



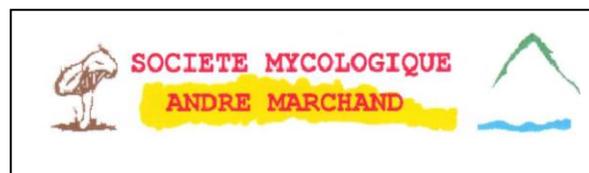
**Session annuelle de la  
Société Mycologique de France**

*2016*

# Egat



**Pyrénées-Orientales  
du 19 au 24 septembre**



Annales

La Session annuelle de la Société mycologique de France s'est déroulée en 2016 à Egat dans le département des Pyrénées-Orientales (66) sous la présidence de Philippe Amaury

**Mycologues référents**

Jean-Michel Bellanger  
Gilles Corriol  
Guillaume Eyssartier  
Serge Poumarat  
Pierre Roux

**Comité d'organisation**

Société mycologique André Marchand, 24 Rue Concorde, 66170 Millas

Mel : [smamperpignan@gmail.com](mailto:smamperpignan@gmail.com)

Philippe Amaury, Thérèse Arveux, Monique Casado, Jean-Jacques Delahaye, Jean Ferriz, Laurence Fontès, Henri Garrigue, Jean-Louis Jalla, Marie-Josèphe Gomez, Dominique et Marie-Claude Mondon, Joseph Montes, Clément Navarro, Henri Noguere, Edgar Oms, Jean-Michel et Marie Pujol.

**Bureau de La SMAM**

Président : Edgar Oms  
Vice présidents : Monique Casado, Philippe Amaury  
Trésorier : Pierre Hamelin  
Trésorier adjoint : Joseph Montes  
Secrétaire général : Marie-Josèphe Gomez  
Secrétaire adjoint : Dominique Mondon

**Partenaires**

Conseil Départemental des PO  
Ville d'Egat

**Comité de rédaction**

Jean-Louis Jalla, Marie-Josèphe Gomez, Philippe Amaury

**Crédits photographiques**

Alain Ferville, Didier Brault (Microscopie & services), Marie-Josèphe Gomez, Jean-Louis Jalla, Dominique Mondon, Julien Thurion, Gilles Trimaille.

© SMAM, 2017

© Les auteurs pour chacun de leurs articles, 2017

Edition : Société mycologique André Marchand - 24, rue Concorde - 66170 Millas

ISBN 978-2-9559435-0-2 (pdf)

**Annales de la**  
**Session de la**  
**Société Mycologique de France**  
**(SMF)**

**Egat (66), du 19 au 24 septembre 2016**

**Organisation :**  
**Société Mycologique André Marchand**  
**(SMAM)**

Edition SMAM Perpignan

# SOMMAIRE

Editorial	3
<a href="#">Sorties sur le terrain</a>	<a href="#">6</a>
<a href="#">Estany de Vallsera (lac de Balcère)</a>	<a href="#">7</a>
<a href="#">Route de l'étang de Quérigut</a>	<a href="#">10</a>
<a href="#">Coll de la Llosa</a>	<a href="#">14</a>
<a href="#">Tourbière de Formiguères</a>	<a href="#">18</a>
<a href="#">Tourbières de La Bollosa (Bouillouses)</a>	<a href="#">21</a>
<a href="#">Vall de Galba (Vallée du Galbe)</a>	<a href="#">24</a>
<a href="#">Route de l'étang de Quérigut</a>	<a href="#">26</a>
<a href="#">Forêt Royale, route Colbert</a>	<a href="#">31</a>
<a href="#">Forêt du Carcanet</a>	<a href="#">37</a>
<b>A propos d'espèces trouvées pendant la session SMF d'Egat</b>	<b>44</b>
<a href="#">Fiches de quelques ascomycètes (Gilbert Moyne)</a>	<a href="#">45</a>
<i>Graddonina coracina</i>	45
<i>Pezoloma obstricta</i>	47
<i>Microglossum griseoviride</i>	49
<i>Hymenoscyphus scutula</i>	51
<a href="#">Quelques Inocybes (Alain Ferville et Gilles Trimaille)</a>	<a href="#">53</a>
<i>Inocybe cincinnata</i>	54
<i>Inocybe personata</i>	56
<i>Inocybe fuscidula</i>	58
<i>Inocybe cervicolor</i>	60
<i>Inocybe pseudocommutabilis</i>	62
<i>Inocybe pudica</i>	64
<i>Inocybe tenerella</i>	66
<i>Inocybe mixtillis</i>	69
<i>Inocybe subtigrina</i>	72
<i>inocybe subnudipes</i>	75
<a href="#">Russula roseoaurantia (René Chalange)</a>	<a href="#">80</a>
<a href="#">Quelques ascomycètes (Jean-Paul Priou)</a>	<a href="#">85</a>
<i>Adelphella babingtonii</i>	86
<i>Graddonina coracina</i>	87
<i>Orbilina luteorubella</i>	88
<i>Mollisia uda</i>	89
<i>Scutellinia nigrohirtula</i>	90
<a href="#">Résumé des conférences</a>	<a href="#">92</a>
<a href="#">Liste des espèces exposées</a>	<a href="#">101</a>
<a href="#">Liste des participants</a>	<a href="#">114</a>

# EDITORIAL

**Edgar OMS, Président de la Société Mycologique André Marchand,  
au nom de toute l'équipe organisatrice.**

Accueillir la session annuelle de la Société Mycologique de France a été pour notre association un grand plaisir.

Quand Philippe Amaury, ancien de la SMF, nous a informé qu'il avait envisagé avec René Chalange d'organiser la session 2016 dans les PO, nous avons tout de suite adhéré au projet et lancé l'opération, qui malgré tout représentait un sacré défi. Une petite équipe de volontaires fut constituée et s'est mise au travail.

La session SMF 2016 à Egat, qui s'est déroulé du lundi 19 septembre au samedi 24 septembre a été, pour la SMAM un succès. Nous vous en proposons les annales afin que cela vous remémore d'agréables souvenirs.

Celles-ci contiennent des informations telles que les comptes rendus des sorties avec la liste des espèces récoltées lors de chacune d'elles, la liste des participants, la liste des espèces exposées, le résumé des conférences.

Certains mycologues ont récolté des espèces rares ou critiques. Gilbert Moyne, René Chalange, Alain Ferville et Jean Paul Priou nous ont confié leurs travaux pour une publication dans ces annales; qu'ils en soient ici remerciés.

Malgré des conditions météorologiques défavorables à la poussée fongique, ce sont presque 500 espèces et variétés de champignons qui ont été identifiées et exposées pour la plus grande partie.

Enfin, nous tenons à remercier, au nom de la SMAM, toutes les personnes qui se sont impliquées pour le bon déroulement de ce congrès, l'ensemble du personnel AZUREVA pour sa disponibilité et son accueil, sans oublier les guides qui nous ont accompagnés sur le terrain lors des sorties touristiques. Un grand merci également à Serge Poumarat pour son aide précieuse avant, pendant, et après cette manifestation.

Nous vous donnons rendez-vous en ce même lieu à l'automne 2018, pour partager une nouvelle rencontre sur les terres catalanes, lors des journées mycologiques FAMM/CEMM dont la SMAM prend en charge l'organisation.

**Nota:** Les noms des espèces citées dans les récoltes sont issus du fichier de la SMF. Avec tous les changements récents de la nomenclature, certains binômes ne sont actuellement plus valides. Nous avons cependant fait le choix de les conserver.

[Retour au sommaire](#)

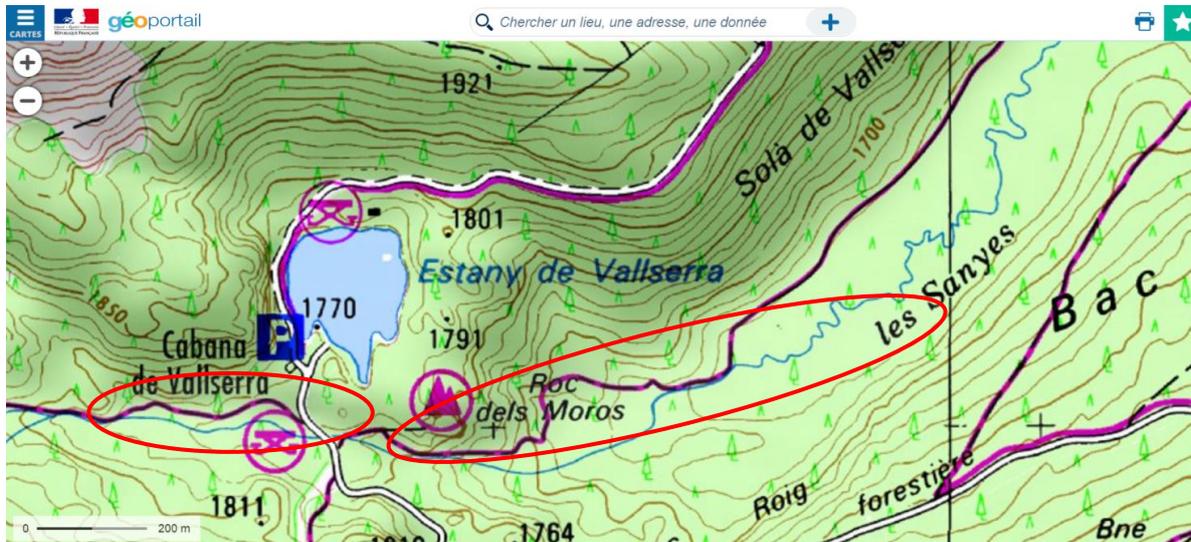
## SORTIES SUR LE TERRAIN

# Estany de Vallsera (lac de Balcère)

Mardi 20/09/2016, beau temps.

Mycologue référent : **Pierre Roux**.

Guides SMAM : **Jean-Louis Jalla, Serge Poumarat**.



**Carte IGN au 1/25000 Top 25 : 2249ET Font-Romeu, Capcir.**

Zones prospectées : La partie amont (sur la gauche de la carte), et la partie aval.

Zone amont, bord de ruisseau, prairie détremmée, bois immergés.

## **Code EUNIS :**

**E3.41 C PRAIRIES À CIRSE DES MARAIS**

**G3.31 PINÈDES DE PINUS UNCINATA À RHODODENDRON FERRUGINEUM**

La partie aval : bord de ruisseau, zones tourbeuses, molinie, carex, sphaignes, bois de pins uncinés en bordure.

**C2.25 VÉGÉTATIONS ACIDES OLIGOTROPES DES COURS D'EAU À DÉBIT RAPIDE**

**D1.1111 BUTTES À SPHAIGNES COLORÉES (BULTEN)**

**G3.31 PINÈDES DE PINUS UNCINATA À RHODODENDRON FERRUGINEUM**



## Liste des espèces récoltées lors de cette sortie.

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Adelphella</i>	<i>babingtonii</i>		(Sacc.) Pfister, Matočec & I. Kušan
<i>Amanita</i>	<i>junquillea</i>		Quélet
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>		(L.:Fr.) Lamarck
<i>Amanita</i>	<i>rubescens</i>		Pers.:Fr.
<i>Ampulloclitocybe</i>	<i>clavipes</i>		(Pers.:Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo et Vilgalys
<i>Ascocoryne</i>	<i>cylichnum</i>		(Tul.) Korf
<i>Baeospora</i>	<i>myosura</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Boletus</i>	<i>calopus</i>		Pers.:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>edulis</i>		Bulliard:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>subappendiculatus</i>		Dermek, Lazebnicek et Veselský
<i>Calocera</i>	<i>viscosa</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cantharellus</i>	<i>cibarius</i>		Fr.:Fr.
<i>Chalciporus</i>	<i>piperatus</i>		(Bulliard:Fr.) Bataille
<i>Chroogomphus</i>	<i>helveticus</i>		(Singer) M.M. Moser
<i>Chroogomphus</i>	<i>rutilus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Miller
<i>Ciliolarina</i>	<i>neglecta</i>		Huhtinen 1993
<i>Clavulina</i>	<i>coralloides</i>		(L.:Fr.) Schröter
<i>Clitocybe</i>	<i>decembris</i>		Singer
<i>Clitocybe</i>	<i>obsoleta</i>		(Batsch) Quélet
<i>Clitocybe</i>	<i>odora</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnamomeus</i>		(L.:Fr.) Gray
<i>Cortinarius</i>	<i>claricolor</i>		(Fr.) Fr
<i>Cortinarius</i>	<i>semisanguineus</i>		(Fr.:Fr.) Gillet
<i>Cortinarius</i>	<i>torvus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>varicolor</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>venetus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Craterellus</i>	<i>lutescens</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cudonia</i>	<i>circinans</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cystoderma</i>	<i>granulosum</i>		(Batsch:Fr.) Fayod
<i>Galerina</i>	<i>marginata</i>		(Batsch) Kühner
<i>Graddonia</i>	<i>coracina</i>		(Bres.) Dennis
<i>Gymnopilus</i>	<i>liquiritiae</i>		(Pers.) Karsten
<i>Gymnopilus</i>	<i>penetrans</i>		(Fr.) Murrill
<i>Hymenochaete</i>	<i>cruenta</i>		(Pers.:Fr.) Donk
<i>Hypholoma</i>	<i>fasciculare</i>		(Hudson:Fr.) Kummer
<i>Infundibulicybe</i>	<i>costata</i>		(Kühner et Romagnesi) Harmaja
<i>Lactarius</i>	<i>albocarneus</i>		Britzelmayr
<i>Lactarius</i>	<i>britannicus</i>		Reid
<i>Lactarius</i>	<i>mitissimus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>picinus</i>		Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>quieticolor</i>		Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>rufus</i>		(Scopoli:Fr.) Fr.

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Lactarius</i>	<i>salmonicolor</i>		Heim et Leclair
<i>Leccinum</i>	<i>versipelle</i>		(Fr.) Snell
<i>Macrolepiota</i>	<i>affinis</i>		(Velenovský) Moser ex Bon
<i>Mycena</i>	<i>pura</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Mycena</i>	<i>rosella</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Mycena</i>	<i>zephyrus</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Otidea</i>	<i>onotica</i>		(Pers.:Fr.) Fuckel
<i>Panaeolus</i>	<i>papilionaceus</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet
<i>Pezoloma</i>	<i>obstrica</i>		(P. Karst) Korf
<i>Pholiota</i>	<i>limonella</i>		(Peck) Saccardo
<i>Ramaria</i>	<i>largentii</i>		Marr et Stuntz
<i>Rhodocollybia</i>	<i>butyracea</i>		(Bulliard:Fr.) Lennox
<i>Rugosomyces</i>	<i>onychinus</i>		(Fr.) Raitelhuber
<i>Russula</i>	<i>cavipes</i>		Britzelmayr
<i>Russula</i>	<i>emetica</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Pers.
<i>Russula</i>	<i>integra</i>		(L.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>mustelina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>sardonía</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>vesca</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>xerampelina</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Stropharia</i>	<i>aeruginosa</i>		(Curtis:Fr.) Quélet
<i>Suillus</i>	<i>luteus</i>		(L.:Fr.) Roussel
<i>Tapinella</i>	<i>atrotomentosa</i>		(Batsch:Fr.) Šutara
<i>Tricholoma</i>	<i>bufonium</i>		(Pers.:Fr.) Gillet
<i>Tricholoma</i>	<i>imbricatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>saponaceum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>vaccinum</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>virgatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Xerocomus</i>	<i>ferrugineus</i>		(Jac.Schäffer) Bon

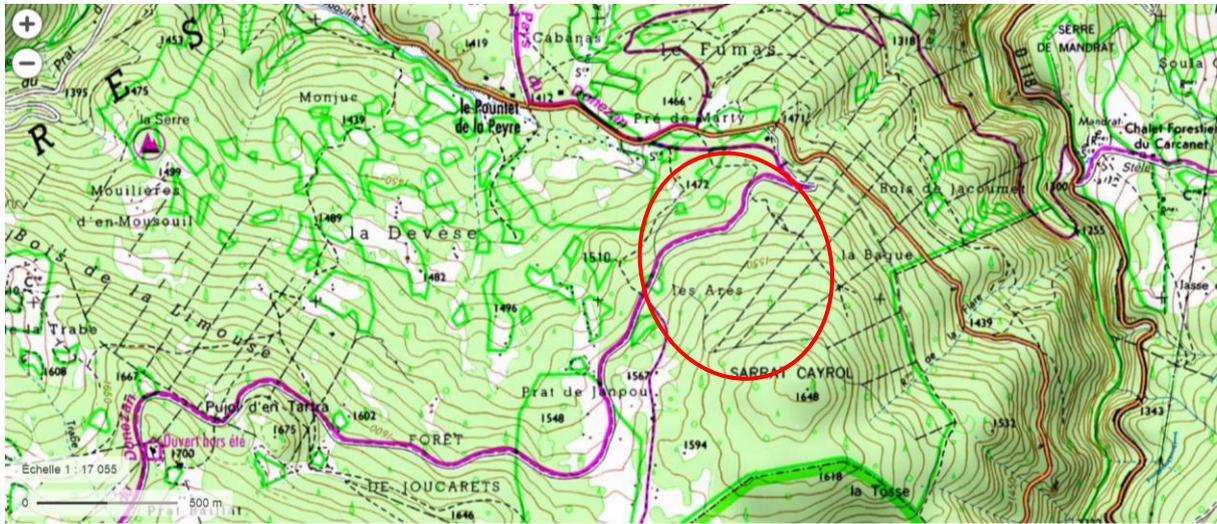
Retour au [sommaire](#)

# Route de l'étang de Quérigut

Mardi 20/09/2016 beau temps, sortie de la matinée.

Mycologue référent : **Gilles Corriol**.

Guides SMAM : **Henri Garrigue & Thérèse Arveux**.



