bois mort : 2 points
- AC-R, mais beaucoup plus fréquent dans les vieilles forêts à fort volume de bois mort : 0,5 point.

### *III.2. Présence de taxon indicateur d'ancienneté forestière*

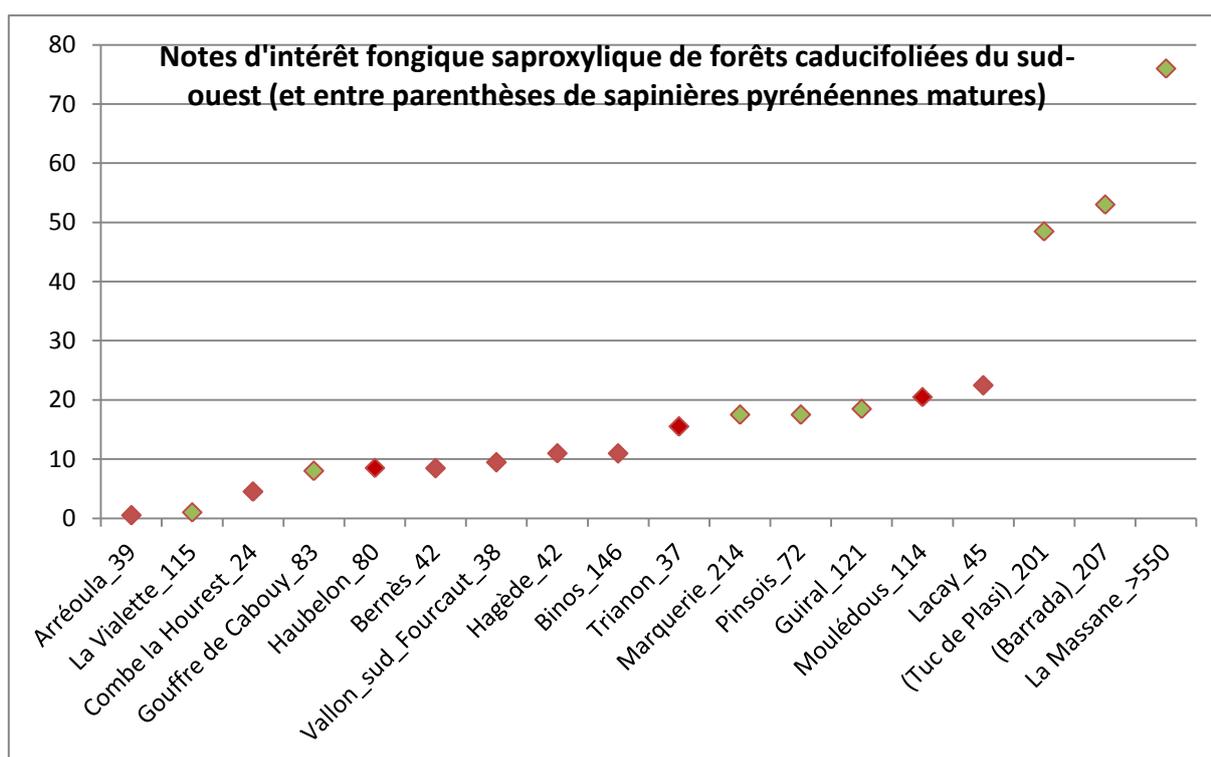
Outre la présence de nombreux indicateurs de maturité forestière, dépendants des volumes de bois mort et de ses qualités, nous avons observé un champignon ectomycorhizique quant à lui dépendant de la continuité de l'état boisé. Il s'agit d'un indicateur de forêt ancienne.

La première mention midi-pyrénéenne de *Ramaria flavosalmonicolor* Schild est issue d'une hêtraie-chênaie acidiphile du collinéen des Hautes-Pyrénées, à Marquerie. Il s'agit de façon certaine d'une forêt assez ancienne, car présente sur les cartes de Cassini et d'Etat major, sans doute bien plus ancienne, mais très modeste quant à ses caractères de maturité forestière.

Extrait de Corriol et al. 2014 : « Le genre *Ramaria* comprend de nombreuses espèces de champignons ectomycorhiziques particulièrement exigeantes en termes de stabilité d'écosystème forestier. La plupart d'entre elles sont rares actuellement (particulièrement en plaine) et subordonnées à des forêts anciennes et à des sols préservés d'eutrophisation. Les données régionales sont fragmentaires et parfois problématiques du fait de la difficulté de détermination des espèces (la plupart ne peuvent être identifiées avec certitude sur le terrain et nécessite une étude microscopique approfondie). »

### III.3. Comparaison des VF de plaine inventoriées avec d'autres forêts caducifoliées du grand Sud-ouest et des sapinières pyrénéennes

Pour chaque forêt caducifoliée (hêtraie, hêtraie-chênaie, chênaie-hêtraie), ou sapinière pyrénéenne mature, on somme les notes des taxons précédemment identifiés comme saproxyliques indicateurs de naturalité forestière présents sur le site. On obtient une note d'intérêt saproxylique par site, représentée en ordonnée. Sur ce graphe, en rouge figurent les forêts inventoriées dans le cadre du présent travail, en vert d'autres forêts du grand-sud-ouest pour lesquelles on dispose d'un inventaire interprétable. Le nombre noté à la suite du nom des sites correspond au nombre de taxons de champignons inventoriés sur le site. Ces inventaires ne sont en aucun cas exhaustifs.



La hêtraie de la Massane apparaît comme la forêt la plus intéressante d'un point de vue de son cortège de champignons saproxyliques. Ce résultat est non seulement cohérent mais attendu dans la mesure où la forêt n'y est plus exploitée depuis plus de 120 ans, que le site s'étend sur une superficie importante et est bien connu des mycologues français et européens. Il bénéficie d'un jeu de données très complet, notamment issu de spécialistes des champignons du bois mort, parmi lesquels de nombreux indicateurs de maturité forestière.

À titre indicatif, nous avons également placé sur le graphe trois sapinières(-hêtraies) pyrénéennes. Le Tuc de Plasi, situé au cœur du Parc National des Pyrénées, est une vaste sapinière à très forte maturité, sans trace d'exploitation (Savoie et al. 2015), et sort naturellement avec une très forte note, de même que le Barrada, jamais exploité ni pâturé dans sa partie est (partie qui a bénéficié des inventaires).

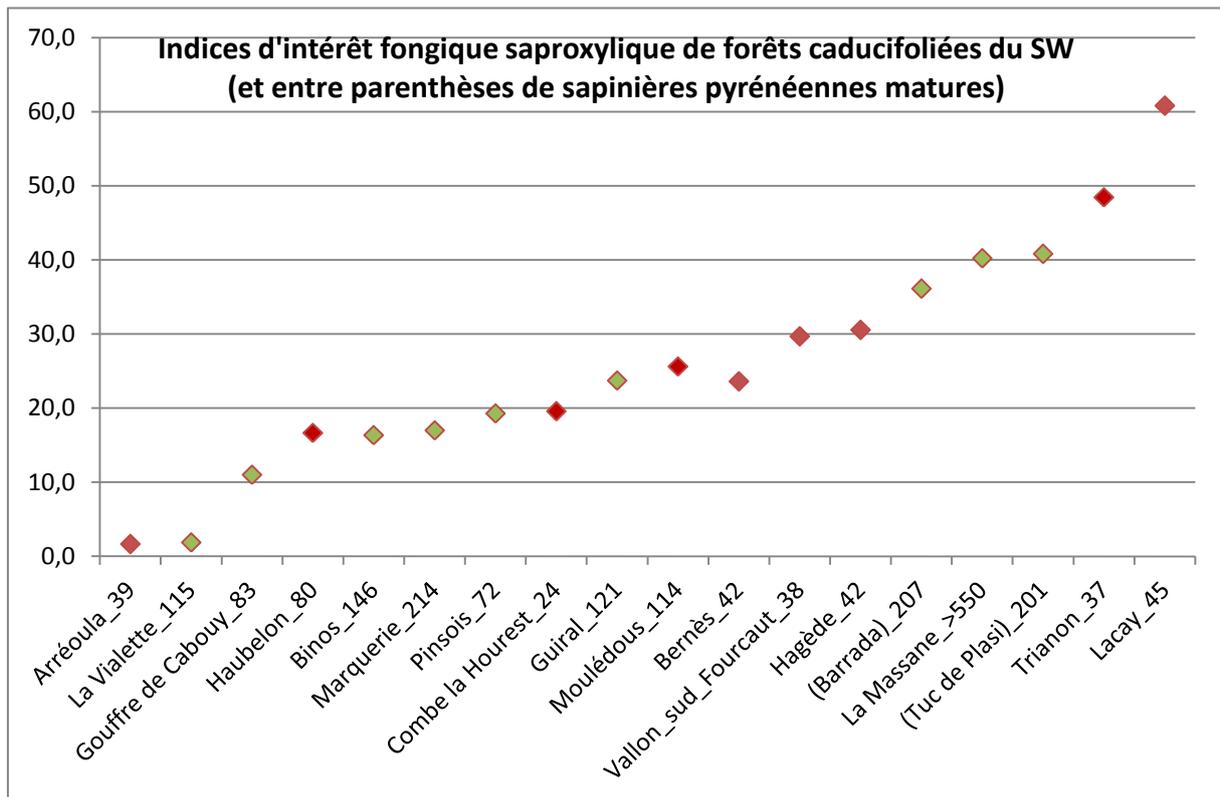
À l'opposé, la hêtraie acidiphile sub-atlantique de la Vialette, située sur la Causse du Larzac, apparaît comme une des forêts les moins intéressantes de notre échantillon. Il s'agit pourtant d'une forêt ancienne, possédant une flore indicatrice de continuité forestière. Elle a cependant

longuement été exploitée, jusqu'à aujourd'hui, où le bois mort au sol et les rémanents sont encore prélevés.

À l'exception du site d' l'Arréoula commenté ci-après, et d'après la note ici calculée, les forêts anciennes de plaine inventoriées dans le cadre de ce travail s'échelonnent le long d'un gradient d'intérêt déjà borné par des forêts connues du CBNPMP. À la lecture de ce graphe nous pourrions de fait conclure que l'intérêt des forêts de plaine étudiées est moyen. En réalité la Note précédemment calculée reste très dépendante du niveau de connaissance du site, et ce dernier demeure, dans notre jeu de données, très hétérogène d'un site à l'autre. En résumé plus le niveau de connaissance est faible (lui-même corrélé positivement au nombre de taxons inventoriés), plus la note du site est amenée à bouger, dans un sens ou l'autre, si l'on poursuit l'effort de prospection. On suggère de considérer avec beaucoup de précaution les sites pour lesquels ont été recensées moins de 100 taxons.

Une possibilité serait de rapporter cette Note au nombre de taxons de champignons inventoriés par site. En réalité cette division ne corrigerait que partiellement le biais car la composition des communautés inventoriées varie également significativement d'un site à l'autre suivant la spécialité des mycologues ayant réalisé les inventaires. Nous pensons en particulier aux sites ayant ou non bénéficié de prospections orientées sur les aphylophorales, parmi lesquelles figurent un plus grand nombre de taxons saproxyliques, et par conséquent un plus grand nombre de taxons notés.

Aussi nous proposons pour une autre lecture de rapporter la Note au nombre de taxons saproxyliques identifiés sur chaque site, afin de corriger, tant que possible, par rapport au niveau de connaissance de la communauté saproxylique de chaque site (indice d'intérêt saproxylique présenté dans la partie **1.2. Historique de réalisation antérieur au projet**). On obtient le graphe suivant :



Ainsi les bois du Trianon et du Lacay apparaissent comme les plus intéressants. Mais il figurent aussi parmi les moins bien connus (37 et 45 taxons respectivement). Bien que d'un intérêt certain semble-t-il (présence de taxons bioindicateurs très bien notés et sans doute têtes de file de tout un cortège d'intérêt), nous pensons qu'ils devraient de toute évidence se trouver en deça de La Massane si l'on y poursuit les inventaires. Le niveau de connaissance étant particulièrement bon à La Massane, l'indice y est quant à lui quasi-stabilisé.

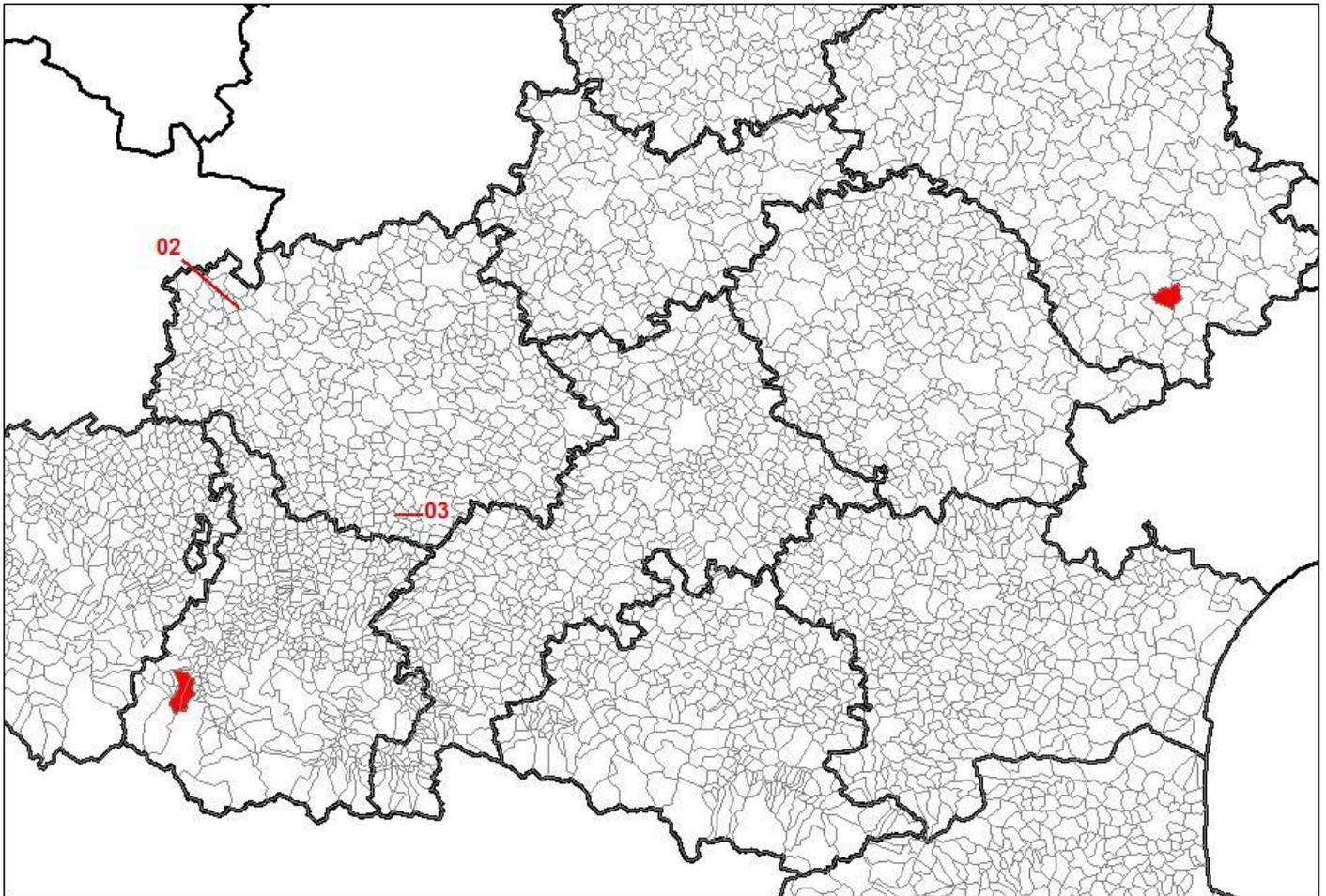
L'Arréoula semble constituer un cas particulier. Cette chênaie sessiliflore-hêtraie du Lannemezanais sort avec l'indice le plus faible bien qu'elle soit classée en tant que forêt de plaine à forte maturité dans la présente étude (Goux et al. 2019). Nous l'expliquons par un manque de représentativité de l'inventaire réalisé, ne totalisant que 39 taxons, et ne rassemblant à ce stade que des taxons saproxyliques assez ubiquistes, ou méconnus, et de fait non notés en tant que bioindicateurs. Parmi ces taxons nous proposons *Dentipratulum bialoviesense* en tant que nouveau candidat pour de la bioindication (cf. partie [III.5. Nouveaux champignons candidats pour la bioindication forestière](#)).

Pour améliorer notre hiérarchisation et comparer « à armes égales » l'intérêt fongique saproxylique de l'ensemble de ces forêts il serait également judicieux de calculer le pourcentage de la communauté saproxylique présente par rapport à la communauté saproxylique potentielle, cette dernière déterminée suivant les dryades représentées dans la forêt en question. À ce stade de renseignement de la BBD saproxylique, nous estimons n'avoir pas suffisamment d'éléments pour réaliser un tel calcul de manière satisfaisante.

### ***III.4. Cartes de répartition actualisées et photographies in situ des meilleurs indicateurs observés***

Ces cartes sont issues des bases de données du CBNPMP, qui rassemblent des informations sur son territoire d'agrément (Pyrénées et Midi-Pyrénées), ainsi que sur certains départements limitrophes. Les photographies des auteurs ont été réalisées *in situ* dans le cadre du projet, sauf mention contraire.

**Protomerulius caryae (Schw.) Ryvarden - 8 points**



4 stations, les 2 et 3 ont été découvertes dans le cadre de ce travail. Photo GC.



Manciet (32), Bois du Trianon,  
15/11/2017, sur tronc de *Fagus*  
stade 3-4

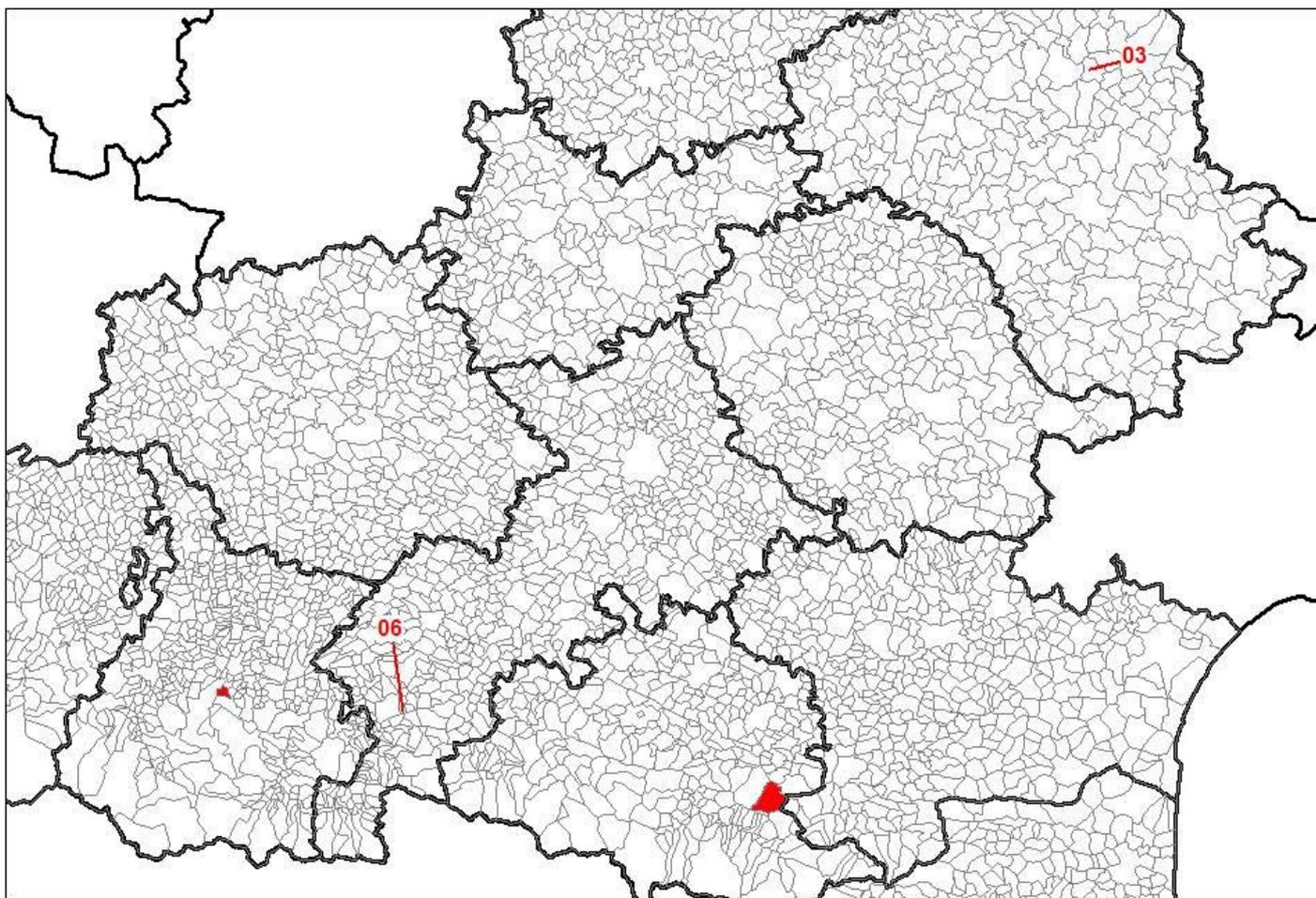
Samaran (32), 21/11/20174,  
sur tronc de *Fagus*, stade 3



***Protomerulius caryae***

- entièrement adhérent au substrat (pas de « chapeau ») ;
- pores grisâtres, 4 à 6 par mm ;
- marge blanchâtre ;
- brunissant au froissement.

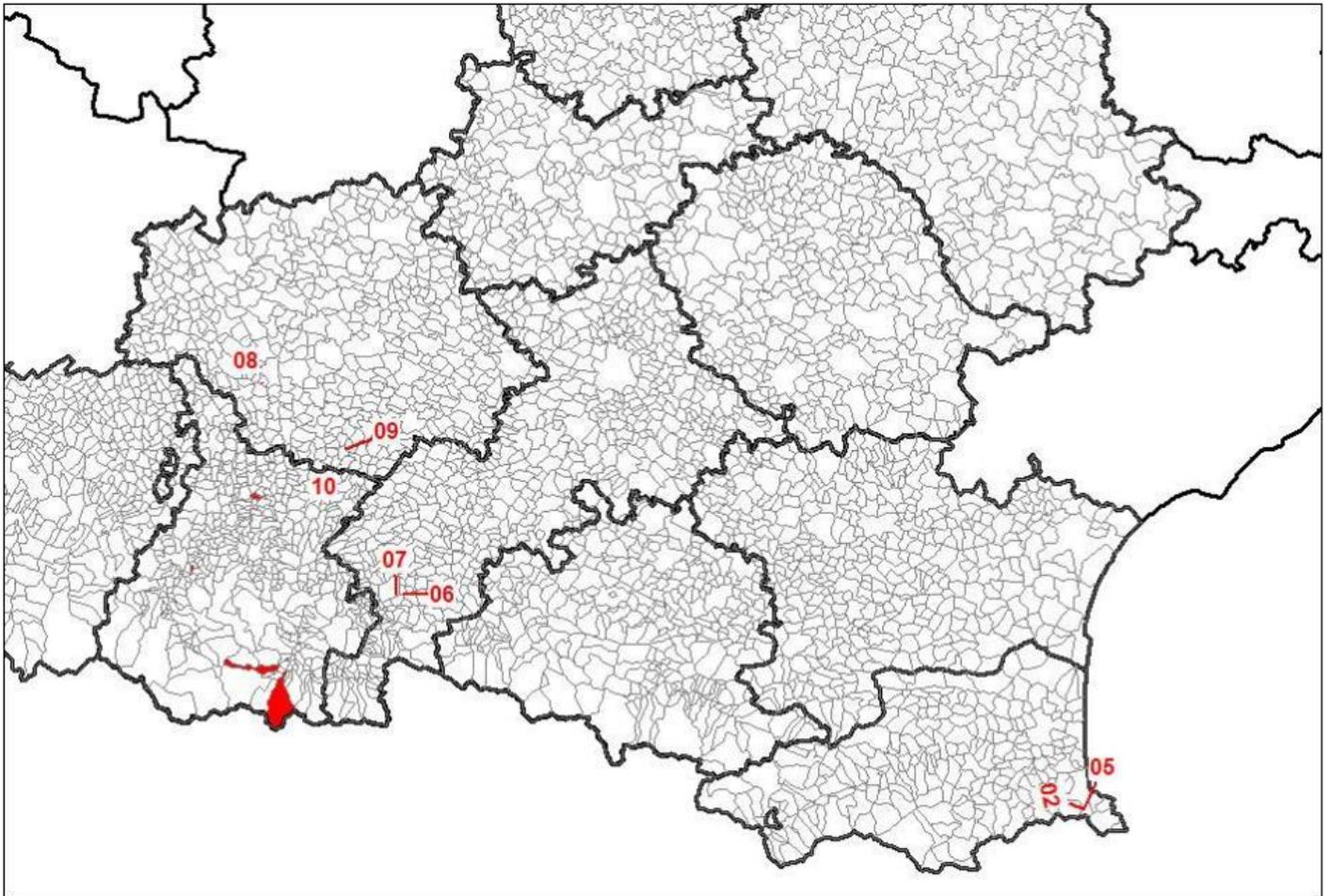
*Volvariella caesiotincta* P.D. Orton - 4 points



4 stations, la 06 a été découverte dans le cadre de ce travail. Photo GC à Fontainebleau (77).



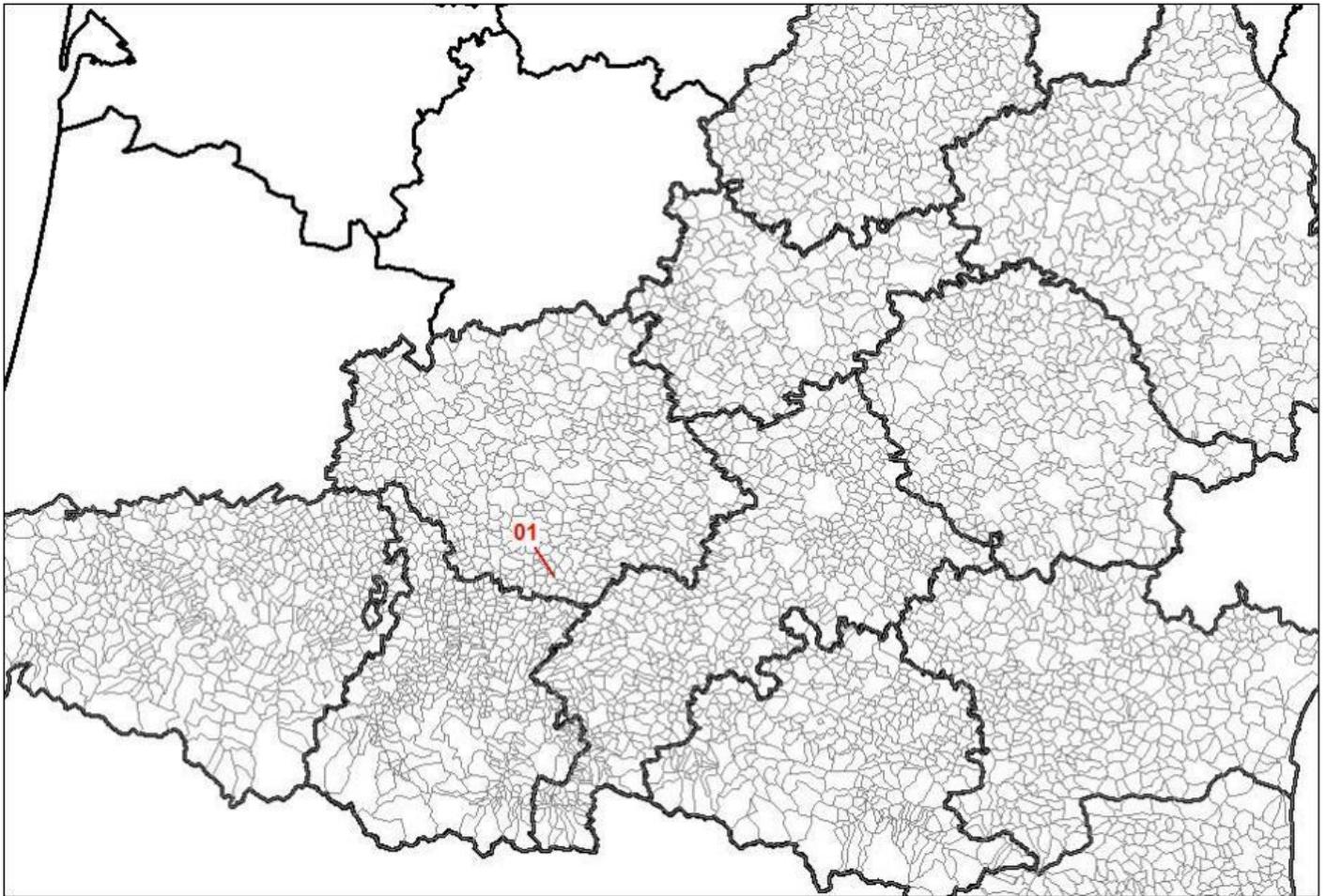
*Ceriporiopsis pannocinctus* (Romell) Gilbertson & Ryvarden – 4 points



10 stations, les stations 06 à 10 ont été découvertes dans le cadre de ce travail. Photo GC.