Carte IGN au 1/25 000 Top 25 : 2249ET Font-Romeu, Capcir

## Code EUNIS :

- E2.1 PRAIRIES PÂTURÉES EUTROPES
- D2.2 BAS MARAIS ACIDE
- G1.62 HÊTRAIE-SAPINIÈRE ACIDOPHILE ATLANTIQUE
- E1.7 PELOUSES ACIDOPHILES
- F9.2 SAULAIES MARÉCAGEUSES



Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Amanita</i>	<i>citrina</i>		(J.C. Sch.) Pers.
<i>Amanita</i>	<i>crocea</i>		(Quélet) Singer
<i>Amanita</i>	<i>rubescens</i>		(Pers. : Fr.) Pers.
<i>Bolbitius</i>	<i>titubans</i>	<i>var. vitellinus</i>	(Pers. : Fr.) Courtecuisse
<i>Boletus</i>	<i>edulis</i>		Bull. : Fr.
<i>Clitocybe</i>	<i>odora</i>		(Bull. : Fr.) Kummer
<i>Collybia</i>	<i>confluens</i>		(Pers. : Fr.) Kummer
<i>Collybia</i>	<i>maculata</i>		(Alb. & Schw. : Fr.) Kummer
<i>Coprinus</i>	<i>pseudoniveus</i>		Bender & Uljé
<i>Coprinus</i>	<i>xanthothrix</i>		Romagnesi
<i>Cortinarius</i>	<i>pholideus</i>		(Fr. : Fr.) Fr.
<i>Entoloma</i>	<i>infula</i>		(Fries) Noordeloos
<i>Entoloma</i>	<i>prunuloides</i>		(Fr. : Fr.) Quélet
<i>Galerina</i>	<i>annulata</i>		(J. Favre) Singer
<i>Hygrocybe</i>	<i>euroflavescens</i>		Kühner
<i>Hygrophorus</i>	<i>discoxanthus</i>		(Fr.) Rea
<i>Inocybe</i>	<i>cookei</i>		Bresadola
<i>Laccaria</i>	<i>affinis</i>		(Singer) M. Bon
<i>Lactarius</i>	<i>pallidus</i>		Pers. : Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>turpis</i>		(Weinmann) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>volemus</i>		(Fr. : Fr.) Fr.
<i>Marasmius</i>	<i>oreades</i>		(Bolt. : Fr.) Fr.
<i>Rozites</i>	<i>caperatus</i>		(Pers. : Fr.) P. Karsten
<i>Russula</i>	<i>cyanoxantha</i>		(J.C. Sch.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>olivacea</i>		(J.C. Sch.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>sardonica</i>		Fr.
<i>Stropharia</i>	<i>semiglobata</i>		(Batsch : Fr.) Quélet
<i>Suillus</i>	<i>variegatus</i>		(Swartz : Fr.) Richon & Roze
<i>Tricholoma</i>	<i>columbetta</i>		(Fr. : Fr.) Kummer
<i>Xerula</i>	<i>radicata</i>		(Rehl. : Fr.) Dörfelt
<i>Amanita</i>	<i>coryli</i>		Neville & Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>excelsa</i>	<i>var. spissa</i>	(Fr.) Neville & Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>porphyria</i>		Alb. & Schw. : Fr.
<i>Amanita</i>	<i>schaefferi</i>		Neville, Poumarat & D. Remy
<i>Ampulloclitocybe</i>	<i>clavipes</i>		(Pers. : Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys
<i>Boletus</i>	<i>calopus</i>		Pers. : Fr.
<i>Boletus</i>	<i>pinophilus</i>		Pilát & Dermek
<i>Chlorociboria</i>	<i>aeruginascens</i>		(Nylander) Kanouse ex C.S. Ramamurthi, Korf & L.R. Batra
<i>Chlorophyllum</i>	<i>rhacodes</i>		(Vittadini) Vellinga
<i>Chroogomphus</i>	<i>rutilus</i>		(J.C. Sch. : Fr.) O.K. Miller
<i>Clavicornia</i>	<i>pyxidata</i>		(Pers. : Fr.) Doty
<i>Collybia</i>	<i>cirrhata</i>		(Pers.) Quélet
<i>Cortinarius</i>	<i>armillatus</i>		(Fr. : Fr.) Fr.

<i>Genre</i>	<i>Espèce</i>	<i>rang infrasp.</i>	<i>Auteurs</i>
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnabarinus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>croceus</i>		(J.C. Sch. : Fr.) S.F. Gray
<i>Cortinarius</i>	<i>humicola</i>		(Quélet) R. Maire
<i>Craterellus</i>	<i>cornucopioides</i>		(L. : Fr.) Pers.
<i>Cystoderma</i>	<i>amianthinum</i>		(Scop.) Fayod
<i>Cystoderma</i>	<i>carcharias</i>		(Pers.) Fayod
<i>Fomitopsis</i>	<i>pinicola</i>		(Swartz : Fr.) P. Karsten
<i>Gomphidius</i>	<i>roseus</i>		(Nees von Esenbeck : Fr. ?) Fr.
<i>Gymnopilus</i>	<i>penetrans</i>		(Fr. : Fr.) Murrill
<i>Gymnopilus</i>	<i>picreus</i>		(Pers. : Fr.) P. Karsten
<i>Hebeloma</i>	<i>theobrominum</i>		Quadraccia
<i>Hydnum</i>	<i>repandum</i>		L. : Fr.
<i>Hygrocybe</i>	<i>conica</i>		(J.C. Sch. : Fr.) Kummer
<i>Hygrocybe</i>	<i>riparia</i>	<i>var.</i> <i>conicopalustris</i>	(R. Haller ex M. Bon) M. Bon
<i>Hygrophorus</i>	<i>eburneus</i>		(Bull. : Fr.) Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>poetarum</i>		Heim
<i>Hypholoma</i>	<i>capnoides</i>		(Fr. : Fr.) Kummer
<i>Hypholoma</i>	<i>fasciculare</i>		(Huds. : Fr.) Kummer
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>		(Sow. : Fr.) Kummer
<i>Inocybe</i>	<i>praetervisa</i>		Quélet
<i>Inocybe</i>	<i>pudica</i>		Kühner
<i>Inocybe</i>	<i>iigrina</i>		Heim
<i>Inonotus</i>	<i>tomentosus</i>		(Fr.: Fr.) Teng
<i>Ischnoderma</i>	<i>benzoinum</i>		(Wahlenberg : Fr.) P. Karsten
<i>Laccaria</i>	<i>amethystina</i>		(Hudson ? Kummer) Cooke
<i>Laccaria</i>	<i>bicolor</i>		(R. Maire) P.D. Orton
<i>Lactarius</i>	<i>azonites</i>		(Bull.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>blennius</i>		(Fr. : Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>flexuosus</i>		(Pers. : Fr.) S.F. Gray
<i>Lactarius</i>	<i>glyciosmus</i>		(Fr. : Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>vellereus</i>		(Fr. : Fr.) Fr.
<i>Leccinum</i>	<i>variicolor</i>		Watling
<i>Leotia</i>	<i>lubrica</i>		(Scopoli) Persoon
<i>Lycoperdon</i>	<i>foetidum</i>		Bonorden
<i>Macrolepiota</i>	<i>fuliginosa</i>		(Barla) M. Bon
<i>Marasmius</i>	<i>alliaceus</i>		(Jacq. : Fr.) Fr.
<i>Marasmius</i>	<i>curreyi</i>		Berk. & Br.
<i>Mycena</i>	<i>flavoalba</i>		(Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>pelianthina</i>		(Fr. : Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>sanguinolenta</i>		(Alb. & Schw. : Fr.) Kummer
<i>Mycena</i>	<i>zephyrus</i>		(Fr. : Fr.) Kummer
<i>Neobulgaria</i>	<i>pura</i>		(Persoon) Petrak
<i>Otidea</i>	<i>onotica</i>		(Persoon) Fuckel
<i>Pholiota</i>	<i>flammans</i>		(Batsch : Fr.) Kummer

<i>Genre</i>	<i>Espèce</i>	<i>rang infrasp.</i>	<i>Auteurs</i>
<i>Pholiota</i>	<i>pinicola</i>		S. Jacobsson
<i>Piptoporus</i>	<i>betulinus</i>		(Bull. : Fr.) P. Karsten
<i>Pleurotus</i>	<i>ostreatus</i>		(Jacq. : Fr.) Kummer
<i>Psathyrella</i>	<i>hirta</i>		Peck
<i>Ramaria</i>	<i>botrytis</i>		(Pers. : Fr.) Ricken
<i>Ramaria</i>	<i>flavoides</i>		Schild
<i>Rhodocybe</i>	<i>nitellina</i>		(Fr.) Singer
<i>Russula</i>	<i>badia</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>cavipes</i>		Britzelmayr
<i>Russula</i>	<i>faginea</i>		Romagnesi ex Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>fellea</i>		(Fr. : Fr.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>illota</i>		Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>laurocerasi</i>		Melzer
<i>Russula</i>	<i>phlyctidospora</i>		(Romagn.) Bon
<i>Russula</i>	<i>sanguinaria</i>		(Bull. => Schum.) S. Rauschert
<i>Russula</i>	<i>vesca</i>		Fr.
<i>Scutigera</i>	<i>cristatus</i>		(J.C. Sch. : Fr.) Bondarzew & Singer
<i>Sparassis</i>	<i>crispa</i>		(Wulfen : Fr.) Fr.
<i>Strobilomyces</i>	<i>strobilaceus</i>		(Scop. : Fr.) Berk.
<i>Suillus</i>	<i>granulatus</i>		(L. : Fr.) Roussel
<i>Suillus</i>	<i>luteus</i>		(L. : Fr.) Roussel
<i>Tricholoma</i>	<i>sciodes</i>		(Pers.) C. Martin
<i>Tricholoma</i>	<i>sulphureum</i>		(Bull. : Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>virgatum</i>		(Fr. : Fr.) Kummer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>decora</i>		(Fr. : Fr.) Singer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>rutilans</i>		(J.C. Sch. : Fr.) Singer
<i>Xerocomus</i>	<i>ferrugineus</i>		(J.C. Sch.) M. Bon
<i>Lycoperdon</i>	<i>perlatum</i>		Pers. : Pers.
<i>Lyophyllum</i>	<i>connatum</i>		(Schum. : Fr.) Singer
<i>Panaeolus</i>	<i>sphinctrinus</i>		(Fr.) Quélet

Retour au [sommaire](#)

# Coll de la Llosa

Mercredi 21/09/2016. beau temps, sortie de la matinée.

Mycologue référent : **Gilles Corriol**.

Guides SMAM : **Monique Casado & Dominique Mondon**.



Carte IGN au 1/25 000 Top 25 : 2249ET Font-Romeu, Capcir

## Code EUNIS :

- E2.1 PRAIRIES PÂTURÉES EUTROPES
- G3.31 PINEDES DE PIN À CROCHETS À RHODODENDRONS
- C2.1 COMMUNAUTÉS DE SOURCES ET SUINTEMENTS (ACIDES)
- D2.2 BAS MARAIS ACIDES



Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Agaricus</i>	<i>silvaticus</i>		J.C. Sch.
<i>Ajuga</i>	<i>pyramidalis</i>		L., 1753
<i>Albatrellus</i>	<i>Citrinus</i>		Ryman
<i>Amanita</i>	<i>fulva</i>		(J.C. Sch. ?) Fr.
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>		(L. : Fr.) Lamarck
<i>Amanita</i>	<i>porphyria</i>		Alb. & Schw. : Fr.
<i>Amanita</i>	<i>submembranacea</i>		(M. Bon) Gröger
<i>Amanita</i>	<i>umbrinolutea</i>		(Secrétan ex Gillet) Bataille
<i>Ampulloclitocybe</i>	<i>clavipes</i>		(Pers. : Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys
<i>Armillaria</i>	<i>ostoyae</i>		(Romagnesi) Herink
<i>Boletus</i>	<i>calopus</i>		Pers. : Fr.
<i>Boletus</i>	<i>erythropus</i>		Pers. : Fr.
<i>Bovista</i>	<i>plumbea</i>		Pers. : Pers.
<i>Calocera</i>	<i>viscosa</i>		(Pers. : Fr.) Fr.
<i>Cantharellus</i>	<i>amethysteus</i>		(Quélet) Saccardo
<i>Chalciporus</i>	<i>piperatus</i>		(Bull. : Fr.) Bataille
<i>Chroogomphus</i>	<i>helveticus</i>		(Singer) Moser
<i>Chroogomphus</i>	<i>rutilus</i>		(J.C. Sch. : Fr.) O.K. Miller
<i>Clitocybe</i>	<i>gibba</i>		(Pers. : Fr.) Kummer
<i>Clitocybe</i>	<i>odora</i>		(Bull. : Fr.) Kummer
<i>Clitopilus</i>	<i>prunulus</i>		(Scop. : Fr.) Kummer
<i>Collybia</i>	<i>butyracea</i>		(Bull. : Fr.) Kummer
<i>Collybia</i>	<i>cirrhata</i>		(Pers.) Quélet
<i>Collybia</i>	<i>maculata</i>		(Alb. & Schw. : Fr.) Kummer
<i>Coprinus</i>	<i>comatus</i>		(O.F. Müller : Fr.)
<i>Cortinarius</i>	<i>aureofulvus</i>		Moser
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnamomeus</i>		(L. : Fr.) S.F. Gray
<i>Cortinarius</i>	<i>croceus</i>		(J.C. Sch. : Fr.) S.F. Gray
<i>Cortinarius</i>	<i>fulvochrascens</i>		R. Henry
<i>Cortinarius</i>	<i>infractus</i>		(Pers. : Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>laniger</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>percomis</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>tophaceus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>varius</i>		(J.C. Sch. : Fr.) Fr.
<i>Cudonia</i>	<i>circinans</i>		(Persoon) Fries
<i>Cystoderma</i>	<i>carcharias</i>		(Pers.) Fayod
<i>Cystoderma</i>	<i>fallax</i>		A.H. Smith & Singer
<i>Cystoderma</i>	<i>granulosum</i>		(Batsch : Fr.) Fayod
<i>Cystoderma</i>	<i>jasonis</i>		(Cooke & Massee) Harmaja
<i>Dichodontium</i>	<i>palustre</i>		(Dicks.) M.Stech
<i>Entoloma</i>	<i>caeruleopolitum</i>		Noordeloos & Brandt-Petersen
<i>Entoloma</i>	<i>chalybeum</i>		(Persoon ex Fries) Noordeloos
<i>Entoloma</i>	<i>conferendum</i>		(Britzelmayr) Noordeloos
<i>Entoloma</i>	<i>sericellum</i>		(Fr. : Fr.) Kummer

<i>Genre</i>	<i>Espèce</i>	rang infrasp.	<i>Auteurs</i>
<i>Entoloma</i>	<i>sericeum</i>		(Bull. : Fr.) Quélet
<i>Fomitopsis</i>	<i>pinicola</i>		(Swartz : Fr.) P. Karsten
<i>Galerina</i>	<i>marginata</i>		(Batsch) Kühner
<i>Gomphidius</i>	<i>glutinosus</i>		(J.C. Sch. : Fr.) Fr.
<i>Gymnopilus</i>	<i>penetrans</i>		(Fr. : Fr.) Murrill
<i>Gyromitra</i>	<i>infula</i>		(Schaeffer) Quélet
<i>Hebeloma</i>	<i>theobrominum</i>		Quadraccia
<i>Hygrocybe</i>	<i>riparia</i>	var. <i>conicopalustris</i>	(R. Haller ex M. Bon) M. Bon
<i>Hygrophoropsis</i>	<i>aurantiaca</i>		(Wulfen : Fr.) R. Maire
<i>Hypholoma</i>	<i>capnoides</i>		(Fr. : Fr.) Kummer
<i>Hypholoma</i>	<i>fasciculare</i>		(Huds. : Fr.) Kummer
<i>Inocybe</i>	<i>cincinnata</i>		(Fr. : Fr.) Quélet
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>		(Sow. : Fr.) Kummer
<i>Laccaria</i>	<i>affinis</i>		(Singer) M. Bon
<i>Laccaria</i>	<i>bicolor</i>		(R. Maire) P.D. Orton
<i>Lactarius</i>	<i>aurantiofulvus</i>		Blum ex M. Bon
<i>Lactarius</i>	<i>badiosanguineus</i>		Kühner & Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>deliciosus</i>		(L. : Fr.) S.F. Gray
<i>Lactarius</i>	<i>deterimus</i>		Gröger
<i>Lactarius</i>	<i>quieticolor</i>		Romagnesi
<i>Lepista</i>	<i>nebularis</i>		(Batsch : Fr.) Harmaja
<i>Lycoperdon</i>	<i>perlatum</i>		Pers. : Pers.
<i>Lyophyllum</i>	<i>connatum</i>		(Schum. : Fr.) Singer
<i>Macrolepiota</i>	<i>fuliginosa</i>		(Barla) M. Bon
<i>Mycena</i>	<i>pura</i>		(Pers. : Fr.) Kummer
<i>Phaeolus</i>	<i>schweinitzii</i>		(Fr. : Fr.) Patouillard
<i>Pholiota</i>	<i>flammans</i>		(Batsch : Fr.) Kummer
<i>Pholiota</i>	<i>gummosa</i>		(Lasch : Fr.) Singer
<i>Pholiota</i>	<i>pinicola</i>		S. Jacobsson
<i>Picea</i>	<i>abies</i>		(L.) H.Karst., 1881
<i>Pogonatum</i>	<i>urnigerum</i>		(Hedw.) P.Beauv.
<i>Polyporus</i>	<i>badius</i>		(Pers. ) Schw.
<i>Porphyrellus</i>	<i>porphyrosporus</i>		(Fr.) E.-J. Gilbert
<i>Postia</i>	<i>caesia</i>		(Schrad. : Fr.) P. Karsten
<i>Postia</i>	<i>ptychogaster</i>		(F. Ludwig) Vesterholt
<i>Rozites</i>	<i>caperatus</i>		(Pers. : Fr.) P. Karsten
<i>Rugosomyces</i>	<i>onychinus</i>		(Fr.) Raithelhuber
<i>Russula</i>	<i>firmula</i>		J. Schäffer
<i>Russula</i>	<i>mustelina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>olivascens</i>		(Pers. ?) Fr.
<i>Russula</i>	<i>sanguinaria</i>		(Bull. => Schum.) S. Rauschert
<i>Russula</i>	<i>turci</i>		Bresadola
<i>Russula</i>	<i>xerampelina</i>		(J.C. Sch.) Fr.
<i>Scutellinia</i>	<i>crinita</i>		(Bulliard) Lambotte
<i>Suillus</i>	<i>grevillei</i>		(Klotzsch : Fr.) Singer

<i>Genre</i>	<i>Espèce</i>	rang infrasp.	Auteurs
<i>Suillus</i>	<i>luteus</i>		(L. : Fr.) Roussel
<i>Suillus</i>	<i>variegatus</i>		(Swartz : Fr.) Richon & Roze
<i>Tapinella</i>	<i>atrotomentosa</i>		(Batsch : Fr.) Šutara
<i>Tricholoma</i>	<i>boudieri</i>		(Barla) Barla
<i>Tricholoma</i>	<i>terreum</i>		(J.C. Sch. : Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>vaccinum</i>		(J.C. Sch. : Fr.) Kummer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>rutilans</i>		(J.C. Sch. : Fr.) Singer
<i>Tubifera</i>	<i>ferruginosa</i>		(Batsch) Gmelin

Retour au [sommaire](#)

# Tourbière de Formiguères

Mercredi 21/09/2016, beau temps, sortie de la matinée.