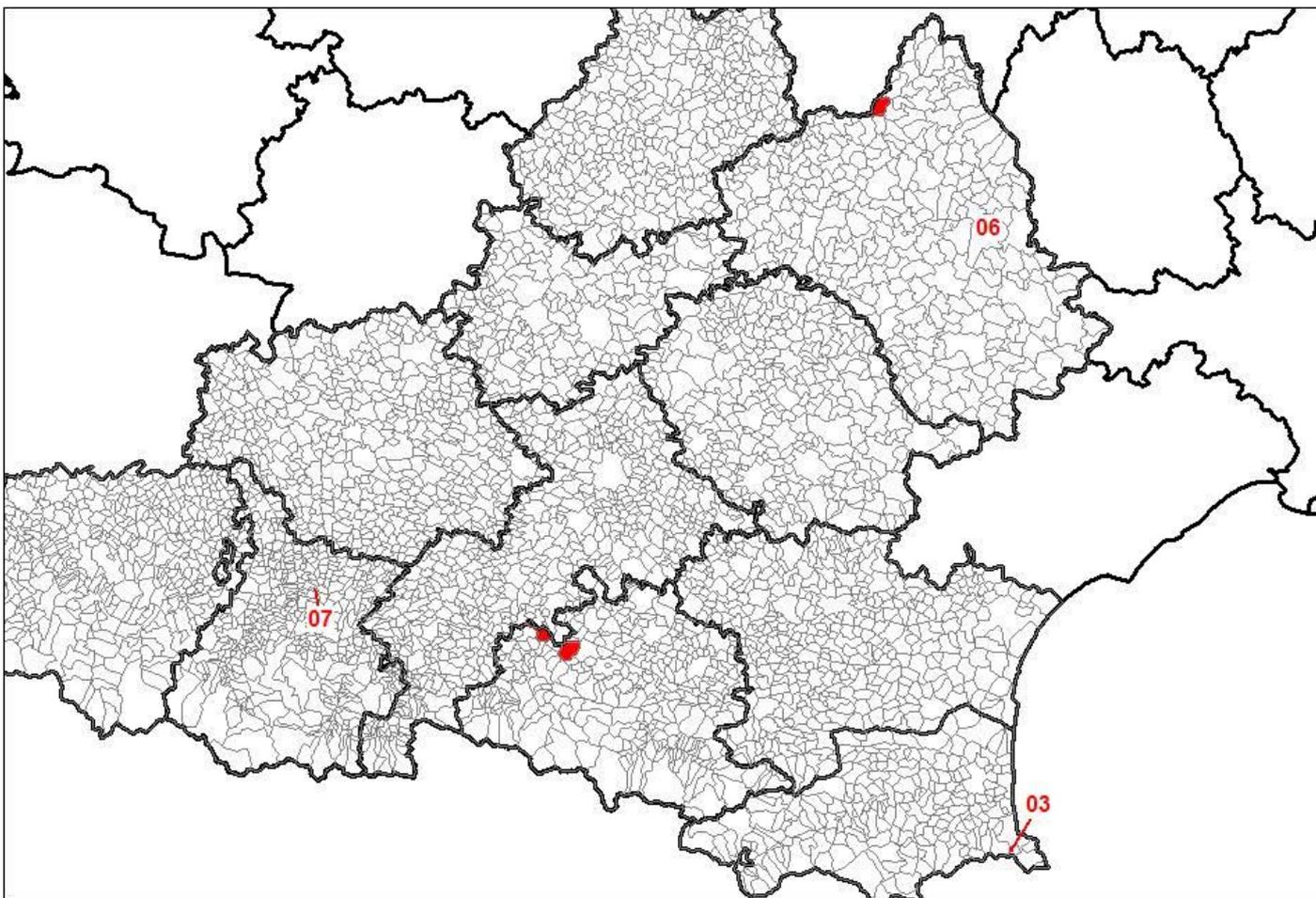
*Hypochnicium analogum* (Bourdot & Galzin) J. Eriksson – 4 points



Il s'agit de la première mention pour les Pyrénées et Midi-Pyrénées. Photo GC.



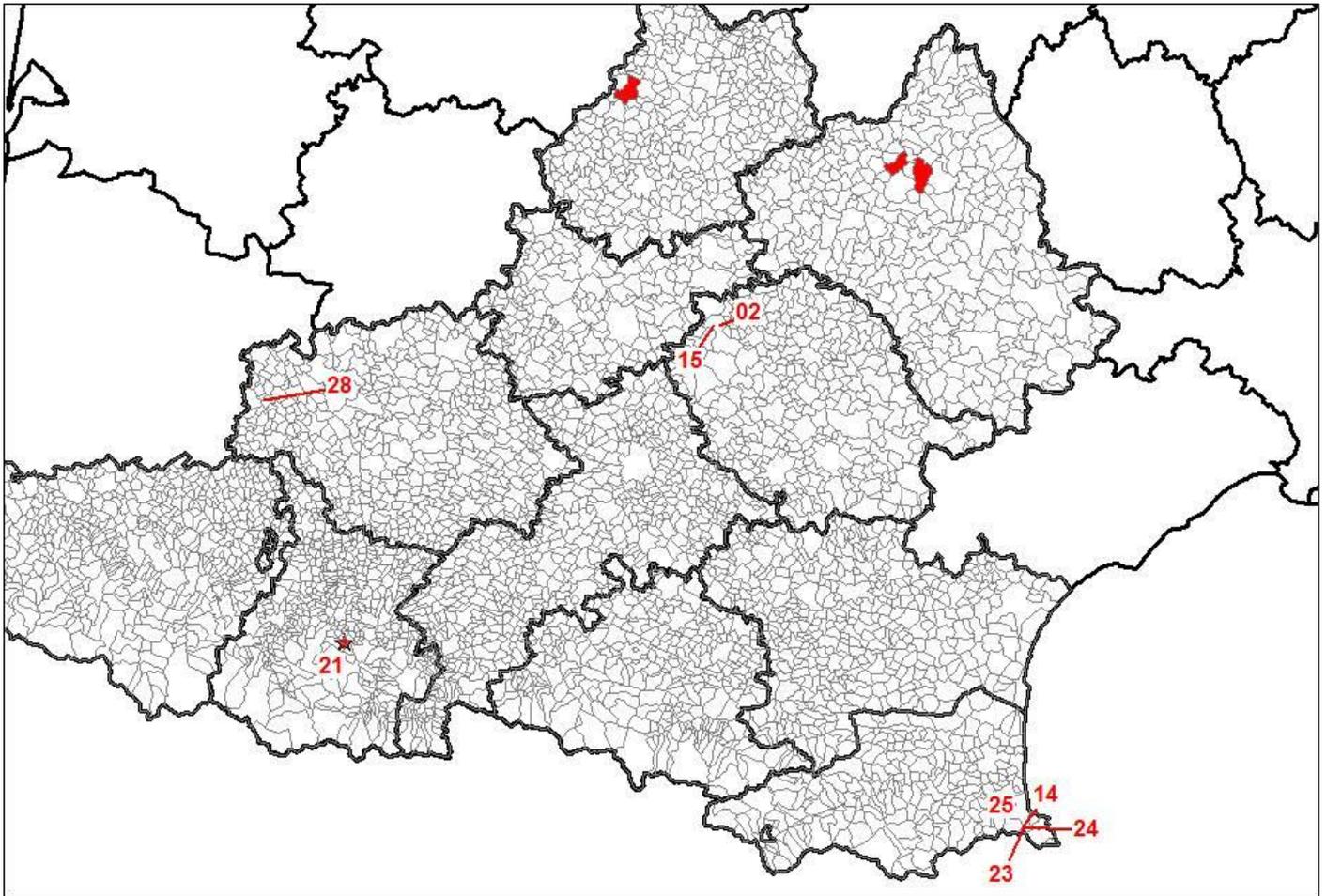
*Inonotus cuticularis* (Bull. : Fr.) P. Karsten - 4 points



5 stations, la 07 découverte dans le cadre de ce travail. Photo réalisée par GC au bois de Triès (Vézins-de-Lévezou, 12) dans le Parc naturel régional des Grands Causses.



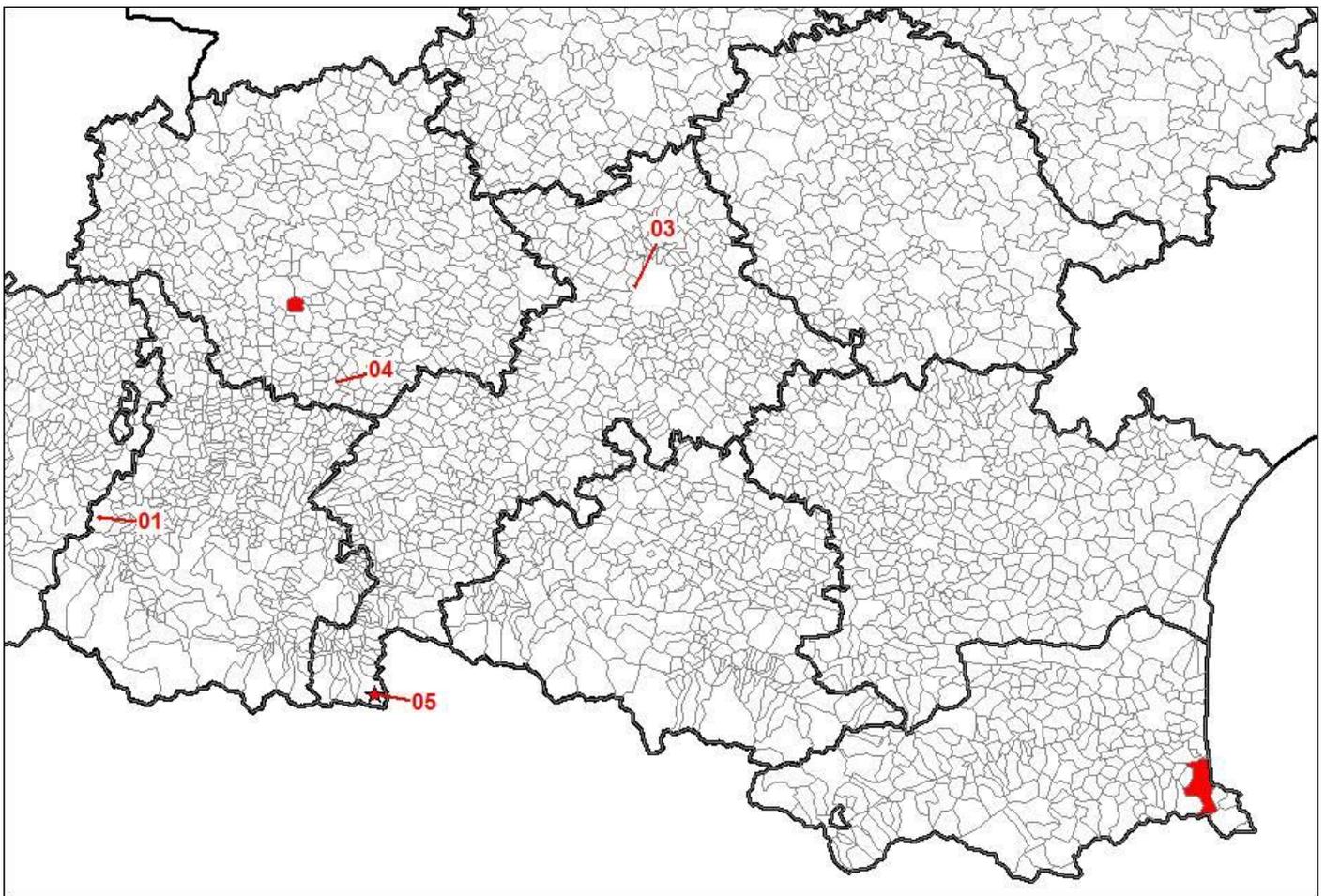
*Hericium clathroides* (Pallas : Fr.) Pers. – 4 points



11 données cartographiées ou communalisées, la 28 découverte dans le cadre de ce travail. Photo CH.

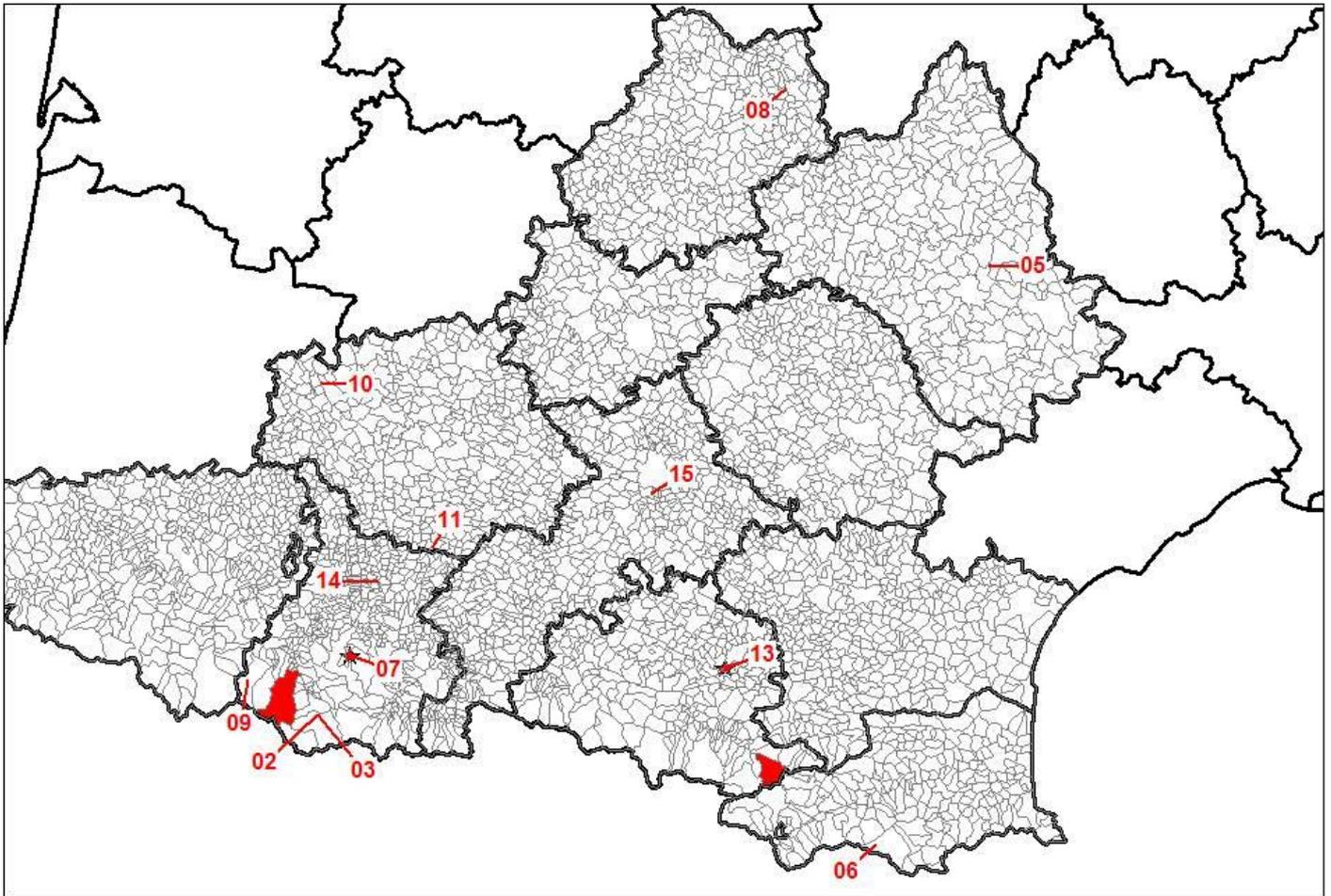


*Bolbitius reticulatus* (Pers. : Fr.) Ricken (+ var. *aleuriatus* (Fr. : Fr.) Bon) - 4 points



6 stations, la 4 découverte dans le cadre de ce travail. Photo GC.





14 stations, les 10, 11 et 14 découvertes dans le cadre de ce travail. Photos GC.



***Phlebia nothofagi***

- aiguillons aplatis, olivâtres en haut, blanchâtres en bas ;
- forte odeur d'ananas fermenté.

Manciet (32), Bois du Trianon,  
15/11/2017, sur tronc de *Fagus*  
stade 3-4

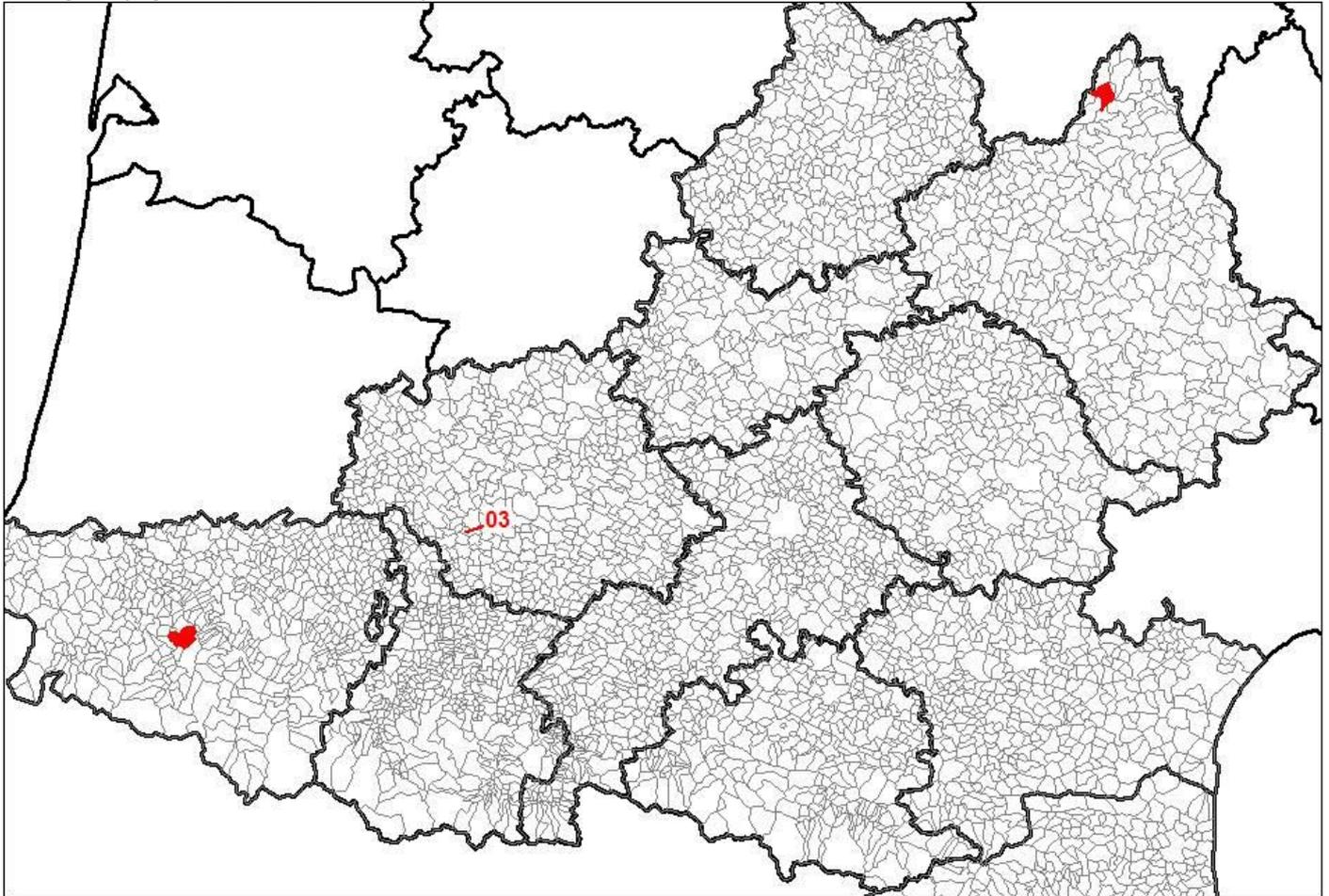


Monlaur-Bernet (32), 21/11/20174,  
sur tronc de *Fagus* ou *Carpinus*,  
stade 4



***Phlebia uda*** : CC, aiguillons fins,  
roussâtres, non odorant

*Phleogena faginea* (Fr. : Fr.) Link – 2 points



3 stations, la 03 découverte dans le cadre de ce travail. Photo GC.



### III.5. Nouveaux champignons candidats pour la bioindication forestière

#### ➤ *Dentipratulum bialoviesense* Domański – proposition 2 points

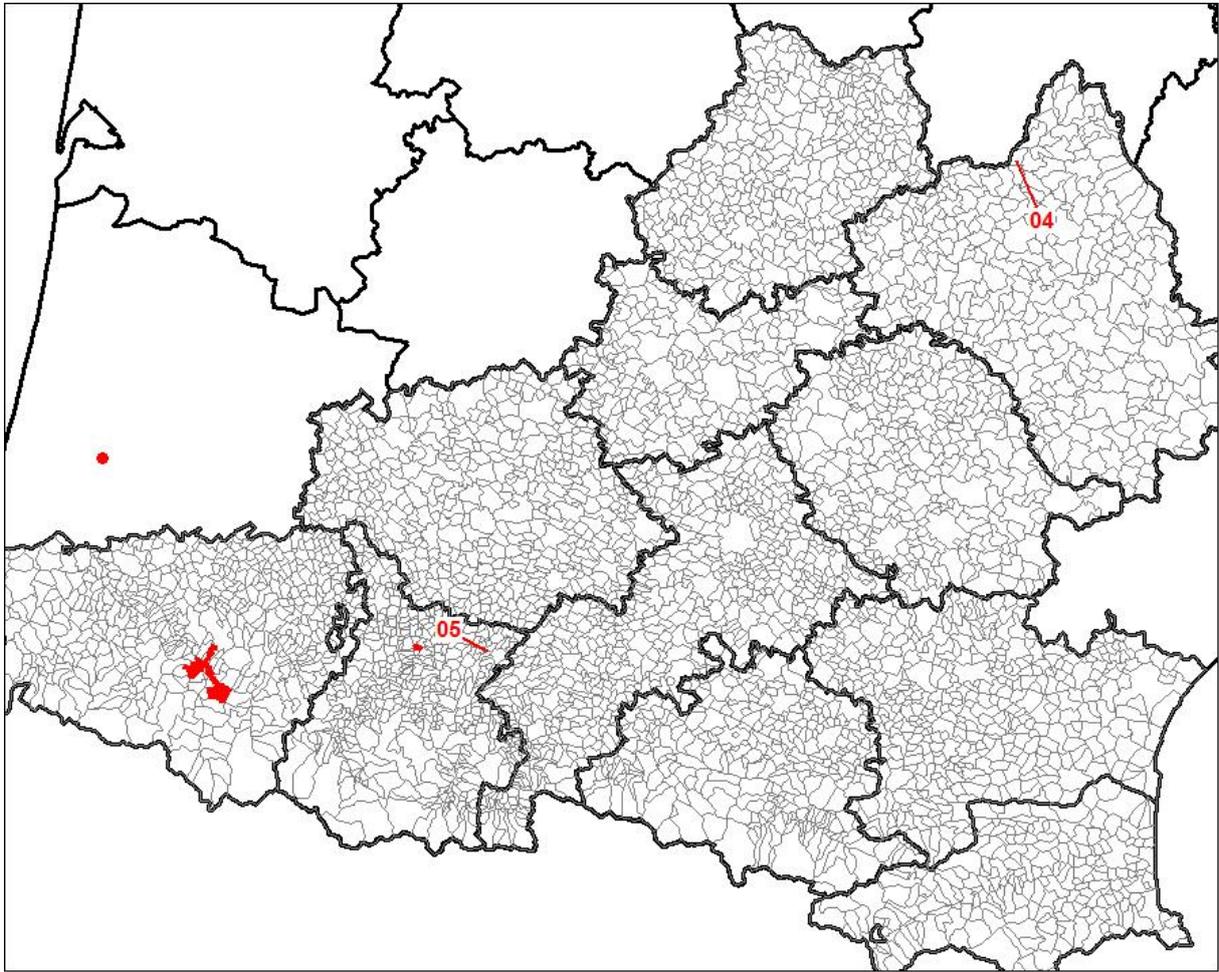
Cette espèce, remarquable à la fois par sa morphologie et ses caractères microscopiques, a été décrite par Domański de Pologne en 1962, où elle a été récoltée dans le Parc national de Białowieża, sur tronc mort au sol de *Picea abies*, en forêt mixte (Karasinski et al. 2017 ; Boidin et al. 1990). Elle a ensuite été retrouvée en 1973, 11 ans plus tard, dans la même réserve et sur le même substrat par Pouzar, et nommée *Mucronella* sp. En France elle est connue des Pyrénées-atlantiques, où elle a été récoltée en 1985 par Gérard Gilles à Oloron-Sainte-Marie sur bois mort indéterminé (*Salix* sp. ?), puis en 1993 à Bonnut, sur *Quercus robur*, des Landes, récoltée à nouveau par Gérard Gilles en 1985 entre Pontonx and Buglose, sur bois très pourri d'*Alnus glutinosa*. Elle est également connue des Alpes suisses où elle a été observée par Marianne Meyer en 1993, sur bois mort non identifié.

Quant à nous, nous l'avons rencontrée pour la première fois dans une chênaie-pédonculée-hêtraie-châtaigneraie de la plaine des Hautes-Pyrénées, à Marquerie, sur bois mort indéterminé à un stade de décomposition avancé, puis dans la réserve naturelle régionale des Coteaux du Fel, en Aveyron, sur *Castanea sativa* mort au sol, dans le bois très carié du fond des cavités de pics. Et enfin de nouveau dans les Hautes-Pyrénées, dans le cadre du présent travail à l'Arréoula à Caubous, également semble-t-il dans une ancienne châtaigneraie à fruit, sur *Castanea sativa* ou *Quercus* sp.

Il s'agit donc d'une rare espèce européenne qui semble peu exigeante quant à son essence hôte, feuillue ou résineuse, mais dépendante d'une certaine quantité de bois mort, à un stade moyen ou avancé de décomposition.

Aussi, nous proposons de retenir cette espèce comme indicateur de catégorie 3 à savoir, rare, et essentiellement présente dans les forêts à fort volume de bois mort (2 points).