Mycologue référent : **Guillaume Eyssartier**  
Guides SMAM : **Henri Noguère & Joseph Montes.**



Carte IGN au 1/25 000 Top 25 : 2249ET Font-Romeu, Capcir

## Code EUNIS :

E2.1	PRAIRIES PÂTURÉES EUTROPES
D2.2	BAS MARAIS ACIDES
F9.2	SAUSSAIES MARÉCAGEUSES
G1.622	HÊTRAIES ACIDOPHILES SUBATLANTIQUES
D1.1111	BUTTES À SPHAIGNES COLORÉES (BULTEN)



Amanita pini

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Agaricus</i>	<i>augustus</i>		Fr.
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>		(L.:Fr.) Lamarck
<i>Amanita</i>	<i>pini</i>		Neuville et Poumarat
<i>Ampulloclitocybe</i>	<i>clavipes</i>		Pers.:Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo et Vilgalys
<i>Bolbitius</i>	<i>titubans</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Boletus</i>	<i>calopus</i>		Pers.:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>edulis</i>		Bulliard:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>subappendiculatus</i>		Dermek, Lazebnicek et Veselský
<i>Chalciporus</i>	<i>piperatus</i>		(Bulliard:Fr.) Bataille
<i>Chroogomphus</i>	<i>rutilus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Miller
<i>Claussenomyces</i>	<i>prasilunus</i>		(P.Karst.) Korf & Abawi
<i>Claussenomyces</i>	<i>atrovirens</i>		(Pers.) Korf & Abawi
<i>Clitocybe</i>	<i>phaeophthalma</i>		(Pers.) Kuyper
<i>Clitocybe</i>	<i>rivulosa</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Clitopilus</i>	<i>prunulus</i>		(Scopoli:Fr.) Kummer
<i>Coprinopsis</i>	<i>nivea</i>		(Pers.:Fr.) Redhead, Vilgalys et Moncalvo
<i>Cortinarius</i>	<i>carcharias</i>		Bidaud
<i>Cortinarius</i>	<i>coniferarum</i>		(Moser) Moëgne-Loccoz et Reumaux
<i>Cortinarius</i>	<i>mucosus</i>		(Bulliard:Fr.) Kickx
<i>Cortinarius</i>	<i>percomis</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>purpurascens</i>		(Fr. ->) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>variecolor</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>venetus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Craterellus</i>	<i>tubaeformis</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Crocicreas</i>	<i>cyathoideum</i>		(Bulliard:Fr.) Carpenter
<i>Cystoderma</i>	<i>amianthinum</i>		(Scopoli) Fayod
<i>Cystoderma</i>	<i>granulosum</i>		(Batsch:Fr.) Fayod
<i>Galerina</i>	<i>marginata</i>		(Batsch) Kühner
<i>Hyaloscypha</i>	<i>aureliella</i>		(Nyl.) Huhtinen
<i>Hydnum</i>	<i>repandum</i>		L.:Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>agathosmus</i>		(Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>albocarneus</i>		Britzelmayr
<i>Lactarius</i>	<i>aurantiacus</i>		(Pers.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>deliciosus</i>		(L.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>glyciosmus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>vellereus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Leccinum</i>	<i>scabrum</i>		(Bulliard:Fr.) Gray
<i>Lepista</i>	<i>flaccida</i>		(Sowerby:Fr.) Patouillard
<i>Macrolepiota</i>	<i>procera</i>	<i>var. fuliginosa</i>	(Barla) Bellù et Lanzoni

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Microcollybia</i>	<i>tuberosa</i>		(Bulliard:Fr.) Lennox
<i>Mycena</i>	<i>flavoalba</i>		(Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>floridula</i>		(Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>pura</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Panaeolus</i>	<i>papilionaceus</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet
<i>Pholiota</i>	<i>pinicola</i>		Jacobsson
<i>Pluteus</i>	<i>atromarginatus</i>		(Singer) Kühner
<i>Rickenella</i>	<i>fibula</i>		(Bulliard:Fr.) Raithelhuber
<i>Russula</i>	<i>adulterina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>badia</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>cavipes</i>		Britzelmayr
<i>Russula</i>	<i>firmula</i>		Jul.Schäffer
<i>Russula</i>	<i>foetens</i>		Pers.:Fr.
<i>Russula</i>	<i>integra</i>		(L.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>mustelina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>sanguinaria</i>		(Bulliard - >C.F.Schumacher) Rauschert
<i>Russula</i>	<i>sardonina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>aquosa</i>		Leclair
<i>Suillus</i>	<i>flavidus</i>		(Fr.:Fr.) Presley
<i>Suillus</i>	<i>grevillei</i>		(Klotzsch:Fr.) Singer
<i>Suillus</i>	<i>luteus</i>	<i>var. albus</i>	Wasser et Soldatová
<i>Tapinella</i>	<i>atrotomentosa</i>		(Batsch:Fr.) Šutara
<i>Tricholoma</i>	<i>arvernense</i>		Bon
<i>Tricholoma</i>	<i>equestre</i>		(L.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>pessundatum</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Tricholoma</i>	<i>pseudonictitans</i>		Bon
<i>Tricholoma</i>	<i>saponaceum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>terreum</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>vaccinum</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>rutilans</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Singer
<i>Xeromphalina</i>	<i>caulicinalis</i>		(Withering) Kühner et Maire

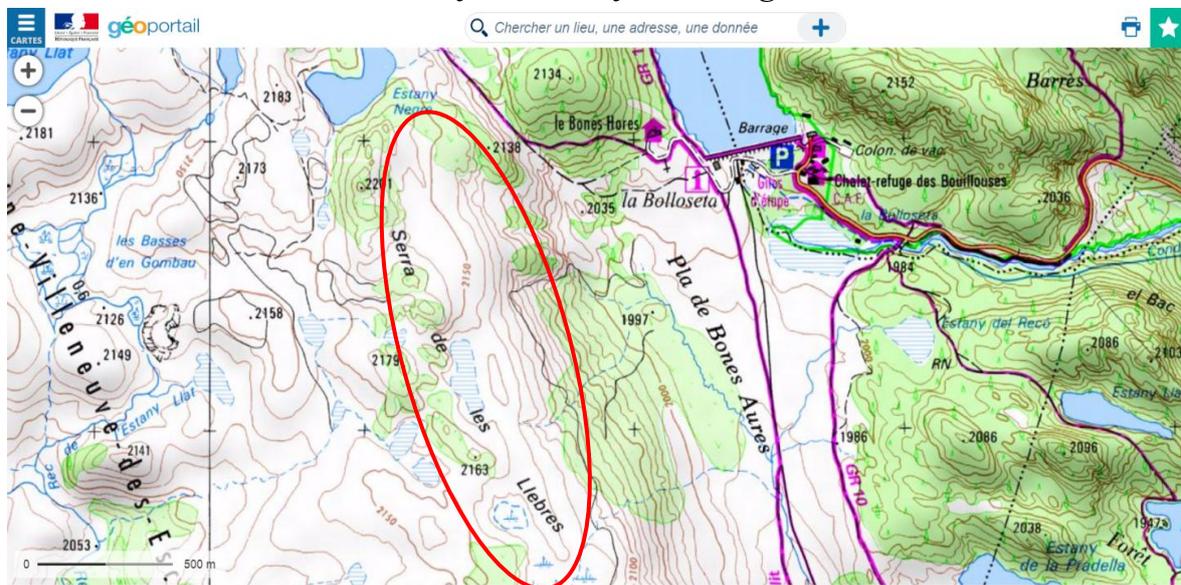
Retour au [sommaire](#)

# Tourbières de La Bollosa (Bouillouses)

Mercredi 21/09/2016, sortie de la journée, pique-nique pris sur place. La montée est un peu raide depuis le parking sous le barrage des Bouillouses (cote 2000 mètres) jusqu'à la «Serra de les Llebres» à une altitude moyenne de 2150 mètres.

Mycologue référent : **Pierre Roux**.

Guides SMAM : **Jean-Louis Jalla & Serge Poumarat**.



## Carte IGN au 1/25000 Top 25 : 2249ET Font-Romeu, Capcir

La Serra de les Llebres est un plateau constitué par une série de dépressions glaciaires du quaternaire occupées maintenant par des tourbières. Certaines ont encore une partie en eau vive, mais la plupart de ces dépressions sont constituées par des touradons, des zones de sphaignes, joncs carex et bruyères.

En montant, les divers milieux explorés peuvent être définis par les codes **EUNIS** suivants :

**G3.313 PINÈDES DE PIN À CROCHETS À RHODODENDRON DES PYRÉNÉES.**

**E4.33 PELOUSES THERMO-ALPIGÈNES SUBALPINES ACIDOPHILES.**

**E4.312 GAZONS PYRÉNÉO-ALPINS HYGROPHILES À NARD RAIDE.**

**D1.1121 Cuvettes à Sphaignes.**

**D1.1115 Communautés à Erica et à Sphagnum.**

**D1.1112 Pelouses et bases des buttes vertes à Linaigrette vaginée et Sphaignes.**



Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Agaricus</i>	<i>campestris</i>		L.:Fr.
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>	<i>f. flavivolvata</i>	(Singer) Neville et Poumarat
<i>Ampulloclitocybe</i>	<i>clavipes</i>		(Pers.:Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo et Vilgalys
<i>Boletus</i>	<i>edulis</i>		Bulliard:Fr.
<i>Bovista</i>	<i>nigrescens</i>		Pers.:Pers.
<i>Calvatia</i>	<i>utriformis</i>		(Bulliard:Pers.) Jaap
<i>Chroogomphus</i>	<i>rutilus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Miller
<i>Clitocybe</i>	<i>leucodiatreta</i>		Bon
<i>Conocybe</i>	<i>pubescens</i>		(Gillet) Kühner
<i>Coprinopsis</i>	<i>nivea</i>		(Pers.:Fr.) Redhead, Vilgalys et Moncalvo
<i>Cystoderma</i>	<i>carcharias</i>		(Pers.) Fayod
<i>Helotium</i>	<i>scutula</i>		(Pers.:Fr.) Karsten
<i>Exobasidium</i>	<i>rhododendri</i>		(Fuckel) Cramer
<i>Galerina</i>	<i>jaapii</i>		A.H.Smith et Singer
<i>Galerina</i>	<i>marginata</i>		(Batsch) Kühner
<i>Gymnopus</i>	<i>dryophilus</i>		(Bulliard:Fr.) Murrill
<i>Hygrocybe</i>	<i>conica</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Hygrocybe</i>	<i>substrangulata</i>		(Orton) Orton et Watling
<i>Hygrophorus</i>	<i>hypothejus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Hymenoscyphus</i>	<i>scutula</i>		(Pers.:Fr.) W.Phillips
<i>Laccaria</i>	<i>laccata</i>		(Scopoli:Fr.) Cooke
<i>Lactarius</i>	<i>deliciosus</i>		(L.:Fr.) Gray
<i>Lycoperdon</i>	<i>foetidum</i>		Bonorden
<i>Lycoperdon</i>	<i>muscorum</i>		Morgan
<i>Mitrlula</i>	<i>paludosa</i>		Fr.:Fr.
<i>Panaeolus</i>	<i>papilionaceus</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet
<i>Panaeolus</i>	<i>rickenii</i>		Hora
<i>Panaeolus</i>	<i>semiovatus</i>		(Withering:Fr.) Wünsche
<i>Phaeonematoloma</i>	<i>myosotis</i>		(Fr.:Fr.) Bon
<i>Psilocybe</i>	<i>montana</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Psilocybe</i>	<i>semilanceata</i>		(Fr.) Kummer
<i>Rhodocollybia</i>	<i>butyracea</i>		(Bulliard:Fr.) Lennox
<i>Rickenella</i>	<i>mellea</i>		(Singer et Cléménçon) Lamoure
<i>Rickenella</i>	<i>swartzii</i>		(Fr.:Fr.) Kuyper
<i>Russula</i>	<i>amara</i>		Kučera
<i>Russula</i>	<i>cessans</i>		Pearson
<i>Russula</i>	<i>erythropoda</i>		Fr. ex Peltreau
<i>Russula</i>	<i>mustelina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>sardonina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>xerampelina</i>		(Jac.Schäffer) Fr.

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Scutellinia</i>	<i>crinita</i>		(Bulliard:Fr.) Lambotte
<i>Spathularia</i>	<i>flavida</i>		Pers.:Fr.
<i>Stropharia</i>	<i>semiglobata</i>		(Batsch:Fr.) Quélet
<i>Suillus</i>	<i>bovinus</i>		(L.:Fr.) Roussel
<i>Tricholoma</i>	<i>imbricatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Vascellum</i>	<i>pratense</i>		(Pers.:Pers.) Kreisel

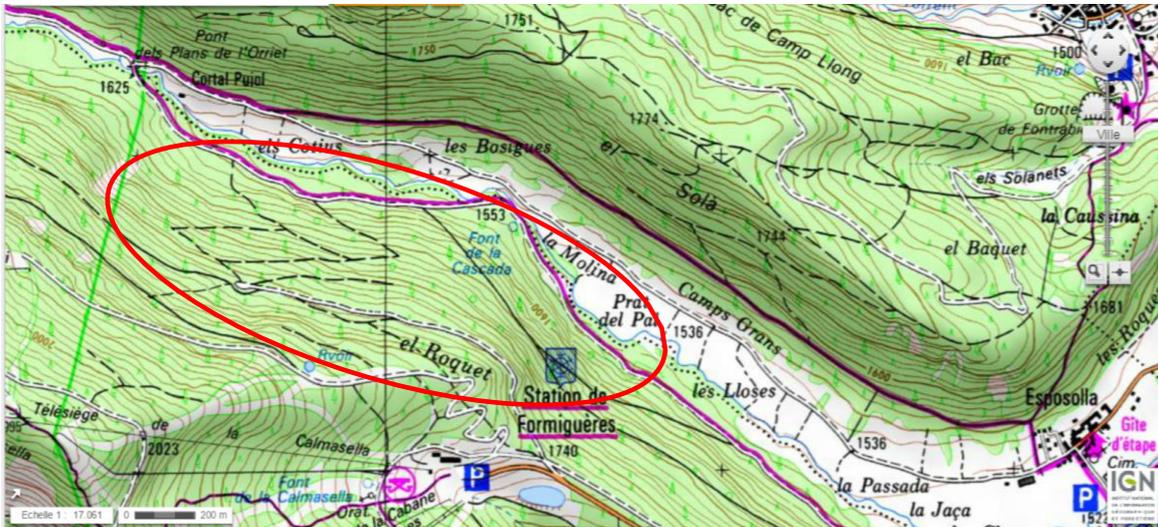
Retour au [sommaire](#)

# Vall de Galba (Vallée du Galbe)

Jeudi 22/09/2016, beau temps, sortie de la matinée.