N.B. : depuis 2017 deux autres espèces de *Dentipratulum* ont été décrites (Karasinski et al. 2017 ). Nous considérons ici *Dentipratulum bialoviensense sensu stricto*.



5 stations, la 05 découverte dans le cadre de ce travail.



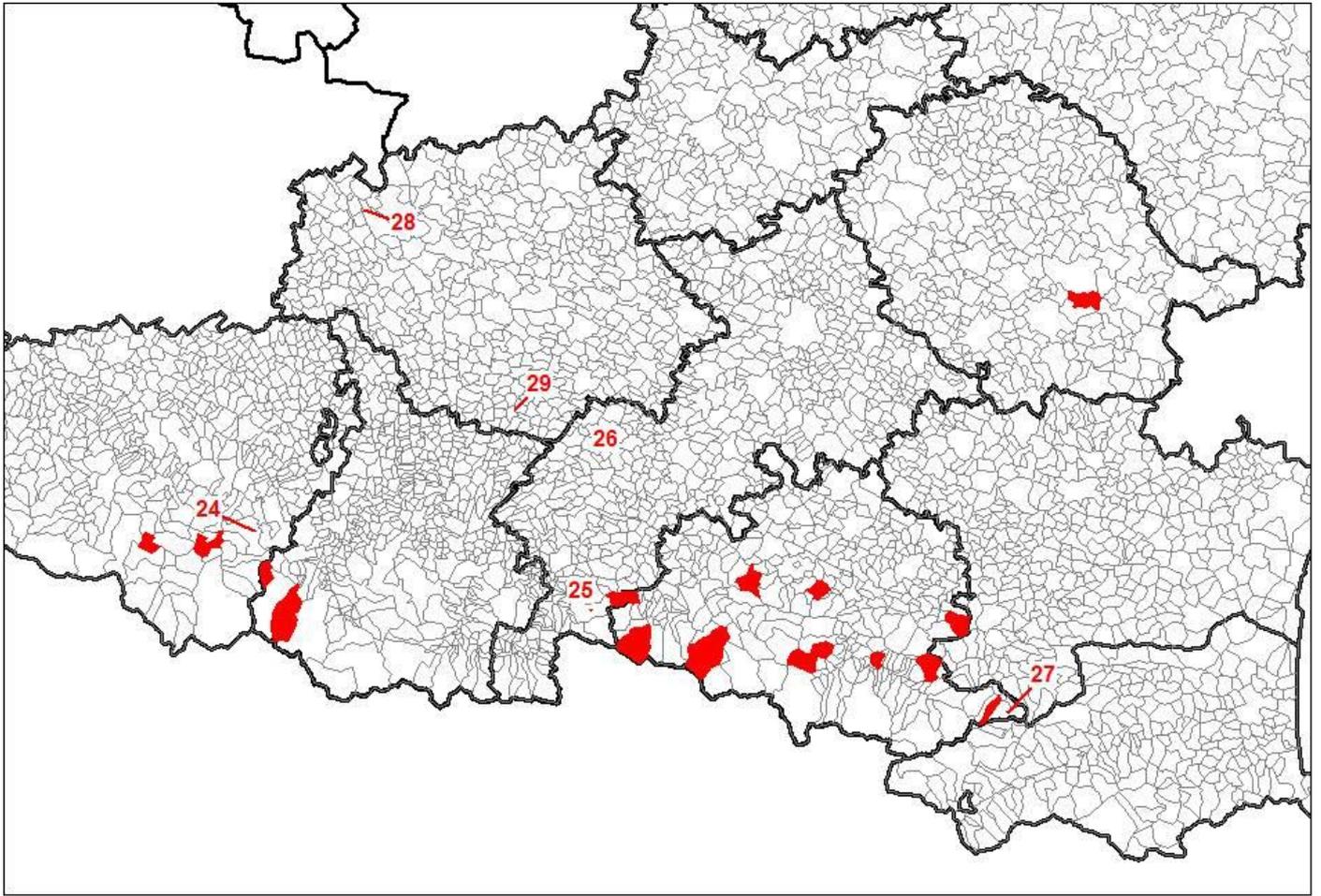
Photos CH de la récolte issue de la réserve naturelle régionale des Coteaux du Fel (12).



➤ *Peziza arvernensis* Boudier – proposition 0,5 points

Cette pézize humicole peu fréquente peut aussi se comporter en saproxylique facultatif. Elle est associée à des forêts feuillues assez riches en bois mort, et semble avoir une nette préférence pour *Fagus sylvatica* dans la région.

Nous la proposons en catégorie 4 à savoir « Assez commune à rare, mais beaucoup plus fréquente dans les vieilles forêts à fort volume de bois mort : (0,5 point) ».



23 communes de présence, les stations 28 et 29 découvertes dans le cadre de ce travail. Photo GC



#### IV. Bibliographie

BOIDIN J., GILLES G., 1990. Corticiés s.l. intéressants ou nouveaux pour la France (Basidiomycotina). *Bull. Soc. Myco. France*, 106 (4) : 135-167.

CORRIOL G., HANNOIRE C., & HAMDI E. 2014 – Réalisation de la liste rouge d'espèces menacées de champignons en Midi-Pyrénées selon la méthodologie UICN – Rapport final . Conservatoire botanique National des Pyrénées et Midi-Pyrénées, 212 p.

GARGOMINY, O., TERCERIE, S., REGNIER, C., RAMAGE, T., DUPONT, P., VANDEL, E., DASZKIEWICZ, P. & PONCET, L. 2013. *TAXREF v7.0, référentiel taxonomique pour la France. Méthodologie, mise en œuvre et diffusion*. Muséum national d'Histoire naturelle, Paris. Rapport SPN 2013 – 22. 104 pp.

KARASINSKI, D., PIATEK M. 2017 - The genus *Dentipratulum* (Russulales, Auriscalpiaceae) : comparative morphology and SEM imaging spore ornamentation split one into three species. *Mycol. Progress* 16:109–116.

LARRIEU L., GONIN P. 2016 - Présentation de l'Indice de Biodiversité Potentielle (IBP). CNPF-IDF, INRA Dynafor, mise à jour du 01/09/16, 4 p.

SAVOIE J.M. (COORDINATEUR), BARTOLI M., BRIN A., BRUSTEL H., CELLE J., CORRIOL G., COSTE C., HANNOIRE C., HARREL M., LARRIEU L., SARTHOU V., VALLADARES L., 2011. Forêts pyrénéennes anciennes de Midi-Pyrénées. Rapport d'Etude de projet FEDER 2008-2011. Ecole d'Ingénieurs de PURPAN/DREAL Midi-Pyrénées, 320 p.

SAVOIE J.M. (COORDINATEUR), BARTOLI M., BLANC F., BRIN A., BRUSTEL H., CATEAU E., CORRIOL G., DEJEAN S., GOUIX N., HANNOIRE C., INFANTE SANCHEZ M., LARRIEU L., MARCILLAUD Y., VALLADARES L., VICTOIRE C., 2015. Vieilles forêts pyrénéennes de MidiPyrénées. Deuxième phase. Evaluation et cartographie des sites. Recommandations. Rapport final. Ecole d'Ingénieurs de PURPAN/DREAL Midi-Pyrénées, 125 p.

STOKLAND J.N., MEYKE E., 2008. The saproxylic database: an emerging overview of the biological diversity in dead wood. *Revue d'écologie SUP10* : 37-48.

## V. Annexes

### *V.1. Annexe 1 : liste des publications dépouillées pour l'amendement de la BDD de champignons saproxyliques au 12/03/2019 (GC ; CC ; MR ; JCJ)*

- Abrego N., Christensen M., Bässler C., Ainsworth A.M., Heilmann-Clausen J. 2017. Understanding the distribution of wood-inhabiting fungi in European beech reserves from species-specific habitat models. *Fungal Ecology*. 27:168–174.
- ADAMČÍK S., AUDE E., BÄSSLER C., CHRISTENSEN M., HEILMANN-CLAUSEN J., HOLEC J., JANČOVIČOVÁ S., KUNCA V., LACKOVIČOVÁ A., LÜTH M., ÓDOR P. 2016. Fungi and lichens recorded during the Cryptogam Symposium on Natural Beech Forests, Slovakia 201. *CZECH MYCOLOGY*.:40.
- Adamčík S., Christensen M., Heilmann-Clausen J., Walley R. 2007. Fungal diversity in the Poloniny National Park with emphasis on indicator species of conservation value of beech forests in Europe. *Czech Mycology*. 59:67.
- Arnstadt T., Hoppe B., Kahl T., Kellner H., Krüger D., Bauhus J., Hofrichter M. 2016. Dynamics of fungal community composition, decomposition and resulting deadwood properties in logs of *Fagus sylvatica*, *Picea abies* and *Pinus sylvestris*. *Forest Ecology and Management*. 382:129–142.
- Bader et al. 1995 Wood-inhabiting Fungi and substratum decline in.pdf.
- Baldrian P., Zrůstová P., Tláskal V., Davidová A., Merhautová V., Vrška T. 2016. Fungi associated with decomposing deadwood in a natural beech-dominated forest. *Fungal Ecology*. 23:109–122.
- Berglund et al. 2003 Nested plant and fungal communities.pdf.
- Blaschke et al. 2009 Indicators of Nature Value. Wood-inhabiting Fungi.pdf.
- Boddy L., Crockatt M.E., Ainsworth A.M. 2011. Ecology of *Hericium cirrhatum*, *H. coralloides* and *H. erinaceus* in the UK. *Fungal Ecology*. 4:163–173.
- Branton et al. 2010 Assessing the value of umbrella-species concept.pdf.
- CHRISTENSEN et al. 2004 Wood Inhabiting Fungi as Indicators of Nature Value in European Beech Forest.pdf.
- Christensen M., Hahn K., Mountford E.P., Ódor P., Standovár T., Rozenbergar D., Diaci J., Wijdeven S., Meyer P., Winter S., Vrska T. 2005. Dead wood in European beech (*Fagus sylvatica*) forest reserves. *Forest Ecology and Management*. 210:267–282.
- Dodelin et al. 2011 Biodiversité liée aux bois morts en forêt alluviale du SMIRIL.pdf.
- Dvořák D., Vašutová M., Hofmeister J., Beran M., Hošek J., Běťák J., Burel J., Deckerová H. 2017. Macrofungal diversity patterns in central European forests affirm the key

- importance of old-growth forests. *Fungal Ecology*. 27:145–154.
- Final-report-Lithuania-2002.pdf.
- Franzén I., Vasaitis R., Penttilä R., Stenlid J. Population genetics of the wood-decay fungus *Phlebia centrifuga* P. Karst. in fragmented and continuous habitats. *Molecular Ecology*. 16:3326–3333.
- Halme et al. 2013. The effects of habitat degradation on metacommunity.pdf.
- Halme P., Holec J., Heilmann-Clausen J. 2017. The history and future of fungi as biodiversity surrogates in forests. *Fungal Ecology*. 27:193–201.
- Halme P., Kotiaho J.S., Ylisirniö A.-L., Hottola J., Junninen K., Kouki J., Lindgren M., Mönkkönen M., Penttilä R., Renvall P., Siitonen J., Similä M. 2009. Perennial polypores as indicators of annual and red-listed polypores. *Ecological Indicators*. 9:256–266.
- Heilmann-Clausen 2001 A gradient analysis of communities of macrofungi and slime moulds on decaying beech logs.pdf.
- Heilmann-Clausen et al. 2003 Fungal Diversity on decaying beech logs - implications.pdf.
- Heilmann-Clausen et al. 2004 Cryptogam communities on decaying deciduous wood.pdf.
- Heilmann-Clausen et al. Diversity patterns and community structure of wood inhabiting macrofungi.pdf.
- Heilmann-Clausen et al. Does size matter - Tree part and size preferences of red-listed.pdf.
- Heilmann-Clausen et Walley - 2007 - Some records of wood-inhabiting fungi on *Fagus syl.*pdf.
- Heilmann-Clausen J., Adamčík S., Bässler C., Halme P., Krisai-Greilhuber I., Holec J. 2016. *Fungal Ecology* State of the art in mycological field research. .
- Heilmann-Clausen J., Barron E.S., Boddy L., Dahlberg A., Griffith G.W., Nordén J., Ovaskainen O., Perini C., Senn-Irlet B., Halme P. 2015. A fungal perspective on conservation biology: Fungi and Conservation Biology. *Conservation Biology*. 29:61–68.
- Heilmann-Clausen J., Boddy L. 2008. Distribution patterns of wood-decay basidiomycetes at the landscape to global scale. *British Mycological Society Symposia Series*. 28:263–275.
- Heilmann-Clausen Wood-inhabiting Fungi in Danish Deciduous Forests (PhD).pdf.
- Holec J., Kříž M., Beran M., Kolařík M. 2015. *Chromosera cyanophylla* (Basidiomycota, Agaricales) – a rare fungus of Central European old-growth forests and its habitat preferences in Europe. *Nova Hedwigia*. 100:189–204.