Mycologue référent : **Pierre Roux.**

Guides SMAM : **Jean-Louis Jalla, Serge Poumarat.**



Carte IGN au 1/25 000 Top 25 : 2249ET Font-Romeu, Capcir

## Code EUNIS :

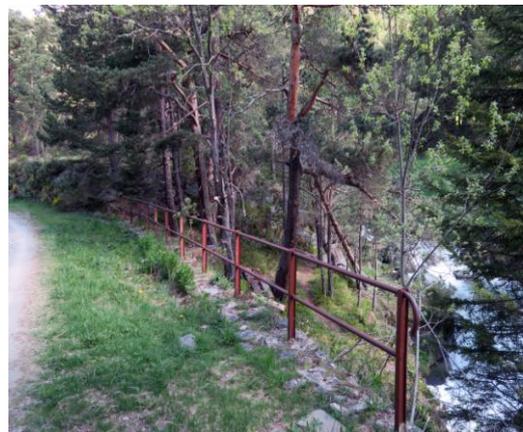
C2.12 SOURCES D'EAU DURE

C2.18 VÉGÉTATIONS OLIGOTROPHES ACIDIPHILES DES RUISSEAUX DE SOURCES

C2.19 VÉGÉTATIONS OLIGOTROPHES DES RUISSEAUX DE SOURCES RICHES EN CALCAIRE



*Mycocalia sp.*



Le Galbe

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>	<i>f. flavivolvata</i>	(Singer) Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>rubescens</i>		Pers.:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>erythropus</i>		Pers.:Fr.
<i>Bovista</i>	<i>plumbea</i>		Pers.:Pers.
<i>Calocera</i>	<i>viscosa</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Chroogomphus</i>	<i>rutilus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Miller
<i>Clavariadelphus</i>	<i>truncatus</i>		(Quélet) Donk
<i>Claviceps</i>	<i>purpurea</i>		(Fr.) Tul
<i>Clavulina</i>	<i>coralloides</i>		(L.:Fr.) Schröter
<i>Clitocybe</i>	<i>decembris</i>		Singer
<i>Clitocybe</i>	<i>odora</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Clitocybe</i>	<i>rivulosa</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnamomeoluteus</i>		Orton
<i>Cortinarius</i>	<i>venetus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Craterellus</i>	<i>lutescens</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Crociareas</i>	<i>cyathoideum</i>		(Bulliard:Fr.) Carpenter
<i>Cystoderma</i>	<i>amianthinum</i>		(Scopoli) Fayod
<i>Cystoderma</i>	<i>carcharias</i>		(Pers.) Fayod
<i>Cystoderma</i>	<i>granulosum</i>		(Batsch:Fr.) Fayod
<i>Fomitopsis</i>	<i>pinicola</i>		(Swartz:Fr.) Kickx
<i>Geastrum</i>	<i>quadrifidum</i>		Pers.:Pers.
<i>Geastrum</i>	<i>sessile</i>		(Sowerby) Pouzar
<i>Gomphidius</i>	<i>glutinosus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Fr.
<i>Gymnopilus</i>	<i>liquiritiae</i>		(Pers.) Karsten
<i>Gymnopus</i>	<i>androsaceus</i>		(L.:Fr.) Della Maggiora et Trassinelli
<i>Gymnopus</i>	<i>confluens</i>		(Pers.:Fr.) Antonín, Halling et Noordeloos
<i>Hemimycena</i>	<i>lactea</i>		(Pers.:Fr.) Singer
<i>Hygrophorus</i>	<i>agathosmus</i>		(Fr.) Fr.
<i>Infundibulicybe</i>	<i>gibba</i>		(Pers.:Fr.) Harmaja
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>	<i>var. lilacina</i>	(Peck) Gillet
<i>Inocybe</i>	<i>sindonia</i>		(Fr.) Karsten
<i>Laccaria</i>	<i>bicolor</i>		(Maire) Orton
<i>Laccaria</i>	<i>laccata</i>		(Scopoli:Fr.) Cooke
<i>Lactarius</i>	<i>albocarneus</i>		Britzelmayr
<i>Lactarius</i>	<i>blennius</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>deliciosus</i>		(L.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>fuliginosus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>picinus</i>		Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>quieticolor</i>		Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>salmonicolor</i>		Heim et Leclair
<i>Leucocortinarius</i>	<i>bulbiger</i>		(Albertini et Schweinitz:Fr.) Singer

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Macrolepiota</i>	<i>procera</i>		(Scopoli:Fr.) Singer
<i>Melanoleuca</i>	<i>melaleuca</i>		(Pers.:Fr.) Murrill
<i>Mycena</i>	<i>flavoalba</i>		(Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>rubromarginata</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Mycena</i>	<i>stipata</i>		Maas Geesteranus et Schwöbel
<i>Pholiota</i>	<i>lenta</i>		(Pers.:Fr.) Singer
<i>Resupinatus</i>	<i>striatulus</i>		(Pers.:Fr.) Murrill
<i>Rhodocollybia</i>	<i>maculata</i>		(Albertini et Schweinitz:Fr.) Singer
<i>Ripartites</i>	<i>tricholoma</i>		(Albertini et Schweinitz:Fr.) Karsten
<i>Russula</i>	<i>amara</i>		Kučera
<i>Russula</i>	<i>amethystina</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>fellea</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>integra</i>		(L.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>mustelina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>sanguinaria</i>		(Bulliard - >C.F.Schumacher) Rauschert
<i>Scutellinia</i>	<i>crinita</i>		(Bulliard:Fr.) Lambotte
<i>Spathularia</i>	<i>flavida</i>		Pers.:Fr.
<i>Suillus</i>	<i>bovinus</i>		(L.:Fr.) Roussel
<i>Suillus</i>	<i>variegatus</i>		(Swartz:Fr.) Richon et Roze
<i>Tricholoma</i>	<i>atrosquamosum</i>		(Chevallier->) Saccardo
<i>Tricholoma</i>	<i>boudieri</i>		Barla
<i>Tricholoma</i>	<i>equestre</i>		(L.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>fulvum</i>		(Retzius:Fr.) Costantin et Dufour
<i>Tricholoma</i>	<i>ustale</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>vaccinum</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>virgatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>rutilans</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Singer

**Nota :** Un *Mycocalia* a été récolté lors de cette sortie. Malheureusement, il était immature (et n'a pas mûri par la suite) et l'espèce n'a pu être précisée. Il poussait sur tiges de *Veratrum album*. Une sortie de prospection en Octobre n'a pas permis de le retrouver. Donc «à suivre»...

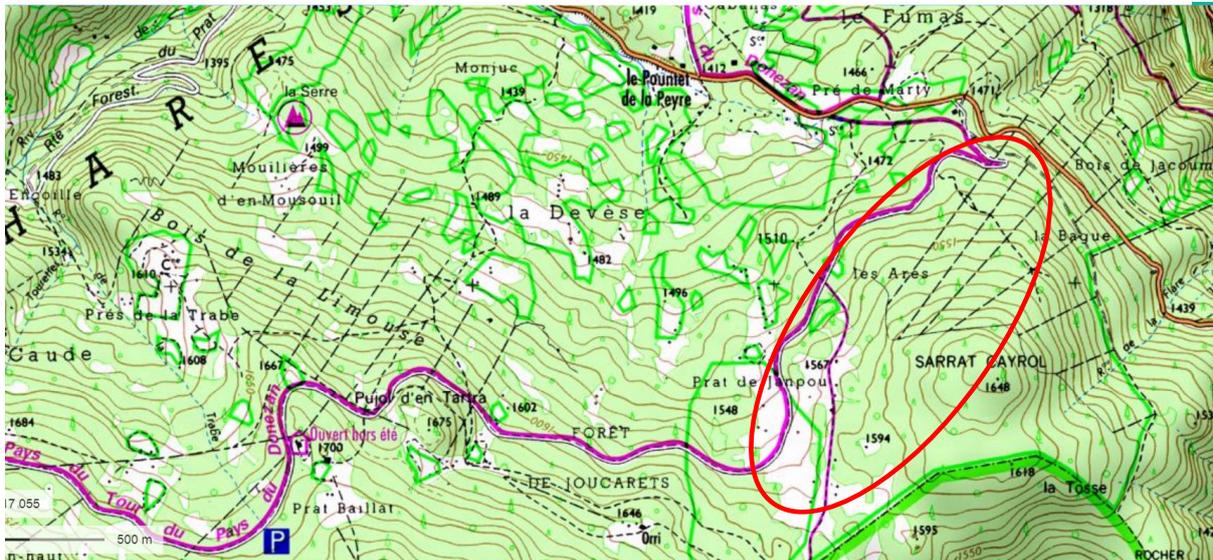
Retour au [sommaire](#)

# Route de l'étang de Quérigut

Vendredi 23/09/2016, beau temps, sortie de la matinée.

Mycologue référent : **Serge Poumarat.**

Guides SMAM : **Jean-Louis Jalla, Mijo Gomez.**



Carte IGN au 1/25 000 Top 25 : 2249ET Font-Romeu, Capcir

## Code EUNIS :

**E2.1 PRAIRIES PÂTURÉES EUTROPES**

**D2.2 BAS MARAIS ACIDE**

**G1.62 HÊTRAIE-SAPINIÈRE ACIDOPHILE ATLANTIQUE**



*Gyroporus cyanescens*

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Adelphella</i>	<i>babingtonii</i>		(Berkeley et Broome) Pfister, Matocec et Kušan
<i>Amanita</i>	<i>betulae</i>		Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>citrina</i>		(Jac.Schäffer) Pers.
<i>Amanita</i>	<i>crocea</i>		(Quélet) Singer
<i>Amanita</i>	<i>fulva</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Amanita</i>	<i>porphyria</i>		Albertini et Schweinitz:Fr.
<i>Auriscalpium</i>	<i>vulgare</i>		Gray
<i>Boletus</i>	<i>calopus</i>		Pers.:Fr.
<i>Bovista</i>	<i>plumbea</i>		Pers.:Pers.
<i>Calycina</i>	<i>citrina</i>		(Hedwig:Fr.) Gray
<i>Cantharellus</i>	<i>cibarius</i>		Fr.:Fr.
<i>Cheilymenia</i>	<i>granulata</i>		(Bulliard:Fr.) J.Moravec
<i>Chlorociboria</i>	<i>aeruginascens</i>		(Nylander) Kanouse ex Ramamurthi, Korf et Batra
<i>Chroogomphus</i>	<i>rutilus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Miller
<i>Clitocybe</i>	<i>leucodiatreta</i>		Bon
<i>Clitocybe</i>	<i>odora</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Clitopilus</i>	<i>prunulus</i>		(Scopoli:Fr.) Kummer
<i>Conocybe</i>	<i>pubescens</i>		(Gillet) Kühner
<i>Coprinellus</i>	<i>xanthothrix</i>		(Romagnesi) Vilgalys, Hopple et J.Johnson
<i>Coprinus</i>	<i>stercoreus</i>		(Scopoli) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>armillariellus</i>		Henry
<i>Cortinarius</i>	<i>bivelus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>fulvochrascens</i>		Henry inval.
<i>Cortinarius</i>	<i>hinnuleus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>largus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>paleaceus</i>		(Weinmann) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>paleifer</i>		Svrček
<i>Cortinarius</i>	<i>rubicundulus</i>		(Rea) Pearson
<i>Cortinarius</i>	<i>variegatus</i>		Bresadola
<i>Craterellus</i>	<i>cornucopioides</i>		(L.:Fr.) Pers.
<i>Craterellus</i>	<i>tubaeformis</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Cuphophyllus</i>	<i>niveus</i>		(Scopoli) Bon
<i>Cuphophyllus</i>	<i>pratensis</i>		(Pers.:Fr.) Bon
<i>Cuphophyllus</i>	<i>virgineus</i>		(Wulfen:Fr.) Kovalenko
<i>Cystoderma</i>	<i>amianthinum</i>	<i>F. rugosoreticulatum</i>	(Lorinser) A.H.Smith et Singer
<i>Cystoderma</i>	<i>carcharias</i>		(Pers.) Fayod
<i>Entoloma</i>	<i>conferendum</i>		(Britzelmayer) Noordeloos
<i>Entoloma</i>	<i>rhodopolium</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Entoloma</i>	<i>sericellum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Galerina</i>	<i>marginata</i>		(Batsch) Kühner
<i>Gymnopilus</i>	<i>liquiritiae</i>		(Pers.) Karsten
<i>Gymnopilus</i>	<i>penetrans</i>		(Fr.) Murrill
<i>Gyromitra</i>	<i>infula</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Quélet

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Gyroporus</i>	<i>cyanescens</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet
<i>Hygrocybe</i>	<i>cantharellus</i>		(Schweinitz:Fr.) Murrill
<i>Hygrocybe</i>	<i>coccinea</i>	<i>var. coccinea</i>	(Schaeff.) P. Kumm
<i>Hygrocybe</i>	<i>coccineocrenata</i>		(Orton) Moser
<i>Hygrophorus</i>	<i>eburneus</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>fagi</i>		Becker et Bon
<i>Hypoxylon</i>	<i>fragiforme</i>		(Scopoli:Fr.) Kickx
<i>Infundibulicybe</i>	<i>costata</i>		(Kühner et Romagnesi) Harmaja
<i>Laccaria</i>	<i>amethystina</i>		(Hudson) Cooke
<i>Lactarius</i>	<i>aurantiacus</i>		(Pers.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>badiosanguineus</i>		Kühner et Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>blennius</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>deliciosus</i>		(L.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>fuligi</i>	<i>sensus lato</i>	
<i>Lactarius</i>	<i>glyciosmus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>necator</i>		(Bulliard:Fr.) Pers.
<i>Lactarius</i>	<i>necator</i>		(Bulliard:Fr.) Pers.
<i>Lactarius</i>	<i>pallidus</i>		Pers.:Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>picinus</i>		Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>quieticolor</i>		Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>ruginosus</i>		Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>torminosus</i>		(Schaeff.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>uvidus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>vietus</i>	<i>var. torminosus</i>	(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Leccinum</i>	<i>brunneogriseolum</i>	<i>var. cyanobasileucum</i>	(Lannoy et Estadès) Lannoy et Estadès
<i>Leccinum</i>	<i>melaneum</i>		(Smotlacha) Pilát et Dermek
<i>Leccinum</i>	<i>scabrum</i>		(Bulliard:Fr.) Gray
<i>Lepiota</i>	<i>magnispora</i>		Murrill
<i>Lycoperdon</i>	<i>foetidum</i>		Bonorden
<i>Lycoperdon</i>	<i>nigrescens</i>		Pers.
<i>Lyophyllum</i>	<i>connatum</i>		(Schumacher:Fr.) Singer
<i>Marasmius</i>	<i>cohaerens</i>		(Pers.:Fr.) Cooke et Quélet
<i>Marasmius</i>	<i>prasiosmus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Marasmius</i>	<i>scorodoniis</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Microcollybia</i>	<i>cirrata</i>		(Pers.) Metrod ex Lennox
<i>Mycena</i>	<i>flavoalba</i>		(Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>galericulata</i>		(Scopoli:Fr.) Gray
<i>Mycena</i>	<i>pelianthina</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>polygramma</i>		(Bulliard:Fr.) Gray
<i>Mycena</i>	<i>renati</i>		Quélet
<i>Mycena</i>	<i>rosea</i>		(Bulliard) Gramberg
<i>Mycena</i>	<i>zephyrus</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Ombrophila</i>	<i>Pura</i>		(Pers.:Fr.) Quélet
<i>Panaeolus</i>	<i>rickenii</i>		Hora

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Panaeolus</i>	<i>sphinctrinus</i>		(Fr.) Quélet
<i>Paxillus</i>	<i>involutus</i>		(Batsch:Fr.) Fr.
<i>Peziza</i>	<i>badia</i>		Pers.:Fr.
<i>Pholiota</i>	<i>astragalina</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Pholiota</i>	<i>pinicola</i>		Jacobsson
<i>Psilocybe</i>	<i>luteonitens</i>		(Fr.:Fr.) Parker-Rhodes
<i>Pycnoporus</i>	<i>cinnabarinus</i>		(Jacquin:Fr.) Karsten
<i>Rhodocybe</i>	<i>nitellina</i>		(Fr.) Singer
<i>Russula</i>	<i>aeruginea</i>		Lindblad ex Fr.
<i>Russula</i>	<i>amara</i>		Kučera
<i>Russula</i>	<i>atrorubens</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>aurora</i>		Krombholz
<i>Russula</i>	<i>badia</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>betularum</i>		Hora
<i>Russula</i>	<i>curtipes</i>		Møller et Jul.Schäffer
<i>Russula</i>	<i>exalbicans</i>		(Pers.) Melzer et Zvára
<i>Russula</i>	<i>fageticola</i>		(Melzer) Lundell
<i>Russula</i>	<i>faginea</i>		Romagnesi ex Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>fellea</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>gracillima</i>		J.Schäffer
<i>Russula</i>	<i>illota</i>		Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>integra</i>		(L.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>ionochlora</i>		Romagnesi ex Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>langei</i>		Bon
<i>Russula</i>	<i>olivacea</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>phlyctidospora</i>		(Romagnesi) Bon inval.
<i>Russula</i>	<i>pseudointegra</i>		Arnould et Goris
<i>Russula</i>	<i>pseudoraoultii</i>		Ayel et Bidaud
<i>Russula</i>	<i>puellaris</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>puellaris</i>	<i>var. abietina</i>	(Peck) Bon
<i>Russula</i>	<i>sanguinaria</i>		(Bulliard -C.F.Schumacher) Rauschert
<i>Russula</i>	<i>sardonina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>silvestris</i>		(Singer) Reumaux
<i>Russula</i>	<i>versicolor</i>		J.Schäffer
<i>Suillus</i>	<i>luteus</i>		(L.:Fr.) Roussel
<i>Tricholoma</i>	<i>album</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>boudieri</i>		Barla
<i>Tricholoma</i>	<i>columbetta</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>fulvum</i>		(Retzius:Fr.) Costantin et Dufour
<i>Tricholoma</i>	<i>imbricatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>sciodes</i>		(Pers.) C.Martin
<i>Tricholomopsis</i>	<i>decora</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Xerocomus</i>	<i>chrysenteron</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet
<i>Xerocomus</i>	<i>ferrugineus</i>		(Jac.Schäffer) Bon
<i>Xerula</i>	<i>radicata</i>		(Relhan:Fr.) Dörfelt

Retour au [sommaire](#)

# Forêt Royale, route Colbert

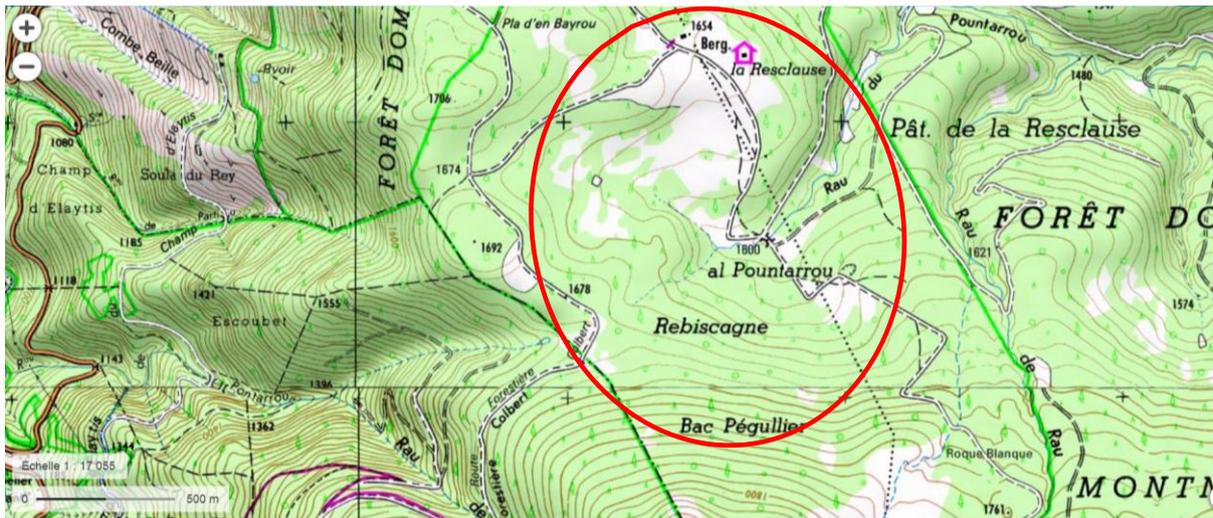
Sortie commune à 2 groupes:

Mycologue référent : **René Challenge**.

Guides SMAM : **Henri Noguère & Joseph Montes**.

Mycologue référent : **Guillaume Eyssartier**.