- Jokela J., Juutilainen K., Korpela L., Kouki J., Kuntsi S., Koivula M., Siitonen J. 2018. Cross-taxon congruence and relationships to stand characteristics of vascular plants, bryophytes, polyporous fungi and beetles in mature managed boreal forests. *Ecological Indicators*. 85:137–145.
- Jonsson et al. 2005 Ecology of species living on dead wood.pdf.
- Juutinen A., Mönkkönen M., SIPPOLA A.-L. 2006. Cost-Efficiency of Decaying Wood as a Surrogate for Overall Species Richness in Boreal Forests. *Conservation Biology*. 20:74–84.
- Küffer N., Gillet F., Senn-Irlet B., Job D., Aragno M. 2008. Ecological determinants of fungal diversity on dead wood in European forests. *Fungal Diversity*. 30:83–95.
- Lindhe 2004 Conservation through management - Cut wood as substrate for saproxylic organisms.pdf.
- Lõhmus A. 2011. Aspen-inhabiting Aphylophoroid fungi in a managed forest landscape in Estonia. *Scandinavian Journal of Forest Research*. 26:212–220.
- Luszczynski 2003. Relict Fungi of primeval forests in the Swietokrzyskie mountains (Central Poland).pdf.
- Niemelä T., Wallenius T., Kotiranta H. 2002. The kelo tree, a vanishing substrate of specified wood-inhabiting fungi. *Polish Botanical Journal*. 47:91–101.
- Nilsson et al. 2002 Densities of large living and dead trees in old-growth forests.pdf.
- Nordén B., Paltto H. 2001. Wood-decay fungi in hazel wood: species richness correlated to stand age and dead wood features. *Biological Conservation*. 101:1–8.
- Nordén et al. 2001 Conceptual problems of Ecological continuity and its bioindicators.pdf.
- Nordén et al. 2003 Relative importance of coarse and fine woody debris for the diversity.pdf.
- Parfitt D., Hunt J., Dockrell D., Rogers H.J., Boddy L. 2010. Do all trees carry the seeds of their own destruction? PCR reveals numerous wood decay fungi latently present in sapwood of a wide range of angiosperm trees. *Fungal Ecology*. 3:338–346.
- Rajala T., Tuomivirta T., Pennanen T., Mäkipää R. 2015. Habitat models of wood-inhabiting fungi along a decay gradient of Norway spruce logs. *Fungal Ecology*. 18:48–55.
- Renvall et al. 1995 Community structure and dynamics of wood-rotting basidiomycetes.pdf.
- Rivoire et al. 2017 *Piptoporus soloniensis* (Dubois) Pilát un polypore devenu rare en France.pdf.
- Rolstad 2004 Wood-decaying fungi in boreal forest are species richness and abundances influenced by.pdf.

Ryvarden L., Melo I., 2017. Poroid fungi of Europe, 2nd Edition. Ed. Fungiflora, , 430 p.

Stokland J., Kauserud H. 2004. *Phellinus nigrolimitatus*—a wood-decomposing fungus highly influenced by forestry. *Forest Ecology and Management*. 187:333–343.

Vampola P., Vlasak J. 2012. *Rigidoporus pouzarii*, a new polypore species related to *Rigidoporus crocatus*. *Czech Mycol*. 64:3–11.

Winter et al. 2005 The importance of near-natural stand structures.pdf.



### V.3. Annexe 3 : relevés bruts par station

#### Stations :

#### 1 - (VFPlaine calage meth) - Esperce, bois de Canitrot (Esperce)

Gilles Corriol ; Carole Hanoire ; Groupe Vieilles Forêts, le 19/11/2017

##### Hêtraie-chênaie acidocline

Auricularia auricula-judae (Bull. : Fr.) Wettstein  
Auricularia mesenterica (Dicks. : Fr.) Pers.  
Biscogniauxia nummularia (Bulliard) Kuntze  
Carex umbrosa Host, 1801  
Carpinus betulus L., 1753  
Castanea sativa Mill., 1768  
Crepidotus mollis (J.C. Sch. : Fr.) Kummer  
Daphne laureola L., 1753  
Exidia glandulosa (Bull. : Fr.) Fr.  
Fagus sylvatica L., 1753  
Fomes fomentarius (L. : Fr.) Fr.  
Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Lévillé  
Ilex aquifolium L., 1753  
Lonicera periclymenum L., 1753  
Luzula sylvatica (Huds.) Gaudin, 1811  
Panellus stipticus (Bull. : Fr.) P. Karsten  
Populus tremula L., 1753  
Prunus avium (L.) L., 1755  
Pteridium aquilinum (L.) Kuhn, 1879  
Quercus petraea Liebl., 1784  
Ruscus aculeatus L., 1753  
Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
Stereum ochraceoflavum (Schw.) J.B. Ellis  
Stereum subtomentosum Pouzar  
Tremella aurantia Schw. : Fr.

#### 2 - (VFPI myco GC1) - Vallon au sud de "Fourcaut" (Payssous)

Gilles Corriol ; Marta Infante, le 14/11/2017

Ascocoryne cylichnium (Tulasne) Korf  
Auricularia mesenterica (Dicks. : Fr.) Pers.  
Biscogniauxia nummularia (Bulliard) Kuntze  
Bjerkandera adusta (Willdenow : Fr.) P. Karsten  
Ceriporiopsis pannocinctus (Romell) Gilbertson &

##### Ryvarden

Clitopilus prunulus (Scop. : Fr.) Kummer  
Collybia peronata (Bolt. : Fr.) Kummer  
Crepidotus mollis (J.C. Sch. : Fr.) Kummer  
Cyathus striatus (Huds. : Pers.) Willdenow  
Entoloma hebes (Romagnesi) Trimbach  
Fomes fomentarius (L. : Fr.) Fr.  
Funalia gallica (Fr. : Fr.) Bondarzew & Singer  
Galerina marginata (Batsch) Kühner  
Ganoderma adspersum (Schulzer von

##### Müggenburg) Donk

Hyphodontia nesporei (Bresadola) J. Eriksson &

##### Hjortstam

Hypoxylon fragiforme (Scopoli) J. Kickx f.  
Irpex nitidus (Pers. : Fr.) Saarenoksa & Kotiranta  
Mycena filopes (Bull. : Fr.) Kummer  
Mycena galericulata (Scop. : Fr.) S.F. Gray  
Mycena inclinata (Fr.) Quélet  
Peniophora limitata (Chaillet : Fr.) Cooke  
Peziza succosa Berkeley  
Phlebia tremellosa (Schrad. : Fr.) K.K. Nakasone &

##### H.H. Burdsall

Phlebiella ardosiacae (Bourdot & Galzin) K.-H.

##### Larsson & Hjortstam

Phlebiella tulasnelloidea (von Höhnel &

##### Litschauer) Oberwinkler

Plicaturopsis crispa (Pers. : Fr.) D.A. Reid  
Psathyrella conopilus (Fr. : Fr.) A. Pearson & Dennis  
Pulcherricium caeruleum (Lamarck : Fr.) Parmasto  
Rickenella fibula (Bull. : Fr.) Raithelhuber

Schizopora flavipora (Berk. & Curt. ex Cooke)

##### Ryvarden

Skeletocutis nivea (Junghuhn) Keller  
Steccherinum ochraceum (Pers. ex J.F. Gmel.)

##### Gray

Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
Stereum subtomentosum Pouzar  
Tomentella viridula Bourdot & Galzin  
Trametes versicolor (L. : Fr.) Lloyd  
Volvariella caesiointincta P.D. Orton

#### 3 - (VFPI myco GC2) - Combe au dessus de "la Hourest" (Sauveterre-De-Comminges)

Gilles Corriol ; Marta Infante, le 14/11/2017

Calycina citrina (Batsch) Gray  
Ceriporiopsis pannocinctus (Romell) Gilbertson &

##### Ryvarden

Chlorociboria aeruginosa (Oeder) Seaver ex C.S.  
Ramamurthi, Korf & L.R. Batra

##### Ramamurthi, Korf & L.R. Batra

Coniophora olivacea (Fr. : Fr.) P. Karsten  
Gloiothele citrina (Pers.) Ginns & Freeman  
Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Lévillé  
Hypoxylon cohaerens var. microsporum J.D.

##### Rogers & Candoussau

Leptosporomyces roseus Jülich  
Mucronella calva (Alb. & Schw. : Fr.) Fr.  
Mycena speirea (Fr. : Fr.) Gillet  
Panellus stipticus (Bull. : Fr.) P. Karsten  
Phellinus ferruginosus (Schrad. : Fr.) Patouillard  
Phlebia merismoides (Fr. : Fr.) Fr.  
Phlebiella vaga (Fr. : Fr.) P. Karsten  
Schizopora paradoxa (Schrad. : Fr.) Donk  
Sidera vulgaris (Fr.) Miettinen

##### Rogers & Candoussau

Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
Stereum insignitum Quélet  
Stereum subtomentosum Pouzar  
Trametes versicolor (L. : Fr.) Lloyd  
Trechispora farinacea (Pers. : Fr.) Libertia  
Tubulicrinis thermometrus (G.H. Cunningham) M.P.

##### Christiansen

#### 4 - (VFPI myco GC3) - Vallon du Bernès à Mascaras (Mascaras)

Gilles Corriol ; Marta Infante, le 15/11/2017

Ascocoryne cylichnium (Tulasne) Korf  
Botryobasidium candicans J. Eriksson  
Ceriporiopsis pannocinctus (Romell) Gilbertson &

##### Ryvarden

Collybia butyracea (Bull. : Fr.) Kummer  
Collybia peronata (Bolt. : Fr.) Kummer  
Conferiticium insidiosum (Bourdot & Galzin)

##### Hallenberg

Eriopezia caesia (Persoon) Rehm  
Fomes fomentarius (L. : Fr.) Fr.  
Galerina marginata (Batsch) Kühner  
Ganoderma adspersum (Schulzer von

##### Müggenburg) Donk

Hemimycena cephalotricha (Josserand) Singer  
Hydnum repandum L. : Fr.  
Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Lévillé  
Hyphoderma puberum (Fr. : Fr.) Wallroth  
Hyphoderma sambuci (Pers. : Fr.) Jülich  
Hypholoma fasciculare (Huds. : Fr.) Kummer  
Irpex fimbriatus (Pers. : Fr.) Kotiranta & Saarenoksa  
Marasmius setosus (Sow.) Noordeloos  
Meruliopsis corium (Pers. : Fr.) Ginns  
Mycena haematopus (Pers. : Fr.) Kummer  
Mycena speirea (Fr. : Fr.) Gillet  
Mycena villosa (Fr.) Quélet  
Orbilbia delicatula (P. Karsten) P. Karsten  
Peziza succosa Berkeley  
Phlebia merismoides (Fr. : Fr.) Fr.  
Phleogena faginea (Fr. : Fr.) Link

Pluteus cervinus (J.C. Sch. ?) Kummer  
 Pluteus satur Kühner & Romagnesi  
 Schizopora paradoxa (Schrad. : Fr.) Donk  
 Schizopora radula (Pers. : Fr.) Hallenberg  
 Scopuloides ravenelii (Cooke) Boidin & al.  
 Scopuloides rimosa (Cooke) Jülich  
 Scytinostroma hemidichophyticum Pouzar  
 Skeletocutis nivea (Junghuhn) Keller  
 Steccherinum ochraceum (Pers. ex J.F. Gmel.)  
 Gray  
 Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
 Stereum insignitum Quélet  
 Stereum subtomentosum Pouzar  
 Subulicystidium longisporum (Patouillard)  
 Parmasto  
 Tomentellopsis echinospora (J.B. Ellis) Hjortstam  
 Trametes versicolor (L. : Fr.) Lloyd

**5 - (VFPI myco GC4) - Bois du Trianon vers Berrams (Manciet)**

*Gilles Corriol ; Marta Infante, le 15/11/2017*

Botryohypochnus isabellinus (Fr.) Donk  
 Ceriporiopsis gilvescens (Bresadola) Domanski  
 Collybia butyracea (Bull. : Fr.) Kummer  
 Coprinus micaceus (Bull. : Fr.) Fr.  
 Crepidotus applanatus (Pers.) Kummer  
 Crepidotus mollis (J.C. Sch. : Fr.) Kummer  
 Fomes fomentarius (L. : Fr.) Fr.  
 Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Léveillé  
 Hyphoderma transiens (Bresadola) Parmasto  
 Hypholoma fasciculare (Huds. : Fr.) Kummer  
 Lepista nebularis (Batsch : Fr.) Harmaja  
 Marasmius setosus (Sow.) Noordeloos  
 Merulioopsis corium (Pers. : Fr.) Ginns  
 Mycena erubescens von Höhnel  
 Mycena haematopus (Pers. : Fr.) Kummer  
 Mycena inclinata (Fr.) Quélet  
 Mycena pura (Pers. : Fr.) Kummer  
 Mycena speirea (Fr. : Fr.) Gillet  
 Mycena vitilis (Fr.) Quélet  
 Oudemansiella mucida (Schrad. : Fr.) von Höhnel  
 Peziza arvensis Boudier  
 Phlebia nothofagi (G.H. Cunningham) K.K.  
 Nakasone  
 Phlebia tremellosa (Schrad. : Fr.) K.K. Nakasone &  
 H.H. Burdsall  
 Phlebiella vaga (Fr. : Fr.) P. Karsten  
 Pluteus cervinus (J.C. Sch. ?) Kummer  
 Pluteus hispidulus var. cephalocystis Schreurs  
 Protomerulius caryae (Schw.) Ryvarden  
 Ramaria stricta (Pers. : Fr.) Quélet  
 Schizopora paradoxa (Schrad. : Fr.) Donk  
 Scleroderma citrinum Pers. : Pers.  
 Sidera vulgaris (Fr.) Miettinen  
 Steccherinum ochraceum (Pers. ex J.F. Gmel.)  
 Gray  
 Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
 Stereum insignitum Quélet  
 Trametes gibbosa (Pers. : Fr.) Fr.  
 Trechispora cohaerens (Schw.) Jülich & Stalpers  
 Trichaptum bifforme (Fr.) Ryvarden

**6 - (VFPI myco GC5) - Bois au nord de "Le Lacay" à Samaran (Samaran)**

*Gilles Corriol, le 21/11/2017*

Ascocoryne cylichnium (Tulasne) Korf  
 Auricularia mesenterica (Dicks. : Fr.) Pers.  
 Bolbitius reticulatus (Pers. : Fr.) Ricken  
 Botrybasidium asperulum (D.P. Rogers) Boidin  
 Ceriporiopsis pannocinctus (Romell) Gilbertson &  
 Ryvarden  
 Cerocorticium confluens (Fr. : Fr.) Jülich & Stalpers  
 Clitopilus pinsitus (Fr. : Fr.) Jossierand  
 Collybia butyracea (Bull. : Fr.) Kummer  
 Coniophora puteana (Schum. : Fr.) P. Karsten  
 Crepidotus cesatii (Rabenhorst) Saccardo  
 Exidia glandulosa (Bull. : Fr.) Fr.  
 Fistulina hepatica (J.C. Sch. : Fr.) Withering  
 Fomes fomentarius (L. : Fr.) Fr.

Hyphoderma puberum (Fr. : Fr.) Wallroth  
 Hyphoderma setigerum (Fr. : Fr.) Donk  
 Hypochnicium analogum (Bourdot & Galzin) J.  
 Eriksson  
 Marasmius epiphyllodes (Rea) Saccardo & Trotter  
 Marasmius setosus (Sow.) Noordeloos  
 Mycena capillaris (Schum. : Fr.) Kummer  
 Mycena crocata (Schrad. : Fr.) Kummer  
 Mycena diosma Krieglsteiner & Schwöbel  
 Mycena haematopus (Pers. : Fr.) Kummer  
 Mycena polygramma (Bull. : Fr.) S.F. Gray  
 Mycena rosea (Bull. ? Pers.) Gramberg  
 Mycena speirea (Fr. : Fr.) Gillet  
 Mycena vitilis (Fr.) Quélet  
 Peziza arvensis Boudier  
 Phellinus ferruginosus (Schrad. : Fr.) Patouillard  
 Phlebia livida (Pers. : Fr.) Bresadola  
 Phlebia rufa (Pers. : Fr.) M.P. Christiansen  
 Phlebiella vaga (Fr. : Fr.) P. Karsten  
 Pluteus luteovirens Rea  
 Pluteus phlebophorus (Ditmar : Fr.) Kummer  
 Protomerulius caryae (Schw.) Ryvarden  
 Psathyrella senex (Peck) A.H. Smith  
 Schizopora paradoxa (Schrad. : Fr.) Donk  
 Schizopora radula (Pers. : Fr.) Hallenberg  
 Sistotrema brinkmannii (Bresadola) J. Eriksson  
 Sistotremastrum niveocreum (von Höhnel &  
 Litschauer) J. Eriksson  
 Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
 Stereum insignitum Quélet  
 Trametes versicolor (L. : Fr.) Lloyd  
 Trichaptum bifforme (Fr.) Ryvarden  
 Xenasma pruinatum (Patouillard) Donk

**7 - (VFPI myco GC6) - Bois de la Hagède à l'ouest du château de Bernet (Monlaur-Bernet)**

*Gilles Corriol, le 21/11/2017*

Ascocoryne cylichnium (Tulasne) Korf  
 Biscogniauxia nummularia (Bulliard) Kuntze  
 Bjerkandera adusta (Willdenow : Fr.) P. Karsten  
 Botrybasidium asperulum (D.P. Rogers) Boidin  
 Botrybasidium subcoronatum (von Höhnel &  
 Litschauer) Donk  
 Byssocorticium atrovirens (Fr. : Fr.) Bondarzew &  
 Singer  
 Candelabrochaete septocystidia (Burt) Burdsall  
 Ceriporiopsis gilvescens (Bresadola) Domanski  
 Ceriporiopsis pannocinctus (Romell) Gilbertson &  
 Ryvarden  
 Cerocorticium molare (Chaillet : Fr.) Jülich &  
 Stalpers  
 Clitocybe phaeophthalma (Pers.) Kuyper  
 Collybia butyracea (Bull. : Fr.) Kummer  
 Conferiticium insidiosum (Bourdot & Galzin)  
 Hallenberg  
 Coniophora puteana (Schum. : Fr.) P. Karsten  
 Daedaleopsis tricolor (Bull. : Fr.) Bondarzew &  
 Singer  
 Eutypa spinosa (Persoon) Tulasne & C. Tulasne  
 Galerina autumnalis (Peck) A.H. Smith & Singer  
 Gloeocystidiellum clavuligerum (von Höhnel &  
 Litschauer) K.K. Nakasone  
 Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Léveillé  
 Hyphoderma transiens (Bresadola) Parmasto  
 Hypoxylon stygium var. annulatum (Rehm) Y.M. Ju  
 & J.D. Rogers  
 Irpex fimbriatus (Pers. : Fr.) Kotiranta & Saarenoksa  
 Lenzites betulinus (L. : Fr.) Fr.  
 Lepista nebularis (Batsch : Fr.) Harmaja  
 Marasmius setosus (Sow.) Noordeloos  
 Mycena crocata (Schrad. : Fr.) Kummer  
 Mycena haematopus (Pers. : Fr.) Kummer  
 Mycena pelianthina (Fr. : Fr.) Quélet  
 Mycena rosea (Bull. ? Pers.) Gramberg  
 Mycena sanguinolenta (Alb. & Schw. : Fr.)  
 Kummer  
 Phlebia nothofagi (G.H. Cunningham) K.K.  
 Nakasone  
 Schizopora radula (Pers. : Fr.) Hallenberg

Sistotremastrum niveocremaeum (von Höhnelt & Litschauer) J. Eriksson  
Steccherinum ochraceum (Pers. ex J.F. Gmel.)  
Gray  
Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
Stereum insignitum Quélet  
Tomentella punicea (Alb. & Schw. : Fr.) J. Schröter  
Trechispora cohaerens (Schw.) Jülich & Stalpers  
Trichaptum bifforme (Fr.) Ryvarden  
Tyromyces chioneus (Fr. : Fr.) P. Karsten

### **8 - (VFPI myco GC7) - L'Arreoula à Caubous (Caubous)**

Gilles Corriol, le 22/11/2017

Arachnopeziza cornuta (Ellis) Korf  
Ascocoryne cylichnium (Tulasne) Korf  
Botryobasidium candicans J. Eriksson  
Cerocorticium molare (Chaillet : Fr.) Jülich & Stalpers

Stalpers  
Collybia butyracea (Bull. : Fr.) Kummer  
Coniophora puteana (Schum. : Fr.) P. Karsten  
Crepidotus applanatus (Pers.) Kummer  
Dentipratulum bialoviesense Domanski  
Entoloma hirtum (Velenovsky) Noordeloos  
Galerina autumnalis (Peck) A.H. Smith & Singer  
Galerina hypnorum (Schrank : Fr.) Kühner  
Ganoderma lipsiense (Batsch) G.F. Atkinson  
Hyalorbilia inflatula (P. Karsten) Baral & G. Marson  
Hydropus floccipes (Fr.) Singer  
Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Léveillé  
Hyphoderma cremeoalbum (von Höhnelt & Litschauer) Jülich

Hyphodontia alutaria (Burt) J. Eriksson  
Hypochnicium erikssonii Hallenberg & Hjortstam  
Lepista flaccida (Sow. : Fr.) Patouillard  
Macrolepiota mastoidea (Fr. : Fr.) Singer  
Mycena inclinata (Fr.) Quélet  
Mycena rosea (Bull. ? Pers.) Gramberg  
Mycena speirea (Fr. : Fr.) Gillet  
Mycena vitilis (Fr.) Quélet  
Panellus stipticus (Bull. : Fr.) P. Karsten  
Phlebia rufa (Pers. : Fr.) M.P. Christiansen  
Phlebiella vaga (Fr. : Fr.) P. Karsten  
Physisporinus sanguinolentus (Alb. & Schw. : Fr.)

Pilát  
Pluteus cervinus (J.C. Sch. ?) Kummer  
Ramaria stricta (Pers. : Fr.) Quélet  
Schizopora flavipora (Berk. & Curt. ex Cooke)

Ryvarden  
Schizopora paradoxa (Schrad. : Fr.) Donk  
Scleroderma citrinum Pers. : Pers.  
Scleroderma verrucosum (Bull. : Pers.) Pers.  
Scutellinia crinita (Bulliard) Lambotte  
Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
Stereum ochraceoflavum (Schw.) J.B. Ellis  
Trametes versicolor (L. : Fr.) Lloyd  
Trichaptum bifforme (Fr.) Ryvarden

### **9 - (VFPI myco GC8) - Bois de Lasséoube (Moulédous)**

Gilles Corriol ; Laurent Larrieu ; Jean-Pierre Gosselin, le 16/2/2018

Amanita junquillea Quélet  
Astraeus hygrometricus (Pers. : Pers.) Morgan  
Bertia moriformis (Tode) De Notaris  
Biscogniauxia nummularia (Bulliard) Kuntze  
Daedaleopsis tricolor (Bull. : Fr.) Bondarzew & Singer

Eutypa spinosa (Persoon) Tulasne & C. Tulasne  
Exidia glandulosa (Bull. : Fr.) Fr.  
Exidia thuretiana (Léveillé) Fr.  
Exidia truncata Fr. : Fr.  
Fagus sylvatica L., 1753  
Ganoderma lucidum (W. Curtis : Fr.) P. Karsten  
Guepiniopsis buccina (Pers. : Fr.) Kennedy  
Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Léveillé  
Hypoxylon fragiforme (Scopoli) J. Kickx f.  
Panellus stipticus (Bull. : Fr.) P. Karsten  
Phellinus ferruginosus (Schrad. : Fr.) Patouillard

Phellinus tuberculosus (Baumgartner) Niemelä  
Prunus avium (L.) L., 1755  
Quercus petraea Liebl., 1784  
Quercus robur L., 1753  
Schizophyllum commune Fr. : Fr.  
Schizopora flavipora (Berk. & Curt. ex Cooke)

Ryvarden  
Schizopora paradoxa (Schrad. : Fr.) Donk  
Steccherinum ochraceum (Pers. ex J.F. Gmel.)

Gray  
Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
Trametes versicolor (L. : Fr.) Lloyd  
Trichaptum bifforme (Fr.) Ryvarden  
Xylaria carpophila (Persoon) Fries

### **10 - (VFPI myco GC9) - Bois de Lasséoube (Moulédous)**

Gilles Corriol ; Laurent Larrieu ; Jean-Pierre Gosselin ; Sophie Maillé, le 16/2/2018

Arum italicum Mill., 1768  
Auricularia auricula-judae (Bull. : Fr.) Wettstein  
Auricularia mesenterica (Dicks. : Fr.) Pers.  
Bjerkandera adusta (Willdenow : Fr.) P. Karsten  
Blechnum spicant (L.) Roth, 1794  
Carex sylvatica Huds., 1762  
Ceriporiopsis gilvescens (Bresadola) Domanski  
Dasyscyphella nivea (R. Hedwig) Raitviir  
Dryopteris affinis (Lowe) Fraser-Jenk. subsp. affinis  
Eutypa spinosa (Persoon) Tulasne & C. Tulasne  
Fomitopsis pinicola (Swartz : Fr.) P. Karsten  
Hedera helix L., 1753  
Hydnum repandum L. : Fr.  
Hypericum androsaemum L., 1753  
Hypholoma fasciculare (Huds. : Fr.) Kummer  
Hypholoma lateritium (J.C. Sch. : Fr.) Kummer  
Inonotus cuticularis (Bull. : Fr.) P. Karsten  
Kretzschmaria deusta (Hoffmann) P.M.D. Martin  
Lenzites betulinus (L. : Fr.) Fr.  
Luzula sylvatica (Huds.) Gaudin, 1811  
Orthotrichum affine Schrad. ex Brid.  
Orthotrichum lyellii Hook. & Taylor  
Orthotrichum striatum Hedw.  
Phlebia nothofagi (G.H. Cunningham) K.K.

Nakasone  
Polystichum aculeatum (L.) Roth, 1799  
Polystichum setiferum (Forssk.) T.Moore ex Woyn.,

1913  
Psathyrella laevissima (Romagnesi) Moser ex

Singer  
Ruscus aculeatus L., 1753  
Stereum insignitum Quélet  
Trametes gibbosa (Pers. : Fr.) Fr.  
Trametes hirsuta (Wulfen : Fr.) Pilát  
Tremella mesenterica Retz. : Fr.  
Ulotia crispa (Hedw.) Brid.

### **11 - (VFPI myc) - Bois de Lasséoube (Moulédous)**

Sophie Maillé, le 15/11/2017

Hericium cirrhatum (Pers. : Fr.) Nikolajeva

### **12 - (VFPlaine) - Marquerie, Mourère, hêtraie-chênaie acidiphile ancienne (Marquerie)**

Carole Hannoire ; Claire Carbonnel, le 14/6/2018  
Hygrocybe citrinoviens (J.E. Lange) J. Schäffer

### **13 - (VFPlaine) - Marquerie, Mourère, hêtraie-chênaie acidiphile ancienne (Marquerie)**

Carole Hannoire ; Claire Carbonnel, le 14/6/2018  
Ramaria flavosalmonicolor Schild