Guides SMAM : **Edgar Oms & Philippe Amaury**



Carte IGN au 1/25 000 Top 25 : 2249ET Font-Romeu, Capcir

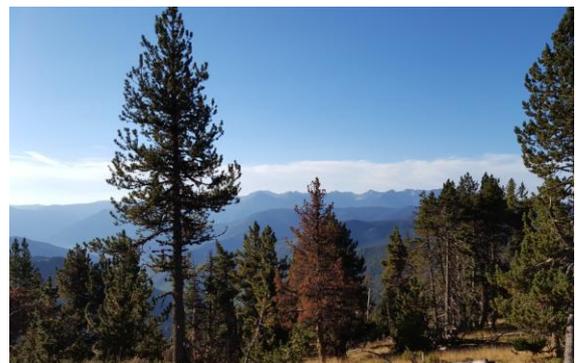
## Code EUNIS :

E2.1 PRAIRIES PÂTURÉES EUTROPES

G1.62 HÊTRAIE-SAPINIÈRE ACIDOPHILE ATLANTIQUE



*Tricholoma umbonatum*



**Espèces récoltées par le groupe**  
Mycologue référent : Guillaume Eyssartier.  
Guides SMAM : Edgar Oms & Philippe Amaury

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Agaricus</i>	<i>arvensis</i>		Jac.Schäffer
<i>Agaricus</i>	<i>augustus</i>		Fr.
<i>Agaricus</i>	<i>essettei</i>		Bon ex Bon
<i>Agrocybe</i>	<i>dura</i>		(Bolton) Singer
<i>Amanita</i>	<i>citrina</i>		(Jac.Schäffer) Pers.
<i>Amanita</i>	<i>excelsa</i>	<i>var. spissa</i>	(Fr.) Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>junquillea</i>		Quélet
<i>Amanita</i>	<i>phalloides</i>		(Fr.:Fr.) Link
<i>Amanita</i>	<i>rubescens</i>		Pers.:Fr.
<i>Amanita</i>	<i>umbrinolutea</i>		(Secretan ex Gillet) Bataille
<i>Boletus</i>	<i>edulis</i>		Bulliard:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>erythropus</i>		Pers.:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>subappendiculatus</i>		Dermek, Lazebnicek et Veselský
<i>Calocera</i>	<i>viscosa</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Calvatia</i>	<i>utriformis</i>		(Bulliard:Pers.) Jaap
<i>Calycina</i>	<i>citrina</i>		(Hedwig:Fr.) Gray
<i>Chroogomphus</i>	<i>helveticus</i>		(Singer) Moser
<i>Clavaria</i>	<i>fragilis</i>		Holmskjold:Fr.
<i>Clavulina</i>	<i>rugosa</i>		(Bulliard:Fr.) Schröter
<i>Coltricia</i>	<i>perennis</i>		(L.:Fr.) Murrill
<i>Cortinarius</i>	<i>atrovirens</i>		Kalchbrenner
<i>Cortinarius</i>	<i>cagei</i>		Melot
<i>Cortinarius</i>	<i>limonius</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>paleaceus</i>		(Weinmann) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>variegatus</i>		Bresadola
<i>Craterellus</i>	<i>tubaeformis</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Cystoderma</i>	<i>saarenoksae</i>		Harmaja
<i>Cystodermella</i>	<i>cinnabarina</i>		(Albertini et Schweinitz:Fr.) Harmaja
<i>Entoloma</i>	<i>icterinum</i>		(Fr.:Fr.) Moser
<i>Ganoderma</i>	<i>lucidum</i>		(W.Curtis:Fr.) Karsten
<i>Gymnopilus</i>	<i>penetrans</i>		(Fr.) Murrill
<i>Gyromitra</i>	<i>infula</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Quélet
<i>Hebeloma</i>	<i>radicosum</i>		(Bulliard:Fr.) Ricken
<i>Hydnum</i>	<i>repandum</i>		L.:Fr.
<i>Hygrocybe</i>	<i>laeta</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Hygrophorus</i>	<i>pudorinus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Infundibulicybe</i>	<i>geotropa</i>		(Bulliard:Fr.) Harmaja
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>	<i>var. lilacina</i>	(Peck) Gillet

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Inocybe</i>	<i>maculata</i>		Boudier
<i>Ischnoderma</i>	<i>benzoinum</i>		(Wahlenberg:Fr.) Karsten
<i>Lactarius</i>	<i>albobarneus</i>		Britzelmayr
<i>Lactarius</i>	<i>aurantiacus</i>		(Pers.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>deterimus</i>		Gröger
<i>Lactarius</i>	<i>helvus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>intermedius</i>		(Krombholz) ex Berkeley et Broome
<i>Lactarius</i>	<i>lignytus</i>		Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>picinus</i>		Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>salmonicolor</i>		Heim et Leclair
<i>Lactarius</i>	<i>trivialis</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>vellereus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lepista</i>	<i>inversa</i>		(Scopoli) Patouillard
<i>Leucopaxillus</i>	<i>cerealis</i>		(Lasch) Singer
<i>Marasmius</i>	<i>alliaceus</i>		(Jacquin:Fr.) Fr.
<i>Melanoleuca</i>	<i>cognata</i>		(Bulliard) Konrad et Maublanc
<i>Mycena</i>	<i>crocata</i>		(Schrader:Fr.) Kummer
<i>Otidea</i>	<i>onotica</i>		(Pers.:Fr.) Fuckel
<i>Pholiota</i>	<i>astragalina</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Pholiota</i>	<i>lenta</i>		(Pers.:Fr.) Singer
<i>Pluteus</i>	<i>atromarginatus</i>		(Singer) Kühner
<i>Pluteus</i>	<i>aurantiorugosus</i>		(Trog) Saccardo
<i>Pseudohydnum</i>	<i>gelatinosum</i>		(Scopoli:Fr.) Karsten
<i>Psilocybe</i>	<i>cyanescens</i>		Wakefield
<i>Psilocybe</i>	<i>semilanceata</i>		(Fr.) Kummer
<i>Ramaria</i>	<i>botrytis</i>		(Pers.:Fr.) Ricken
<i>Ramaria</i>	<i>formosa</i>		(Pers.:Fr.) Quélet
<i>Russula</i>	<i>anthracina</i>	<i>var. carneifolia</i>	Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>atramentosa</i>		Sarnari
<i>Russula</i>	<i>badia</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>cavipes</i>	<i>var. abietina</i>	Bon
<i>Russula</i>	<i>fellea</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>mustelina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>nigricans</i>		(Bulliard) Fr. illegit.
<i>Russula</i>	<i>ochroleuca</i>		Pers.
<i>Russula</i>	<i>olivacea</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>postiana</i>		Romell
<i>Russula</i>	<i>sardonina</i>		Fr.
<i>Sarcodon</i>	<i>leucopus</i>		(Pers.) Maas Geesteranus et Nannfeldt
<i>Schizophyllum</i>	<i>commune</i>		Fr.:Fr.
<i>Scutiger</i>	<i>cristatus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Bondartsev et Singer
<i>Strobilomyces</i>	<i>strobilaceus</i>		(Scopoli:Fr.) Berkeley
<i>Tricholoma</i>	<i>boudieri</i>		Barla

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Tricholoma</i>	<i>bufonium</i>		(Pers.:Fr.) Gillet
<i>Tricholoma</i>	<i>columbetta</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>pseudonictitans</i>		Bon
<i>Tricholoma</i>	<i>virgatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>rutilans</i>	var. <i>albofimbriata</i>	(Trog) Bon
<i>Xerocomus</i>	<i>badius</i>		(Fr.:Fr.) Kühner ex Gilbert
<i>Psilocybe</i>	<i>merdaria</i>		(Fr.:Fr.) Ricken
<i>Psilocybe</i>	<i>atrobrunnea</i>		(Lasch:Fr.) Gillet

## Espèces récoltées par le groupe

Mycologue référent : René Chalange.

Guides SMAM : Henri Noguère & Joseph Montes.

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Amanita</i>	<i>junquillea</i>		Quélet
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>		(L.:Fr.) Lamarck
<i>Amanita</i>	<i>rubescens</i>		Pers.:Fr.
<i>Bolbitius</i>	<i>titubans</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Boletus</i>	<i>aestivalis</i>		(Paulet) Fr.
<i>Boletus</i>	<i>calopus</i>		Pers.:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>erythropus</i>	var. <i>discoloroides</i>	Lannoy et Estadès
<i>Boletus</i>	<i>subappendiculatus</i>		Dermek, Lazebnicek et Veselský
<i>Calocera</i>	<i>cornea</i>		(Batsch:Fr.) Fr.
<i>Cantharellus</i>	<i>pallens</i>		(Pilát) Pilát
<i>Clitocybe</i>	<i>odora</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Clitocybe</i>	<i>phaeophthalma</i>		(Pers.) Kuyper
<i>Coprinellus</i>	<i>angulatus</i>		(Peck) Redhead, Vilgalys et Moncalvo
<i>Coprinellus</i>	<i>congregatus</i>		(Bulliard) Karsten
<i>Coprinopsis</i>	<i>cordispora</i>		(Gibbs) Watling et Richardson
<i>Coprinus</i>	<i>comatus</i>		(O.F.Müller:Fr.) Pers.
<i>Cortinarius</i>	<i>anomalous</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnamomeoluteus</i>		Orton
<i>Cortinarius</i>	<i>croceus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Gray
<i>Cortinarius</i>	<i>elegantior</i>		(Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>orellanus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>vaginatus</i>		Bidaud, Moëne-Loccoz et Reumaux
<i>Cortinarius</i>	<i>variegatus</i>		Bresadola
<i>Cortinarius</i>	<i>venetus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cudonia</i>	<i>circinans</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cystoderma</i>	<i>carcharias</i>		(Pers.) Fayod

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Entoloma</i>	<i>corvinum</i>		(Kühner) Noordeloos
<i>Fayodia</i>	<i>bisphaerigera</i>	<i>var. longicystis</i>	J.Favre
<i>Galerina</i>	<i>marginata</i>		(Batsch) Kühner
<i>Galerina</i>	<i>paludosa</i>		(Fr.) Kühner
<i>Gomphidius</i>	<i>glutinosus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Fr.
<i>Guepinia</i>	<i>helvelloides</i>		(DC.:Fr.) Fr.
<i>Gymnopilus</i>	<i>liquiritiae</i>		(Pers.) Karsten
<i>Gymnopilus</i>	<i>penetrans</i>		(Fr.) Murrill
<i>Hydnum</i>	<i>repandum</i>		L.:Fr.
<i>Hygrocybe</i>	<i>coccinea</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Hygrocybe</i>	<i>substrangulata</i>		(Orton) Orton et Watling
<i>Hygrophorus</i>	<i>pudorinus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Hypholoma</i>	<i>fasciculare</i>		(Hudson:Fr.) Kummer
<i>Hypholoma</i>	<i>polytrichi</i>		(Fr.:Fr.) Ricken
<i>Hypholoma</i>	<i>ericaeoides</i>		Orton
<i>Infundibulicybe</i>	<i>gibba</i>		(Pers.:Fr.) Harmaja
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>	<i>var. lilacina</i>	(Peck) Gillet
<i>Inonotus</i>	<i>tomentosus</i>		(Fr.:Fr.) Teng
<i>Laccaria</i>	<i>amethystina</i>		(Hudson) Cooke
<i>Lactarius</i>	<i>albocarneus</i>		Britzelmayr
<i>Lactarius</i>	<i>flexuosus</i>		(Pers.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>glyciosmus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>intermedius</i>		(Krombholz) ex Berkeley et Broome
<i>Lactarius</i>	<i>lignyotus</i>		Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>necator</i>		(Bulliard:Fr.) Pers.
<i>Lactarius</i>	<i>repraesentaneus</i>		Britzelmayr
<i>Lactarius</i>	<i>rufus</i>		(Scopoli:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>salmonicolor</i>		Heim et Leclair
<i>Lactarius</i>	<i>torminosus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Pers.
<i>Lactarius</i>	<i>vellereus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Laricifomes</i>	<i>officinalis</i>		(Villars:Fr.) Kotlaba et Pouzar
<i>Lichenomphalia</i>	<i>umbellifera</i>	<i>f. bispora</i>	(Møller) P.-A.Moreau et Courtecuisse
<i>Marasmius</i>	<i>alliaceus</i>		(Jacquin:Fr.) Fr.
<i>Megacollybia</i>	<i>platyphylla</i>		(Pers.:Fr.) Kotlaba et Pouzar
<i>Microcollybia</i>	<i>cookei</i>		(Bresadola) Lennox
<i>Mycena</i>	<i>amicta</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>crocata</i>		(Schrader:Fr.) Kummer
<i>Mycena</i>	<i>galericulata</i>		(Scopoli:Fr.) Gray
<i>Mycena</i>	<i>pura</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Mycena</i>	<i>romagnesiana</i>		Maas Geesteranus
<i>Mycena</i>	<i>zephyrus</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Panaeolus</i>	<i>papilionaceus</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Pholiota</i>	<i>astragalina</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Postia</i>	<i>caesia</i>		(Schrader:Fr.) Karsten
<i>Pseudohydnum</i>	<i>gelatinosum</i>		(Scopoli:Fr.) Karsten
<i>Rhodocybe</i>	<i>mundula</i>		(Lasch:Fr.) Singer
<i>Rickenella</i>	<i>mellea</i>		(Singer et Cléménçon) Lamoure
<i>Russula</i>	<i>acrifolia</i>		Romagnesi ex Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>amethystina</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>aquosa</i>		Leclair
<i>Russula</i>	<i>badia</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>cavipes</i>		Britzelmayr
<i>Russula</i>	<i>fellea</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>integra</i>		(L.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>langei</i>		Bon
<i>Russula</i>	<i>laurocerasi</i>	<i>var. fragrans</i>	(Romagnesi) Kuyper et Vuure
<i>Russula</i>	<i>mustelina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>nigricans</i>		(Bulliard) Fr. illegit.
<i>Russula</i>	<i>ochroleuca</i>		Pers.
<i>Russula</i>	<i>olivacea</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>postiana</i>		Romell
<i>Russula</i>	<i>puellaris</i>	<i>var. abietina</i>	(Peck) Bon
<i>Russula</i>	<i>queletii</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>subfoetens</i>		W.G.Smith
<i>Scutiger</i>	<i>cristatus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Bondartsev et Singer
<i>Tremella</i>	<i>aurantia</i>		Schweinitz:Fr.
<i>Tricholoma</i>	<i>bufonium</i>		(Pers.:Fr.) Gillet
<i>Tricholoma</i>	<i>columbetta</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>pseudonictitans</i>		Bon
<i>Tricholoma</i>	<i>saponaceum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>sulphureum</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>virgatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>decora</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Xerocomus</i>	<i>badius</i>		(Fr.:Fr.) Kühner ex Gilbert

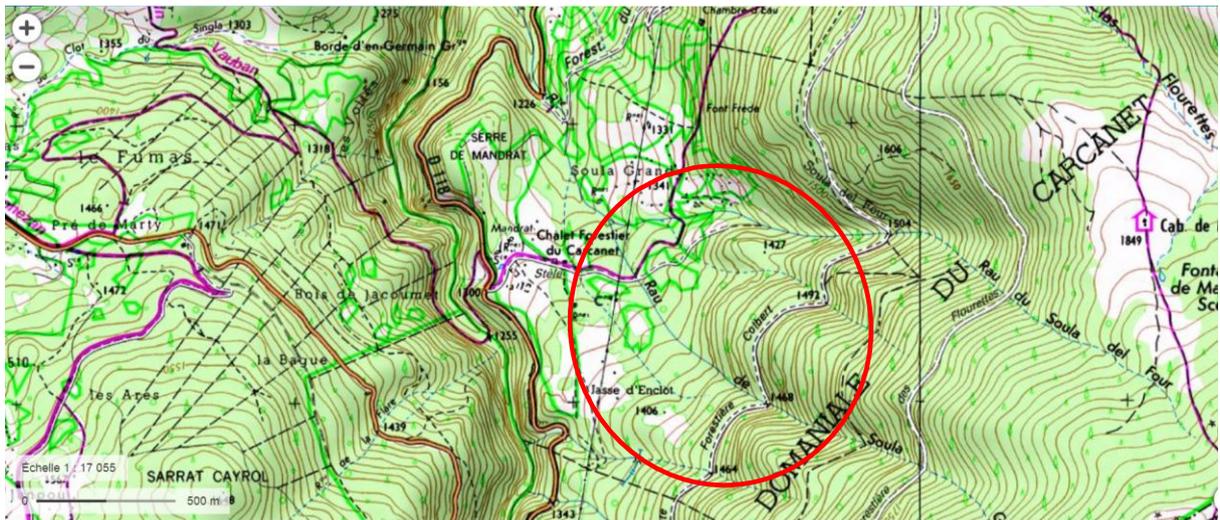
[Retour au sommaire](#)

# Forêt du Carcanet

Sortie commune à 2 groupes:

Mycologue référent : **Guillaume Eyssartier**  
Guides SMAM : **Henri Noguère & Joseph Montes.**

Mycologue référent : **Pierre Roux.**  
Guides SMAM : **Thérèse Arveux & Henri Garrigue**



Carte IGN au 1/25 000 Top 25 : 2249ET Font-Romeu, Capcir

Code EUNIS :

E2.1 PRAIRIES PÂTURÉES EUTROPES

G1.62 HÊTRAIE-SAPINIÈRE ACIDOPHILE ATLANTIQUE



**Espèces récoltées par le groupe**  
Mycologue référent : Guillaume Eyssartier  
Guides SMAM : Henri Noguère & Joseph Montes.