### **14 - (VFPlaine) - Cieutat, Bois darré (Cieutat)**

Carole Hannoire, le 31/3/2017  
Fomitopsis pinicola (Swartz : Fr.) P. Karsten

### **15 - (VFPlaine) - Peyriguère, vallon de Seignac, hêtraie-chênaie ancienne rive gauche (Peyriguère)**

Carole Hannoire ; Mathilde Rivere, le 17/7/2018

- Collybia fusipes (Bull. : Fr.) Quélet  
 Ganoderma lipsiense (Batsch) G.F. Atkinson  
 Hydropus subalpinus (von Höhnell) Singer  
 Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Léveillé  
 Marasmius rotula (Scop. : Fr.) Fr.  
 Pluteus podospileus Saccardo & Cuboni  
 Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
 Stereum insignitum Quélet  
 Trichaptum bifforme (Fr.) Ryvarden
- 16 - (VFPlaine) - Aubarède, vallon de Larrezezi, hêtraie-chênaie en rive droite sous la D1 (Aubarède)**  
 Carole Hannoire ; Mathilde Rivere, le 17/7/2018  
 Collybia fusipes (Bull. : Fr.) Quélet  
 Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Léveillé  
 Marasmiellus candidus (Bolt.) Singer  
 Marasmius rotula (Scop. : Fr.) Fr.  
 Pluteus boudieri P.D. Orton  
 Simocybe centunculus (Fr. : Fr.) P. Karsten  
 Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
 Stereum insignitum Quélet  
 Stereum subtomentosum Pouzar  
 Xerula radicata (Rehl. : Fr.) Dörfelt
- 17 - (VFPlaine) - Aubarède, vallon de l'Oustaus (Aubarède)**  
 Carole Hannoire ; Mathilde Rivere, le 17/7/2018  
 Marasmius rotula (Scop. : Fr.) Fr.  
 Russula foetens (Pers. : Fr.) Pers.  
 Scleroderma citrinum Pers. : Pers.  
 Stereum insignitum Quélet
- 18 - (VFPlaine) - Chelle-Debat, Montary, chênaie en expo SW très exploitée (Chelle-Debat)**  
 Carole Hannoire ; Mathilde Rivere, le 6/7/2018  
 Climacodon pulcherimus (Berk. & Curt.)  
 Nikolajeva  
 Daedaleopsis confragosa (Bolt. : Fr.) J. Schröter  
 Daedaleopsis tricolor (Bull. : Fr.) Bondarzew & Singer  
 Fomes fomentarius (L. : Fr.) Fr.  
 Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
 Trametes gibbosa (Pers. : Fr.) Fr.  
 Trametes versicolor (L. : Fr.) Lloyd  
 Trichaptum bifforme (Fr.) Ryvarden
- 19 - (VFPlaine) - Osmets, Tucoulet, vieille hêtraie-chênaie (Osmets)**  
 Carole Hannoire ; Claire Carbonnel ; Jonathan Carruthers-Jones, le 31/5/2018  
 Fomes fomentarius (L. : Fr.) Fr.  
 Laetiporus sulphureus (Bull. : Fr.) Murrill
- 20 - (VFPlaine) - Laslades, Bois de Laslades, hêtraie-chênaie ancienne (Laslades)**  
 Carole Hannoire ; Claire Carbonnel ; Jonathan Carruthers-Jones, le 29/5/2018  
 Amanita junquillea Quélet  
 Daedaleopsis tricolor (Bull. : Fr.) Bondarzew & Singer  
 Ganoderma lipsiense (Batsch) G.F. Atkinson  
 Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Léveillé  
 Hypholoma fasciculare (Huds. : Fr.) Kummer  
 Marasmiellus candidus (Bolt.) Singer  
 Marasmiellus omphaliformis (Kühner) Noordeloos  
 Marasmius hudsonii (Pers. : Fr.) Fr.  
 Megacollybia platyphylla (Pers. : Fr.) Kotlaba & Pouzar  
 Mutinus caninus (Huds. : Pers.) Fr.  
 Mycena arcangeliana Bresadola  
 Mycena inclinata (Fr.) Quélet  
 Mycena stipata Maas Geesteranus & Schwöbel  
 Rickenella fibula (Bull. : Fr.) Raithelhuber  
 Roridomyces roridus (Scop. : Fr.) Rexer  
 Stereum subtomentosum Pouzar  
 Xylaria carpophila (Persoon) Fries
- 21 - (VFPlaine myco) - Moulédous, propriété de Mr Gosselin, au départ de Berry (Moulédous)**  
 Carole Hannoire ; Laurent Larrieu ; Mr Gosselin, le 29/10/2018  
 Hêtraie-chênaie sessiliflore submature  
 Agaricus silvaticus J.C. Sch.  
 Amanita pantherina (de Candolle : Fr.) Krombholz  
 Auricularia auricula-judae (Bull. : Fr.) Wettstein  
 Bjerkandera adusta (Willdenow : Fr.) P. Karsten  
 Boletus edulis Bull. : Fr.  
 Cantharellus amethysteus (Quélet) Saccardo  
 Chlorociboria aeruginascens (Nylander) Kanouse  
 ex C.S. Ramamurthi, Korf & L.R. Batra  
 Clavicornia pyxidata (Pers. : Fr.) Doty  
 Clitopilus prunulus (Scop. : Fr.) Kummer  
 Collybia butyracea f. asema (Fr. : Fr.) Singer  
 Coprinus micaceus (Bull. : Fr.) Fr.  
 Craterellus sinuosus (Fr. : Fr.) Fr.  
 Crepidotus crocophyllus (Berk.) Saccardo  
 Cyathus striatus (Huds. : Pers.) Willdenow  
 Daedaleopsis confragosa (Bolt. : Fr.) J. Schröter  
 Daedaleopsis tricolor (Bull. : Fr.) Bondarzew & Singer  
 Fomes fomentarius (L. : Fr.) Fr.  
 Ganoderma lipsiense (Batsch) G.F. Atkinson  
 Gyroporus castaneus (Bull. : Fr.) Quélet  
 Hericium cirrhatum (Pers. : Fr.) Nikolajeva  
 Hohenbuehelia grisea (Peck) Singer  
 Hydropus floccipes (Fr.) Singer  
 Hydropus subalpinus (von Höhnell) Singer  
 Hygrophorus cossus (Sow.) Fr.  
 Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Léveillé  
 Hypholoma fasciculare (Huds. : Fr.) Kummer  
 Inocybe cookei Bresadola  
 Laccaria affinis (Singer) M. Bon  
 Lactarius quietus (Fr. : Fr.) Fr.  
 Lactarius subdulcis (Pers. : Fr.) S.F. Gray  
 Laetiporus sulphureus (Bull. : Fr.) Murrill  
 Leucocoprinus brebissonii (Godey) Locquin  
 Macrolepiota mastoidea (Fr. : Fr.) Singer  
 Marasmiellus omphaliformis (Kühner) Noordeloos  
 Marasmiellus ramealis (Bull. : Fr.) Singer  
 Marasmius alliaceus (Jacq. : Fr.) Fr.  
 Marasmius bulliardii Quélet  
 Marasmius hudsonii (Pers. : Fr.) Fr.  
 Megacollybia platyphylla (Pers. : Fr.) Kotlaba & Pouzar  
 Mycena acicula (J.C. Sch.) Kummer  
 Mycena crocata (Schrad. : Fr.) Kummer  
 Mycena diosma Krieglstainer & Schwöbel  
 Mycena filopes (Bull. : Fr.) Kummer  
 Mycena galericulata (Scop. : Fr.) S.F. Gray  
 Mycena galopus (Pers. : Fr.) Kummer  
 Mycena haematopus (Pers. : Fr.) Kummer  
 Mycena inclinata (Fr.) Quélet  
 Mycena pura (Pers. : Fr.) Kummer  
 Mycena rosea (Bull. ? Pers.) Gramberg  
 Mycena vitilis (Fr.) Quélet  
 Oudemansiella mucida (Schrad. : Fr.) von Höhnell  
 Panellus stipticus (Bull. : Fr.) P. Karsten  
 Paxillus involutus (Batsch : Fr.) Fr.  
 Phlebia merismoides (Fr. : Fr.) Fr.  
 Physisporinus sanguinolentus (Alb. & Schw. : Fr.)  
 Pilát  
 Pleurotus ostreatus (Jacq. : Fr.) Kummer  
 Pluteus hispidulus (Fr. : Fr.) Gillet  
 Pluteus luteovirens Rea  
 Ramaria stricta (Pers. : Fr.) Quélet  
 Rickenella fibula (Bull. : Fr.) Raithelhuber  
 Rickenella swartzii (Fr. : Fr.) Kuyper  
 Roridomyces roridus (Scop. : Fr.) Rexer  
 Russula grisea (Pers.?) Fr.  
 Russula ochroleuca Pers.  
 Russula risigallina (Batsch) Saccardo  
 Schizophyllum commune Fr. : Fr.  
 Scleroderma citrinum Pers. : Pers.  
 Simocybe centunculus (Fr. : Fr.) P. Karsten  
 Simocybe sumptuosa (P.D. Orton) Singer

Gray  
 Steccherinum ochraceum (Pers. ex J.F. Gmel.)  
 Stereum hirsutum (Willdenow : Fr.) S.F. Gray  
 Stereum insignitum Quélet  
 Stereum ochraceoflavum (Schw.) J.B. Ellis  
 Stereum subtomentosum Pouzar  
 Trametes hirsuta (Wulfen : Fr.) Pilát  
 Trametes versicolor (L. : Fr.) Lloyd  
 Trichaptum bifforme (Fr.) Ryvarden  
 Tubaria conspersa (Pers. : Fr.) Fayod  
 Xerula radicata (Rehl. : Fr.) Dörfelt  
 Xylaria polymorpha (Persoon) Greville

**22 - (VFPlaine myco) - Moulédous, propriété de Mr Gosselin, au départ de Berry, piste forestière (Moulédous)**

Carole Hannoire ; Laurent Larrieu ; Mr Gosselin, le 29/10/2018

Hêtraie-chênaie sessiliflore submature  
 Abortiporus biennis (Bull. : Fr.) Singer  
 Crepidotus cesatii (Rabenhorst) Saccardo  
 Lacrymaria lacrymabunda (Bull. : Fr.) Patouillard  
 Phlebia tremellosa (Schrad. : Fr.) K.K. Nakasone & H.H. Burdsall  
 Pycnoporus cinnabarinus (Jacq. : Fr.) P. Karsten

**23 - (VFPlaine myco Haub) - Magnan, Bois de Haubelon (Magnan)**

Carole Hannoire, le 19/11/2018

Chênaie-hêtraie submature (Qr, Fs, Cs)  
 Amanita pantherina (de Candolle : Fr.) Krombholz  
 Amanita phalloides (Fr. : Fr.) Link  
 Amanita rubescens (Pers. : Fr.) Pers.  
 Armillaria mellea (Vahl : Fr.) Kummer  
 Ascocoryne cylichnium (Tulasne) Korf  
 Bjerkandera adusta (Willdenow : Fr.) P. Karsten  
 Boletus queletii Schulzer von Muggenburg  
 Calvatia excipuliformis (Scop. : Pers.) Perdeck  
 Chlorociboria aeruginascens (Nylander) Kanouse  
 ex C.S. Ramamurthi, Korf & L.R. Batra  
 Clavulina coralloides (L. : Fr.) J. Schröter  
 Collybia butyracea (Bull. : Fr.) Kummer  
 Coniophora puteana (Schum. : Fr.) P. Karsten  
 Craterellus cornucopioides (L. : Fr.) Pers.  
 Cyathus striatus (Huds. : Pers.) Willdenow  
 Flammulaster limulatooides P.D. Orton  
 Fomes fomentarius (L. : Fr.) Fr.  
 Galerina marginata (Batsch) Kühner  
 Ganoderma lipsiense (Batsch) G.F. Atkinson  
 Grifola frondosa (Dicks. : Fr.) S.F. Gray  
 Hemimycena cucullata (Pers. : Fr.) Singer  
 Hericium clathroides (Pallas : Fr.) Pers.  
 Hydnum repandum L. : Fr.  
 Hydropus floccipes (Fr.) Singer  
 Hygrophoropsis aurantiaca (Wulfen : Fr.) R. Maire  
 Hygrophorus cossus (Sow.) Fr.  
 Hymenochaete rubiginosa (Dicks. : Fr.) Léveillé  
 Hypholoma fasciculare (Huds. : Fr.) Kummer  
 Hypholoma lateritium (J.C. Sch. : Fr.) Kummer  
 Hypoxylon fuscum (Persoon) Fries  
 Inocybe petiginosa (Fr. : Fr.) Gillet  
 Kretzschmaria deusta (Hoffmann) P.M.D. Martin  
 Laccaria affinis (Singer) M. Bon  
 Laccaria amethystina (Hudson ? Kummer) Cooke  
 Laccaria bicolor (R. Maire) P.D. Orton  
 Lactarius blennius (Fr. : Fr.) Fr.  
 Lactarius chrysorrheus Fr.  
 Lactarius quietus (Fr. : Fr.) Fr.  
 Lenzites betulinus (L. : Fr.) Fr.  
 Lepista nebularis (Batsch : Fr.) Harmaja  
 Lycoperdon perlatum Pers. : Pers.  
 Macrolepiota fuliginosa (Barla) M. Bon  
 Macrolepiota mastoidea (Fr. : Fr.) Singer  
 Megacollybia platyphylla (Pers. : Fr.) Kotlaba &

Pouzar

Mycena acicula (J.C. Sch.) Kummer  
 Mycena erubescens von Höhnel  
 Mycena filopes (Bull. : Fr.) Kummer

Mycena haematopus (Pers. : Fr.) Kummer  
 Mycena inclinata (Fr.) Quélet  
 Mycena polygramma (Bull. : Fr.) S.F. Gray  
 Mycena pura (Pers. : Fr.) Kummer  
 Mycena rosea (Bull. ? Pers.) Gramberg  
 Mycena sanguinolenta (Alb. & Schw. : Fr.)  
 Kummer  
 Mycena speirea (Fr. : Fr.) Gillet  
 Mycena vitilis (Fr.) Quélet  
 Oudemansiella mucida (Schrad. : Fr.) von Höhnel  
 Panellus stipticus (Bull. : Fr.) P. Karsten  
 Phlebia tremellosa (Schrad. : Fr.) K.K. Nakasone & H.H. Burdsall  
 Pleurotus ostreatus (Jacq. : Fr.) Kummer  
 Pluteus luteovirens Rea  
 Ramaria stricta (Pers. : Fr.) Quélet  
 Rickenella fibula (Bull. : Fr.) Raithehuber  
 Roridomyces roridus (Scop. : Fr.) Rexer  
 Russula chloroides (Krombholz) Bresadola  
 Russula mairei Singer  
 Schizopora flavipora (Berk. & Curt. ex Cooke)  
 Ryvarden  
 Setulipes androsaceus (L. : Fr.) Antonín  
 Simocybe centunculus (Fr. : Fr.) P. Karsten  
 Stereum insignitum Quélet  
 Stereum subtomentosum Pouzar  
 Tephrocycbe rancida (Fr. : Fr.) Donk  
 Trametes hirsuta (Wulfen : Fr.) Pilát  
 Trametes versicolor (L. : Fr.) Lloyd  
 Trichaptum bifforme (Fr.) Ryvarden  
 Tricholoma album (J.C. Sch. : Fr.) Kummer  
 Tricholoma pseudonictitans M. Bon  
 Tricholoma scalpturatum (Fr.) Quélet  
 Tricholoma sulphureum (Bull. : Fr.) Kummer  
 Xerocomus badius (Fr. : Fr.) Kühner ex E.-J. Gilbert  
 Xerula radicata (Rehl. : Fr.) Dörfelt  
 Xylaria polymorpha (Persoon) Greville