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Amanita</i>	<i>citrina</i>		(Jac.Schäffer) Pers.
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>		(L.:Fr.) Lamarck
<i>Amanita</i>	<i>rubescens</i>		Pers.:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>calopus</i>		Pers.:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>edulis</i>		Bulliard:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>subappendiculatus</i>		Dermek, Lazebnicek et Veselský
<i>Cantharellus</i>	<i>pallens</i>		(Pilát) Pilát
<i>Clitocybe</i>	<i>diatreta</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Clitocybe</i>	<i>odora</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Clitopilus</i>	<i>cystidiatus</i>		Hausknecht et Noordeloos
<i>Coprinopsis</i>	<i>cordispora</i>		(Gibbs) Watling et Richardson
<i>Coprinus</i>	<i>atramentarius</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>anomalus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>caperatus</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnabarinus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>eburneus</i>		(Velenovský) Henry ex Bon
<i>Cortinarius</i>	<i>largus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>torvus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Daedalea</i>	<i>quercina</i>		(L.:Fr.) Pers.
<i>Entoloma</i>	<i>byssisedum</i>		(Pers.:Fr.) Donk
<i>Gymnopus</i>	<i>peronatus</i>		(Bolton:Fr.) Gray
<i>Gyroporus</i>	<i>cyanescens</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet
<i>Hydnum</i>	<i>repandum</i>		L.:Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>fagi</i>		Becker et Bon
<i>Hypholoma</i>	<i>capnoides</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Hypholoma</i>	<i>fasciculare</i>		(Hudson:Fr.) Kummer
<i>Hypomyces</i>	<i>lateritius</i>		(Fr.:Fr.) L.R. et C.Tulasne
<i>Inocybe</i>	<i>cookei</i>		Bresadola
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>	<i>var. lilacina</i>	(Peck) Gillet
<i>Inocybe</i>	<i>pudica</i>		Kühner
<i>Ischnoderma</i>	<i>resinosum</i>		(Schrader:Fr.) Karsten
<i>Laccaria</i>	<i>amethystina</i>		(Hudson) Cooke
<i>Lactarius</i>	<i>albocarneus</i>		Britzelmayr
<i>Lactarius</i>	<i>aurantiofulvus</i>		Blum ex Bon
<i>Lactarius</i>	<i>blennius</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>camphoratus</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>flexuosus</i>		(Pers.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>fluens</i>		Boudier

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Lactarius</i>	<i>pallidus</i>		Pers.:Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>picinus</i>		Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>piperatus</i>		(L.:Fr.) Pers.
<i>Lactarius</i>	<i>pterosporus</i>		Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>pyrogalus</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>salmonicolor</i>		Heim et Leclair
<i>Lactarius</i>	<i>vellereus</i>	<i>var. hometii</i>	(Gillet) Boudier
<i>Lactarius</i>	<i>volemus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>romagnesii</i>		Bon
<i>Leccinum</i>	<i>melaneum</i>		(Smotlacha) Pilát et Dermek
<i>Leccinum</i>	<i>versipelle</i>		(Fr.) Snell
<i>Lentinellus</i>	<i>cochleatus</i>		(Pers.:Fr.) Karsten
<i>Lentinellus</i>	<i>ursinus</i>		(Fr.:Fr.) Kühner
<i>Lentinus</i>	<i>suavissimus</i>		Fr.
<i>Lepiota</i>	<i>ignivolvata</i>		Bousset et Josserand ex Josserand
<i>Lepiota</i>	<i>magnispora</i>		Murrill
<i>Lycoperdon</i>	<i>perlatum</i>		Pers.:Pers.
<i>Marasmius</i>	<i>alliaceus</i>		(Jacquin:Fr.) Fr.
<i>Marasmius</i>	<i>oreades</i>		(Bolton:Fr.) Fr.
<i>Marasmius</i>	<i>scorodonius</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Melanoleuca</i>	<i>subalpina</i>		(Britzelmayr) Bresinsky et Stangl
<i>Microcollybia</i>	<i>tuberosa</i>		(Bulliard:Fr.) Lennox
<i>Mycena</i>	<i>pura</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Parasola</i>	<i>conopilus</i>		(Fr.:Fr.) Orstadius et Larsson
<i>Parasola</i>	<i>leiocephala</i>		(Orton) Redhead, Vilgalys et Hopple
<i>Pholiota</i>	<i>squarrosa</i>		(Weigel:Fr.) Kummer
<i>Plicaturopsis</i>	<i>crispa</i>		(Pers.:Fr.) Reid
<i>Ramaria</i>	<i>botrytis</i>		(Pers.:Fr.) Ricken
<i>Rhodocollybia</i>	<i>butyracea</i>	<i>f. asema</i>	(Fr.:Fr.) Antonín, Halling et Noordeloos
<i>Russula</i>	<i>chloroides</i>		(Krombholz) Bresadola
<i>Russula</i>	<i>cyanoxantha</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>fageticola</i>		(Melzer) Lundell
<i>Russula</i>	<i>faginea</i>		Romagnesi ex Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>fellea</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>illota</i>		Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>langei</i>		Bon
<i>Russula</i>	<i>lilacea</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>nigricans</i>		(Bulliard) Fr. illegit.
<i>Russula</i>	<i>olivacea</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>roseoaurantia</i>		Sarnari
<i>Russula</i>	<i>vesca</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>veternosa</i>		Fr.

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Scutigera</i>	<i>cristatus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Bondartsev et Singer
<i>Scutigera</i>	<i>pes-caprae</i>		(Pers.:Fr.) Bondartsev et Singer
<i>Simocybe</i>	<i>rubi</i>		(Berkeley) Singer
<i>Tapesia</i>	<i>fusca</i>		(Pers.:Fr.) Fuckel
<i>Tricholoma</i>	<i>album</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>columbetta</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>saponaceum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>umbonatum</i>		Lange ex Cléménçon et Bon
<i>Tricholomopsis</i>	<i>rutilans</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Singer
<i>Xerula</i>	<i>radicata</i>		(Relhan:Fr.) Dörfelt

## Espèces récoltées par le groupe

Mycologue référent : Pierre Roux.

Guides SMAM : Thérèse Arveux & Henri Garrigue

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Adelphella</i>	<i>babingtonii</i>		(Sacc.) Pfister, Matočec & I. Kušan
<i>Aleuria</i>	<i>aurantia</i>		(Pers.:Fr.) Fuckel
<i>Amanita</i>	<i>betulae</i>		Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>citrina</i>		(Jac.Schäffer) Pers.
<i>Amanita</i>	<i>coryli</i>		Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>junquillea</i>		Quélet
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>	<i>f. flavivolvata</i>	(Singer) Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>rubescens</i>		Pers.:Fr.
<i>Amanita</i>	<i>schaefferi</i>		Neville, Poumarat et D.Rémy
<i>Boletus</i>	<i>edulis</i>		Bulliard:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>erythropus</i>		Pers.:Fr.
<i>Cantharellus</i>	<i>cibarius</i>		Fr.:Fr.
<i>Cantharellus</i>	<i>pallens</i>		(Pilát) Pilát
<i>Cheilymenia</i>	<i>crucipila</i>		(Cooke et W.Phillips) Le Gal ex Denison
<i>Chroogomphus</i>	<i>helveticus</i>		(Singer) Moser
<i>Clavariadelphus</i>	<i>flavoimmaturus</i>		Petersen
<i>Clavariadelphus</i>	<i>pistillaris</i>		(L.:Fr.) Donk
<i>Clavulina</i>	<i>cinerea</i>		(Bulliard:Fr.) Schröter
<i>Clitocybe</i>	<i>odora</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Clitopilus</i>	<i>prunulus</i>		(Scopoli:Fr.) Kummer
<i>Cortinarius</i>	<i>amigochrous</i>		Kühner ex Kühner
<i>Cortinarius</i>	<i>caperatus</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnabarinus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnamomeus</i>		(L.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>laniger</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>largus</i>		Fr.

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Cortinarius</i>	<i>orellanus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>torvus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>violaceus</i>		(L.:Fr.) Fr.
<i>Craterellus</i>	<i>tubaeformis</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Crepidotus</i>	<i>applanatus</i>		(Pers.) Kummer
<i>Entoloma</i>	<i>caeruleoflocculosum</i>		Noordel.
<i>Galerina</i>	<i>marginata</i>		(Batsch) Kühner
<i>Ganoderma</i>	<i>lipsiense</i>		(Batsch) Atkinson
<i>Geastrum</i>	<i>sessile</i>		(Sowerby) Pouzar
<i>Graddonia</i>	<i>coracina</i>		Dennis
<i>hyaloscypha</i>	<i>albohyalina</i>		(Karst.) Boud.
<i>Hydnum</i>	<i>repandum</i>		L.:Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>discoxanthus</i>		(Fr.) Rea
<i>Hygrophorus</i>	<i>eburneus</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>fagi</i>		Becker et Bon
<i>Hygrophorus</i>	<i>poetarum</i>		Heim
<i>Hygrophorus</i>	<i>pudorinus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Hymenoscyphus</i>	<i>imberbis</i>		(Bull. Fr.) Dennis
<i>Hypholoma</i>	<i>fasciculare</i>		(Hudson:Fr.) Kummer
<i>Infundibulicybe</i>	<i>gibba</i>		(Pers.:Fr.) Harmaja
<i>Inocybe</i>	<i>calamistrata</i>		(Fr.:Fr.) Gillet
<i>Inocybe</i>	<i>cookei</i>		Bresadola
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>	<i>var. lilacina</i>	(Peck) Gillet
<i>Inocybe</i>	<i>pyriodora</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Kuehneromyces</i>	<i>mutabilis</i>		Singer & A.H. Sm.
<i>Laccaria</i>	<i>amethystina</i>		(Hudson) Cooke
<i>Laccaria</i>	<i>bicolor</i>		(Maire) Orton
<i>Laccaria</i>	<i>laccata</i>	<i>var. pallidifolia</i>	(Peck) Peck
<i>Lactarius</i>	<i>aurantiacus</i>		(Pers.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>blennius</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>camphoratus</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>fuliginosus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>glyciosmus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>intermedius</i>		(Krombholz) ex Berkeley et Broome
<i>Lactarius</i>	<i>salmonicolor</i>		Heim et Leclair
<i>Lactarius</i>	<i>torminosus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Pers.
<i>Lactarius</i>	<i>trivialis</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>vellereus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>volemus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Leccinum</i>	<i>scabrum</i>		(Bulliard:Fr.) Gray
<i>Lentinus</i>	<i>suavissimus</i>		Fr.
<i>Leotia</i>	<i>lubrica</i>		(Scopoli:Fr.) Pers.
<i>Lepiota</i>	<i>ignivolvata</i>		Bousset et Josserand ex Josserand
<i>Lepiota</i>	<i>magnispora</i>		Murrill

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Lepista</i>	<i>inversa</i>		(Scopoli) Patouillard
<i>Leucogyrophana</i>	<i>mollusca</i>		(Fr.:Fr.) Pouzar
<i>Leucopaxillus</i>	<i>gentianeus</i>		(Quélet) Kotlaba
<i>Lycoperdon</i>	<i>perlatum</i>		Pers.:Pers.
<i>Lyophyllum</i>	<i>connatum</i>		(Schumacher:Fr.) Singer
<i>Lyophyllum</i>	<i>decastes</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Marasmius</i>	<i>alliaceus</i>		(Jacquin:Fr.) Fr.
<i>Marasmius</i>	<i>rotula</i>		(Scopoli:Fr.) Fr.
<i>Microglossum</i>	<i>griseoviride</i>		Kučera, Lizoň et Tomšovský
<i>Mollisia</i>	<i>uda</i>		(Pers.) Gillet 1882
<i>Mollisia</i>	<i>minutella</i>		(Sacc.) Rehm
<i>Morganella</i>	<i>pyriformis</i>		(Jac.Schäffer:Pers.) Kreisel et Krüger
<i>Mycena</i>	<i>galericulata</i>		(Scopoli:Fr.) Gray
<i>Mycena</i>	<i>pelianthina</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>rosea</i>		(Bulliard) Gramberg
<i>Orbilina</i>	<i>luteorubella</i>		(Nyl.) Karst.
<i>Orbilina</i>	<i>rosea</i>		Baral ad Int
<i>Otidea</i>	<i>onotica</i>		(Pers.:Fr.) Fuckel
<i>Parasola</i>	<i>conopilus</i>		(Fr.:Fr.) Orstadius et Larsson
<i>Piptoporus</i>	<i>betulinus</i>		(Bulliard:Fr.) Karsten
<i>Pluteus</i>	<i>cervinus</i>		(Jac.Schäffer) Kummer
<i>Pluteus</i>	<i>leoninus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Polyporus</i>	<i>leptocephalus</i>		(Jacquin:Fr.) Fr.
<i>Postia</i>	<i>caesia</i>		(Schrader:Fr.) Karsten
<i>Pseudohydnum</i>	<i>gelatinosum</i>		(Scopoli:Fr.) Karsten
<i>Pycnoporus</i>	<i>cinnabarinus</i>		(Jacquin:Fr.) Karsten
<i>Ramaria</i>	<i>botrytis</i>		(Pers.:Fr.) Ricken
<i>Russula</i>	<i>cavipes</i>		Britzelmayr
<i>Russula</i>	<i>chloroides</i>		(Krombholz) Bresadola
<i>Russula</i>	<i>cyanoxantha</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>fellea</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>illota</i>		Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>laurocerasi</i>		Melzer
<i>Russula</i>	<i>mustelina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>nigricans</i>		(Bulliard) Fr. illegit.
<i>Russula</i>	<i>nobilis</i>		Velenovský
<i>Russula</i>	<i>olivacea</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>puellaris</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>queletii</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>sanguinaria</i>		(Bulliard ->C.F.Schumacher) Rauschert
<i>Schizophyllum</i>	<i>commune</i>		Fr.:Fr.
<i>Scleroderma</i>	<i>areolatum</i>		Ehrenberg
<i>Scleroderma</i>	<i>bovista</i>		Fr.
<i>Scutellinia</i>	<i>crinita</i>		(Bulliard:Fr.) Lambotte

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Scutellinia</i>	<i>nigrohirtula</i>		(Svrček) Le Gal
<i>Scutellinia</i>	<i>pseudotrechispora</i>		(Schröter) Le Gal
<i>Scutellinia</i>	<i>nigrohirtula</i>		(Svrcek) Le Gal
<i>Strobilomyces</i>	<i>strobilaceus</i>		(Scopoli:Fr.) Berkeley
<i>Suillus</i>	<i>luteus</i>		(L.:Fr.) Roussel
<i>Tapinella</i>	<i>atrotomentosa</i>		(Batsch:Fr.) Šutara
<i>Tricholoma</i>	<i>bufonium</i>		(Pers.:Fr.) Gillet
<i>Tricholoma</i>	<i>pseudoalbum</i>		Bon
<i>Tricholoma</i>	<i>pseudonictitans</i>		Bon
<i>Tricholoma</i>	<i>saponaceum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>sciodes</i>		(Pers.) C.Martin
<i>Tricholoma</i>	<i>ustale</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>virgatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>rutilans</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Singer
<i>Tubaria</i>	<i>dispersa</i>		(Pers.) Singer
<i>Tubaria</i>	<i>ferruginea</i>		Maire ex E. Horak et P.-A. Moreau
<i>Xerula</i>	<i>radicata</i>		(Relhan:Fr.) Dörfelt
<i>Xylaria</i>	<i>hypoxylon</i>		(L.:Fr.) Greville



Dans une des salle de travail, des mycologues étudient les récoltes

Retour au [sommaire](#)

## **A PROPOS D'ESPÈCES TROUVÉES PENDANT LA SESSION SMF D'EGAT.**

Ces travaux nous ont été communiqués par des mycologues présents au congrès.

Nous tenons à les remercier.

Nous ne sommes pas intervenus sur leurs textes, laissant aux auteurs la responsabilité de leurs écrits. Seules quelques fautes de frappe et quelques phrases un peu longues ont été modifiées.

# FICHES DE QUELQUES ASCOMYCÈTES RÉCOLTÉS À EGAT

Gilbert Moyne

*Graddonia coracina* (Bres.) Dennis,

*Kew Bull.* [10](3): 359 (1955)

Ordre **Helotiales**

Famille **Dermataceae**



## Description

### **Caractères macroscopiques**

Apothécies sessiles, épousant la forme du support, 1-2 mm de diamètre. Hyménium blanchâtre entouré d'une marge un peu grisâtre. Surface externe plus foncée mais peu visible.

### **Caractères microscopiques**

**Asques** 200-220 x 10-12 μm, claviformes, atténués à la base, pleurorhynques, à sommets non amyloïdes, inoperculés, contenant huit spores unisériées avec souvent des spores avortées.

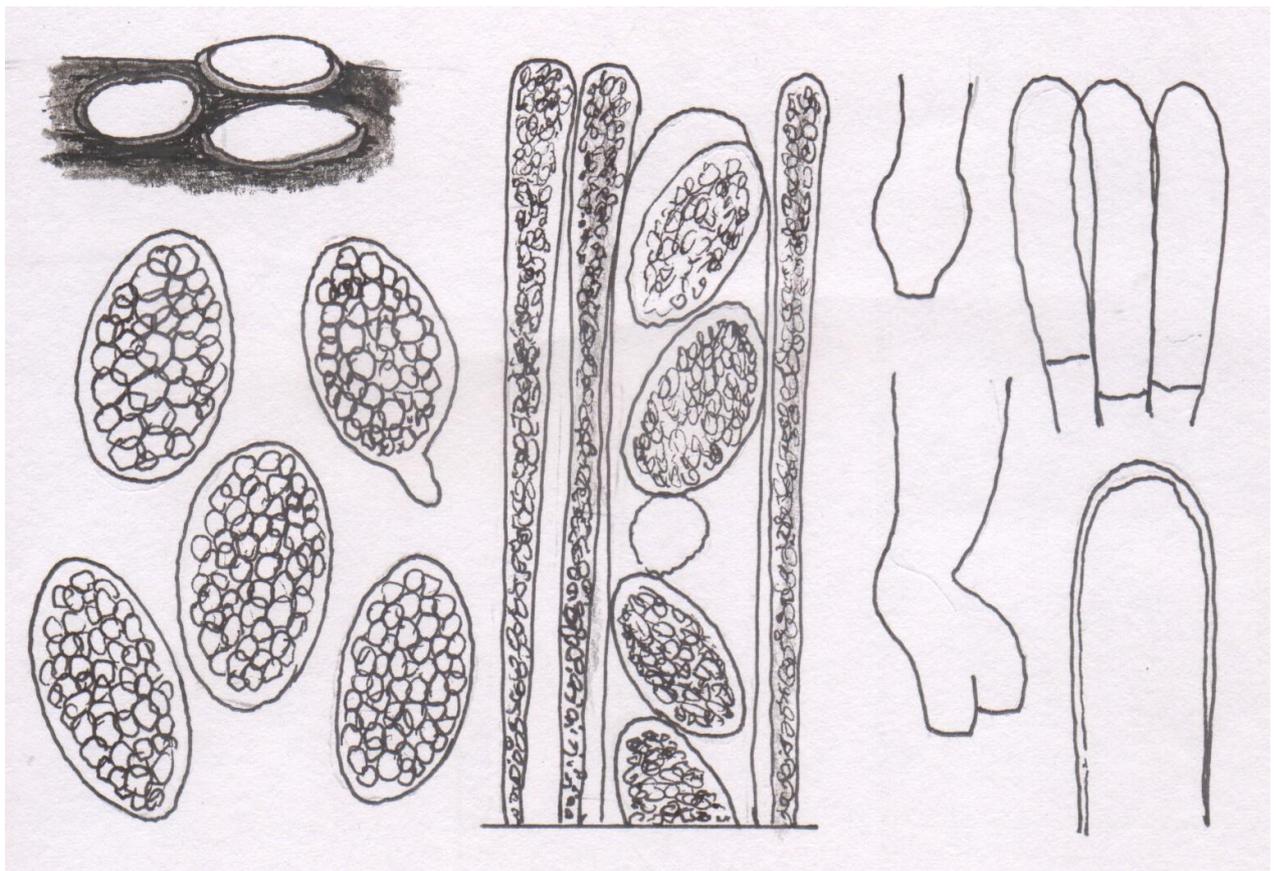
**Paraphyses** cylindracées, dressées, cloisonnées, progressivement renflées au sommet, à contenu fortement granuleux.

**Spores** ellipsoïdales plus ou moins régulières, hyalines, contenant de nombreuses gouttelettes, parfois germées, lisses, 14-20 x 7-10 µm.

**Marge** : plus foncée, un peu grisâtre formée de cellules septées à sommet claviforme élargi.

**Habitat et récoltes** : sur petites branches mortes de pin à demi immergées, environs de l'étang de Vallsera (Les Angles - 66), le 21/09/2016. Leg. Mijo Gomez.

**Remarques** : nous avons déjà récolté et déterminé cette espèce en mai 1975 dans les Vosges. Elle est souvent plus colorée, un peu brunâtre. Elle est normalement printanière et ne semble aimer que les ruisseaux en milieu assez acide



***Graddonina coracina***- aspect macroscopique, b- spores, c- sommets d'asques et paraphyses, d- bases d'asques, e- amyloïdie, f- marge

*Pezoloma obstricta* (P. Karst.) Korf, *Phytologia* 21(4): 205 (1971)

Ordre Helotiales

Famille Lachnaceae



**Description**

**Caractères macroscopiques**

Apothécies sessiles, d'abord globuleuses puis hémisphériques, finalement cupuliformes, 1-2 mm de diamètre. Hyménium brun café au lait pâle. Surface externe concolore hérissée de quelques languettes très fines mais absentes de la marge.

**Caractères microscopiques**

**Asques** 80-100 x 8-11  $\mu\text{m}$ , cylindracés, atténués à la base, pleurorynques, à sommets non amyloïdes, operculés, contenant huit spores unisériées ou irrégulièrement disposées.

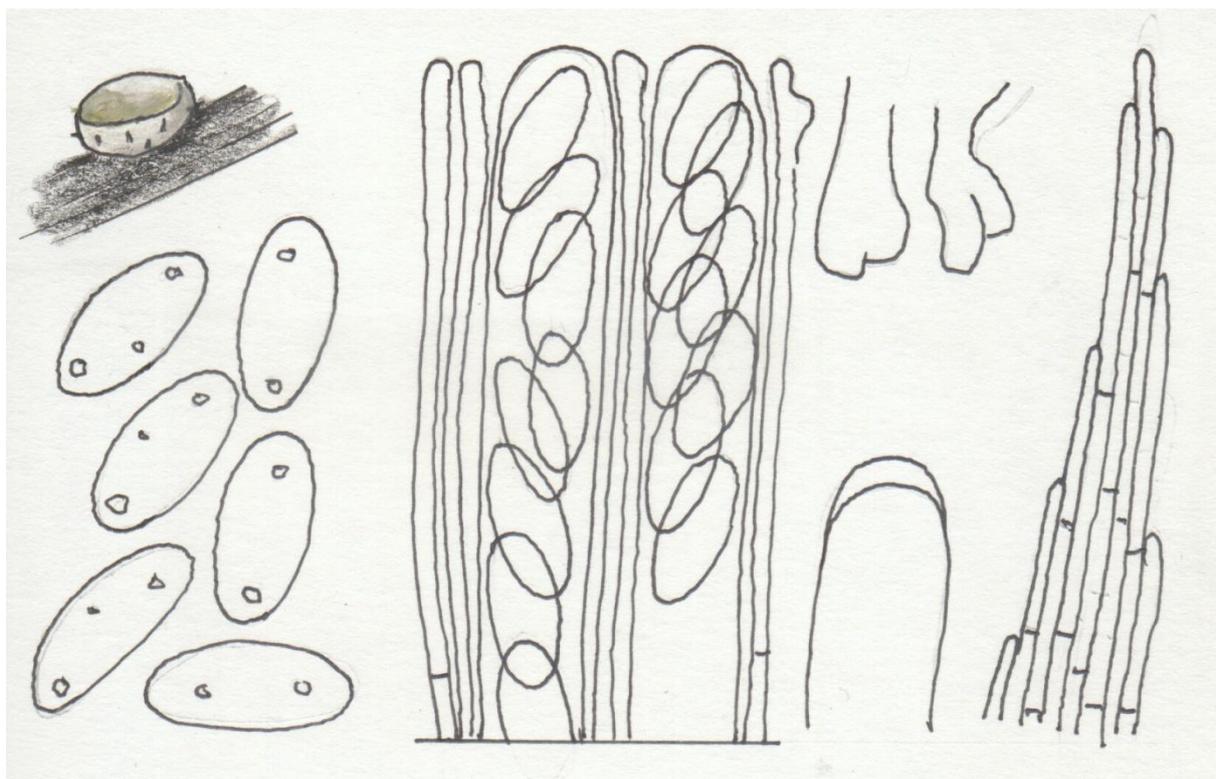
**Paraphyses** cylindracées, dressées, cloisonnées, non renflées au sommet, rarement avec un élargissement, à contenu hyalin.

**Spores** ellipsoïdales, souvent plus arquées d'un côté, hyalines, contenant deux gouttelettes, parfois trois, lisses, 11-13 x 5-6  $\mu\text{m}$ .

**Poils** : pas de véritables poils mais des languettes formées d'hyphes accolées longitudinalement.

**Habitat et récoltes :** sur brindilles diverses, aiguilles de pin ayant longuement trempé dans l'eau le long d'un ruisseau, récolte Vallsera (Les Angles, Pyrénées-Orientales). 20/09/2016, leg. Mijo Gomez.

**Remarques :** petite espèce passant facilement inaperçue qu'on prend facilement pour un *Ciboria* mais les petites fines languettes qui ornent la surface externe nous conduisent ailleurs.



*Pezoloma obstricta* a- aspect macroscopique, b- spores, c- sommets d'asques et paraphyses, d- bases d'asques, e- amyloïdie, poil en languette

*Microglossum griseoviride* V.Kučera, Lizoň & M.Tomšovský

*Mycologia* 106(2): 287 (2014)

Ordre Geoglossales

Famille Geoglossaceae



**Description**

**Caractères macroscopiques**

Fructifications spatuliformes, longuement stipitées, mesurant 2-3-10 cm de haut pour un diamètre de 0,3-0,8 cm. Partie fertile nettement séparée du stipe, correspondant à environ la moitié de la hauteur totale, sillonnée, linguiforme, parfois un peu torsadée, d'un vert jaune avec un peu d'olivacé. Stipe cylindrique, 0,5 cm de diamètre, vert plus vif, nettement granuleux furfuracé dans la partie supérieure, plein.

**Caractères microscopiques**

**Asques** 120-150 x 11-13  $\mu\text{m}$ , cylindriques à claviformes, progressivement atténués à la base, semblant pleurorhynques. On arrive à distinguer les crochets chez les très jeunes mais c'est moins évident à maturité. Sommets amyloïdes surtout sous la paroi du sommet et pour les asques ouverts, inoperculés, contenant huit spores obliquement bisériées.

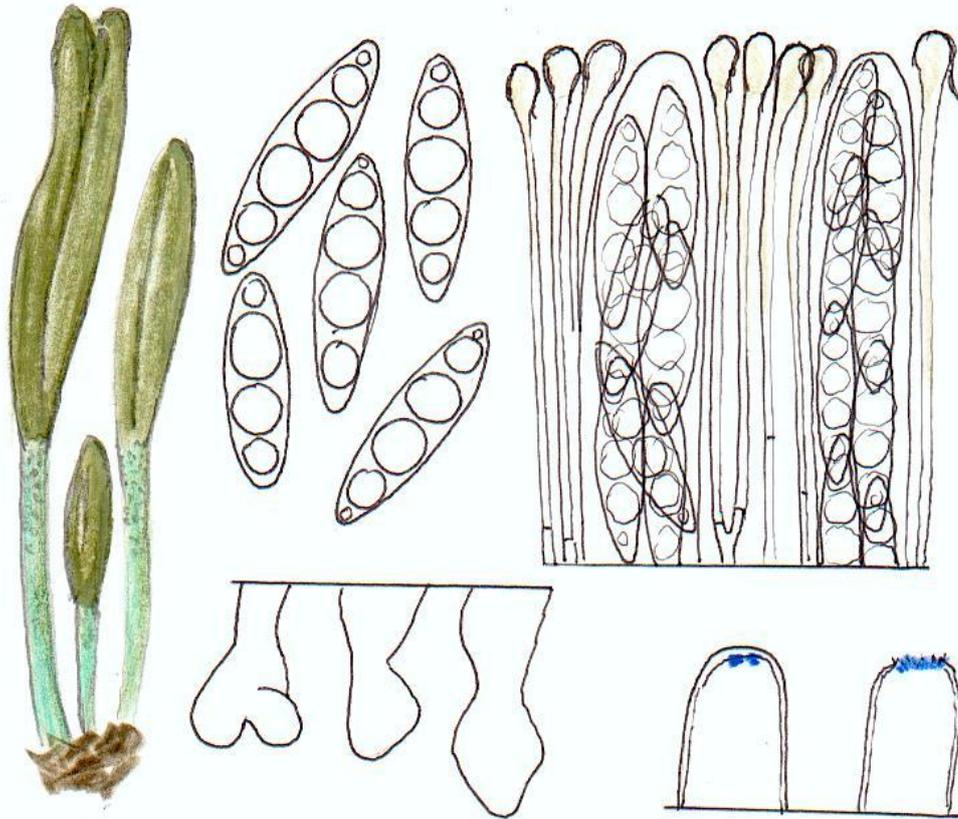
**Paraphyses** grêles, dressées, septées, divisées au centre, renflées en ampoule au sommet (3-4  $\mu\text{m}$ ) et semblant épaissies ou recouvertes d'un vernis, légèrement olivacées.

**Spores** fusiformes émoussées aux extrémités, assez symétriques, hyalines, contenant 4-6 gouttes, lisses, 18-23 x 6-7  $\mu\text{m}$ .

**Chair** verdâtre, concolore au stipe.

**Habitat et récoltes :** à terre, sur l'humus riche, en fond de doline, Epeugney, Doubs, Grand Bois, 26/09/2010. (Récolte S. Moingeon). Forêt du Carcanet, Ariège, sur les rives abruptes, sablonneuses d'un ruisseau, 22/09/2016

**Remarques :** *Microglossum nudipes* est très semblable et diffère surtout de *griseoviride* par l'absence de furfuration au sommet du stipe. On le trouve assez communément sous les buis. *Microglossum viride* très semblable est lié aux hépatiques du genre *Pellia*. D'autres espèces olivacées, brunes ou purpurines appartiennent aussi à ce genre.



*Microglossum griseoviride* a- aspect macroscopique, b- spores, c- sommets d'asques et paraphyses, d- bases d'asques, e- amyloidie.

*Hymenoscyphus scutula* (Pers.) W. Phillips [as '*scutulus*'],  
*Man. Brit. Discomyc.* (London): 136 (1887)

Ordre **Helotiales**  
Famille **Helotiaceae**



**Description**

**Caractères macroscopiques**

Apothécies plus ou moins longuement stipitées, cupuliformes, 2-5 mm de diamètre. Hyménium jaune pâle. Surface externe plus pâle à concolore avec quelques rides plus foncées surtout dans un âge avancé.

**Caractères microscopiques**

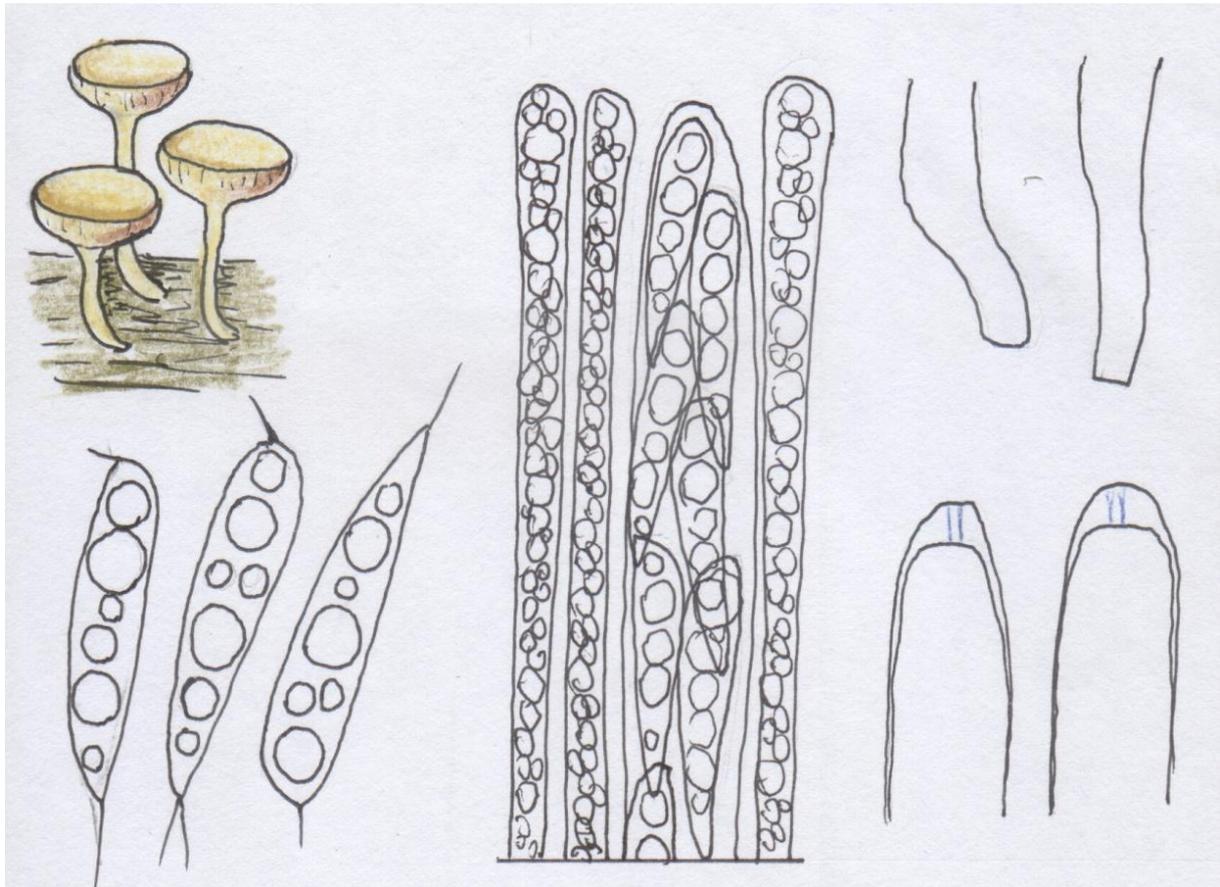
**Asques** 110-130 x 9-11 μm, cylindracés atténués à la base, aporynques, à sommets amyloïdes, inoperculés, contenant huit spores bisériées ou irrégulièrement disposées.

**Paraphyses** cylindracées, dressées, cloisonnées, peu ou pas renflées au sommet, contenant de nombreuses gouttelettes jaune pâle.

**Spores** scutelloïdes c'est-à-dire larges à une extrémité avec un petit bec et étroites à l'autre, munies de cils (1 ou 2) aux extrémités, certains dépassant les 5 μm de long, hyalines, lisses, contenant 4-5 grosses gouttes, 19-25 x 3,5-4,5 μm.

**Habitat et récoltes** : sur tige morte herbacée, Leg. Mijo Gomez, 21/09/2016. Les Bouillouses.

**Remarques :** l'espèce est assez commune en automne sur d'assez nombreuses plantes herbacées, souvent en grand nombre. Au microscope, la présence des cils aux extrémités des spores rendent la détermination de cet *Hymenoscyphus* plus facile.



***Hymenoscyphus scutula*** a- aspect macroscopique, b- spores, c- sommets d'asques et paraphyses, d- bases d'asques, e- amyloïdie



Merci à Gilles Trimaille pour les photos macro.

**Gilbert Moyne.**

Novembre 2016

Retour au [sommaire](#)

# QUELQUES INOCYBES RÉCOLTÉS PENDANT LA SESSION SMF D'EGAT

Alain FERVILLE et Gilles TRIMAILLE

## Matériel et méthode

La barre d'échelle des planches microscopiques correspond à 10 micromètres. Un point à l'intérieur d'un article indique une pleurocystide, une croix une caulocystide ou un article caulinaire supérieur, une croix entre parenthèses une caulocystide inférieure, les articles visibles sur l'arête des lames —cheilocystides et cellules marginales— sont représentés sans croix ni point; sauf exception, les dessins sporaux sont faits à partir de spores déposées sur le stipe.

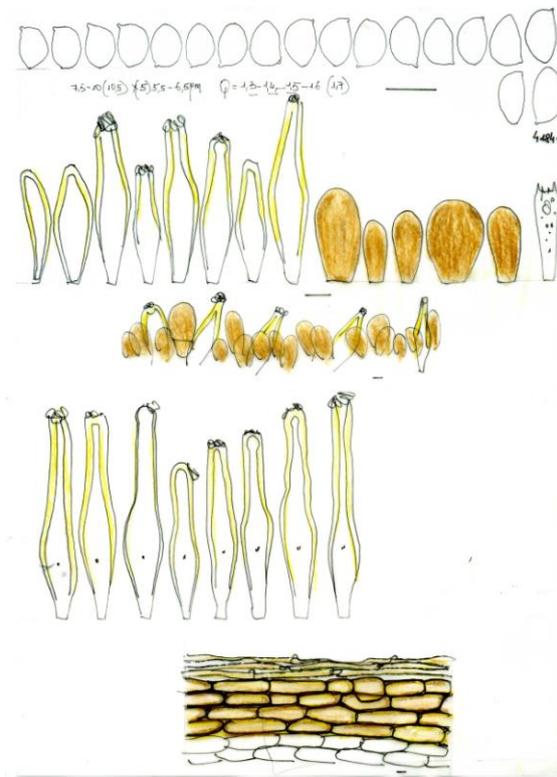
Le caulocutis supérieur est examiné juste en dessous du 1/10 supérieur; l'analyse cuticulaire est effectuée à partir d'un échantillon prélevé dans le tiers moyen du chapeau; les milieux d'observation sont l'ammoniaque de ménage (cystides, spores), éventuellement le rouge Congo SDS (arête, paracystides) et la potasse à 5% (revêtements).

*Inocybe cincinnata* (Fr.) Fr. Quel.

Gilbert Moyne a récolté cette petite espèce insignifiante contre un talus forestier (résineux). Il a trouvé plusieurs exemplaires pendant la sortie du mercredi 21 septembre 2016 au Coll de la Llosa sur la commune d'Ayguatebia-Talau (mycologue référent : Gilles Corriol). Coordonnées : 42.535453, 2.142956, altitude 1860 m.

**Chapeau** n'excédant pas 1 cm, convexe parfois un peu bossu au centre, brun-beige clair, pelucheux-feutré avec le disque parfois un peu plus foncé et écailleux.

**Lames** assez espacées, ventruées, adnées à échancrées mais décurrentes par une dent, avec l'arête fimbriée plus claires par endroits mais le plus souvent ponctuée de brun, d'un beau bleu profond pour les exemplaires jeunes persistant ensuite uniquement au niveau des uncis, enfin concolore au revêtement pileïque, brun clair.



Cette récolte pourrait en fait correspondre à une variété car c'est la première fois que pour l'espèce on décrit, sur exemplaires frais, des lames aussi bleu profond.

**Cortine** abondante au début.

**Stipe** 2,5 x 0,2 cm, cylindrique souvent élargi en bas, blanc sale avec petit reflet brun-violacé en haut chez certains exemplaires disparaissant vite avec présence de flocons blancs, puis chiné de faisceaux de fibrilles brunes.

**A la coupe**, je n'ai pas vu de nuances violacées significatives ; odeur spermatique. **Spores** (sur dépôt sur stipe) 7,5-10(10,5) x (5)5,5-6,5 µm, ovales à largement ovo-elliptiques et même pruniformes, avec l'apex arrondi à ogival ; l'apicule bien développé ;  $Q = 1,3 - 1,4 - 1,5 - 1,6(1,7)$ . Sur lames, les spores sont fortement hétérogènes avec un bon contingent de formes étroites, irrégulières et étirées. Basides tétrasporiques, 33 x 9 µm par exemple.

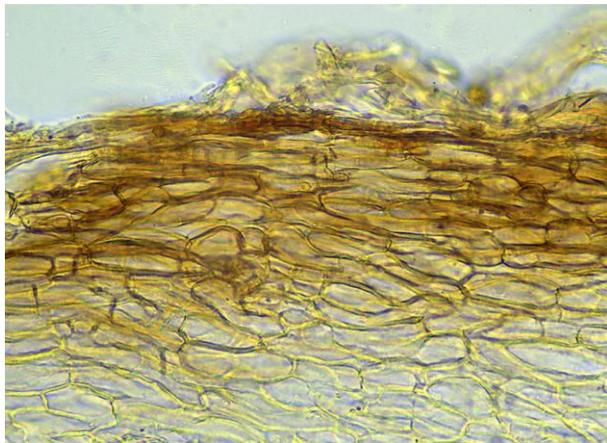
**Spores** (sur dépôt sur stipe) 7,5-10(10,5) x (5)5,5-6,5 µm, ovales à largement ovo-elliptiques et même pruniformes, avec l'apex arrondi à ogival; l'apicule bien développé ;  $Q = \underline{1,3} - \underline{1,4} - \underline{1,5} - 1,6(1,7)$ . Sur lames, les spores sont fortement hétérogènes avec un bon contingent de formes étroites, irrégulières et étirées. Basides tétrasporiques, 33 x 9 µm par exemple.

**Arête** stérile avec paracystides prédominantes souvent volumineuses jusqu'à x 2,5 µm, en palissade (pas en chaos) à paroi brune ; **les cheilocystides** 40-70 x 10-15 µm, sont de facture classique, fusi-lagéniformes, muriquées à paroi moyennement épaisse 1,5-2,5 µm, assez fortement ammoniaco-positives.

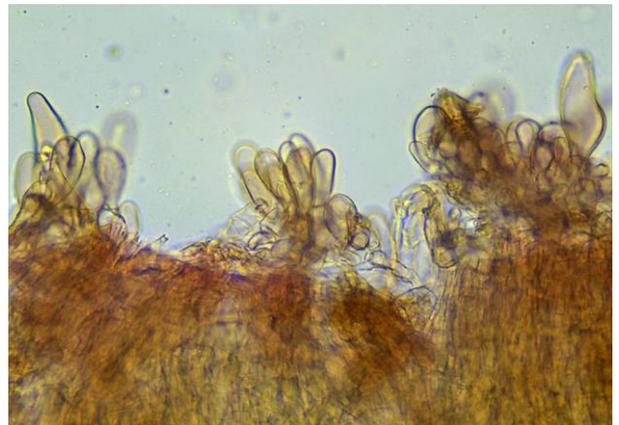
**Pleurocystides** 60-85 x 12-15 µm plus grandes que les cheilocystides peu muriquées de petits cristaux, ammoniaco-positives.

**Caulocutis supérieur** avec présence de cystides et surtout de cellules marginales semblant correspondre à l'arête qui débordé sur le stipe.

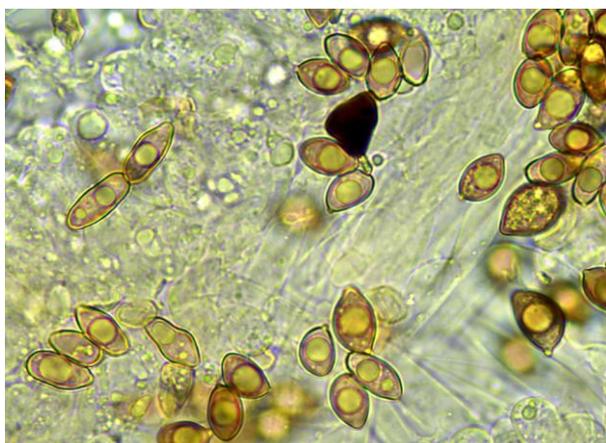
**Cuticule** avec un épicutis fait de quelques hyphes collapsées x 2,5 à 3-5 µm; le subcutis est différencié et fait d'articles pavimenteux ou en tonnelets 16-60 x (10)13-18 µm présentant du pigment pariétal brun jaune épais 1-1,5 µm.



Cuticule



Haut du stipe



Spores



Arête des lames

*Inocybe personata* Kühner

Quelques exemplaires récoltés par moi-même lors du congrès de la SMF à EGAT contre un talus forestier avec François CADENE et mon acolyte Gilles TRIMAILLE



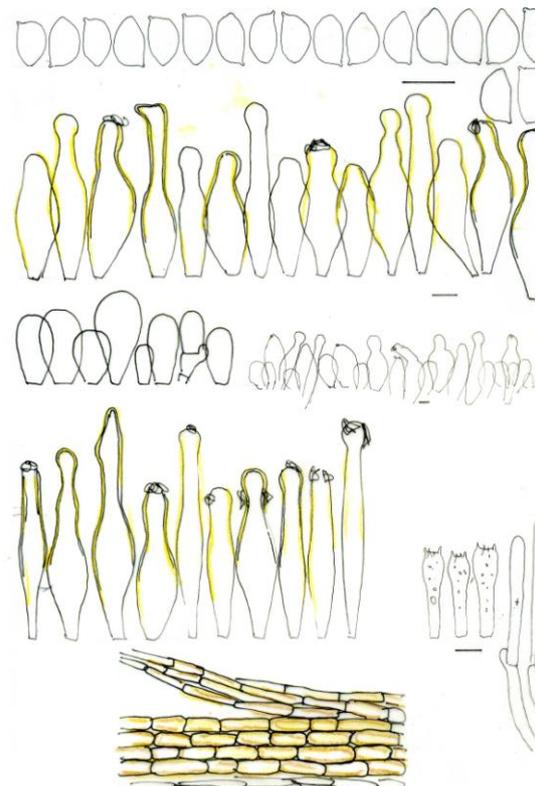
**Chapeau** jusqu'à 1,8 cm, convexe-pulviné avec dôme discal généreux, brun - jaune plus foncé vers le disque moucheté de squames concentriques un peu relevée ; la marge, un peu plus claire (crème ocracé), est peignée - rimuleuse, excoriée pour le plus grand exemplaire.

**Lames** pas très serrées (40 environ) ocracées-grisâtres claires, adnexées, avec l'arête blanche, fournie.

**Stipe** 3,2 x 0,3 cm, cylindrique égal, fortement fibrilleux, lilacin un peu plus ocracé vers sa base.

**Chair** blanche dans le chapeau un peu grisâtre dans le pied ; odeur pèlargonée nette.

**Spores** amygdaliformes ventruées, (8,5)9-10 x 5-6(6,5), avec l'apex conique à mamelonné ou ogival, fortement colorées, Q = 1,5 - 1,6 - 1,8.



**Basides** tétrasporiques 30 - 32 x 8-10  $\mu\text{m}$  par exemple.

**Arête** stérile avec nombreuses paracystides et articles intermédiaires x 8 - 18  $\mu\text{m}$  ; les cheilocystides 40-65 x 10-18  $\mu\text{m}$  sont polymorphes mais un très grand nombre sont capitées souvent avec un long col grêle, lécithiformes, à paroi fine de 0,5-1,5  $\mu\text{m}$ , ammoniaco-positives pas ou peu muriquées (un cristal).



Pleurocystide

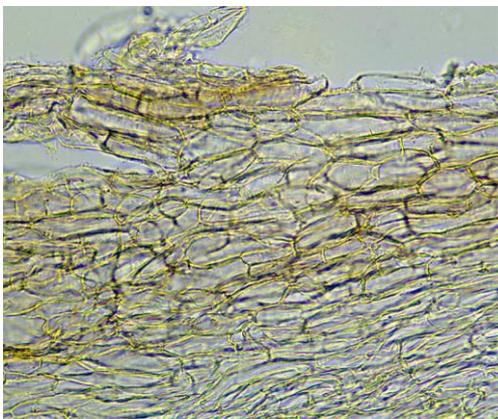
**Pleurocystides** 55-85 x 8-15  $\mu\text{m}$ , en majorité capitées et même lécithiformes, plus grandes et plus minces que les cheilocystides, à paroi fine souvent linéaire, ammoniaco-positives, la plupart muriquées d'un ou deux gros cristaux.

**Caulocutis supérieur** avec simplement un enchevêtrement d'hyphes cylindriques x 5-6  $\mu\text{m}$ .



Squame

**Cuticule** avec un epicutis fait d'hyphes assez courtes et larges x 7-10  $\mu\text{m}$ , se décollant du subcutis par endroits créant ainsi les squames constatées ; le subcutis, pavimenteux est fait d'articles 40-50 x 12-15  $\mu\text{m}$  présentant du pigment en enduit strict.



Cuticule



Paracystides

Les cystides capitées ou subcapitées sont spécifiques de l'espèce. Ce caractère se retrouve chez *I. squarrosa* mais alors sans couleurs lilacines ou violettes sur le stipe.

Il s'agit, dans les Lilacinae, d'une petite espèce remarquable par son odeur nettement pélargoninée et ses cystides (sub)capitées.

*Inocybe fuscidula* Velen, *non fuscidula* Bres.1930  
 = *Inocybe descissa* var *brunneoatra* Heim = *Inocybe virgatula* Kühner.



Gilles Trimaille ©

Plusieurs exemplaires récoltés lors du congrès de la SMF dans l'herbe en milieu humide près d'une tourbière, en compagnie de François CADENE et mon acolyte Gilles TRIMAILLE

**Chapeau** jusqu'à 3,2 cm, conique obtus puis étalé avec la marge infléchiée et présence d'un mamelon large et bas ; revêtement rayé-vergeté (pas rimeux!) brun clair (P47 - P49 selon le code Cailleux des sols) fait de faisceaux de fibrilles plus foncées que le fond, progressivement plus foncé voire noirâtre vers le disque glabre, pouvant faire penser à *I. phaeodisca*, couleur s'atténuant et même disparaissant au sec ; marge ouatée un peu appendiculée de voile blanc.



Arrête d'une lame

**Lames** concolores (P49) assez larges (0,4 cm) adnexées-sédéscentes (se décollent du stipe à la fin) à échancrées décourbées par une dent, plutôt ventrues avec l'arête finement denticulée à peine fimbriée de blanc

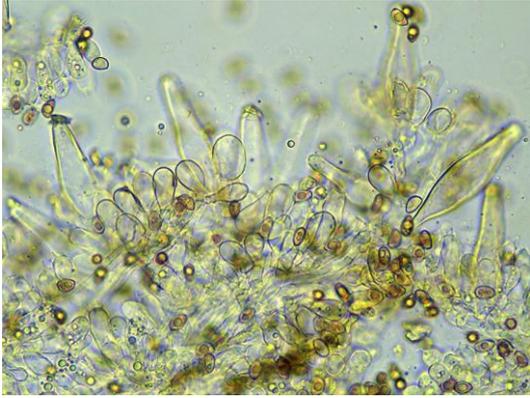
**Stipe** jusqu'à 6,3 x 0,4(07) cm cylindrique égal à légèrement bulbeux, blanchâtre, discrètement ocracé en nappe, pruineux de vraie pruine fine sur son 1/3 supérieur, pas creux.

**Chair** blanche ; odeur discrète du groupe, TL4 négatif.

**Spores** (7,2) 7,5-9,5 x 4,5-5,5  $\mu\text{m}$ , donc de taille médiocre ne dépassant pas 10  $\mu\text{m}$ , homogènes (la plupart autour de 8 x 5,5  $\mu\text{m}$ ), elliptique, ovoïdes à ovo-elliptiques avec l'apicule bien développé, et l'apex ogival ou simplement arrondi ; Q = 1,5 - ~~1,6~~ - 1,7 (1,8)

**Basides** 28-32 x 8-10  $\mu\text{m}$ . Tétraspores.

**Trame** faite d'articles en tonnelets 50-70 x 15-25  $\mu\text{m}$ .



Arête d'une lame dissociée

**Arête** substérile avec de très nombreuses **cellules marginales** ampullacées souvent articulées x 6-13  $\mu\text{m}$  ; les

**Cheilocystides** 40-60(70) x 10-22  $\mu\text{m}$  ne sont pas très grandes, en partie fusiformes souvent ventrues parfois avec une ébauche de col, à paroi d'épaisseur médiocre (0,5)1-2(2,5)  $\mu\text{m}$ , peu ou pas muriquées.

Peu ammoniaco-positives (+/- à +) souvent en voie de nécropigmentation.

**Pleurocystides** 60-70 x 12-20  $\mu\text{m}$  de morphologie plus homogène, fusiformes sans col en général, un peu plus grandes, à paroi d'épaisseur médiocre peu ammoniaco-positives, souvent en voie de nécropigmentation et peu muriquées.

**Caulocystides** sommitales du même type que les hyméniocystides avec de très nombreuses «caulo-paracystides», le stipe inférieur étant dépourvu de ces articles.

**Cuticule** présentant par endroits du voile fait de quelques hyphes incolores radiaires x 4-6  $\mu\text{m}$  ; l'épicutis en dessous est fait de quelques assises d'à peu près même calibre fortement pigmentées par un pigment pariétal en enduit épais; le subcutis en profondeur, peu différencié, montre des articles plus larges et plus courtement septés 40-75 x 10-14  $\mu\text{m}$ , bien pigmentés de pigment brun-jaune olivâtre enduit et aspérulant.

#### Commentaires:

Nous avons l'habitude d'appeler cet inocybe à spores lisses *virgatula* (1977) dont la description princeps (1955) s'adapte parfaitement à cette récolte compte tenu, en plus de la pruine sommitale bien évidente faite de caulocystides typiques, du revêtement remarquablement rayé-vergeté, c'est-à-dire glabre car lié par du voile ténu, fait de faisceaux de fibrilles brunes sur fond plus clair avec mamelon uni plus foncé.

Cette espèce aurait été identifiée très tôt par VELENOVSKY sous le nom d'*I. fuscidula* bien que sa description initiale traduite par PILÁT (1948) nous laisse un peu rêveur car l'espèce est donnée petite avec un diamètre pileïque n'excédant pas 2 cm avec des spores réniformes très petites entre 7-8  $\mu\text{m}$ .

Cependant, la révision de KUYPER (1985-1986) en décrivant des spores bien plus grandes quoique médiocres (7,5)8-9 x (4,5)5-5,5  $\mu\text{m}$  avec un Q entre 1,6-1,8 et des hyméniocystides de dimensions médiocres 51-63(68) x 13-17  $\mu\text{m}$  à parois ne dépassant pas 2  $\mu\text{m}$ , de plus subincolores, ne laisse aucun doute quant à la justesse de cette hypothèse. Notons encore que le taxon est aussi synonymisé avec *I. descissa* var *brunneoatra* Heim, non *brunneoatra* ss (Heim) Orton ss Reumaux (1984) : revêtement irrégulièrement rompu radiairement et concentriquement «descissoïde», cystides plus grandes jusqu'à 80  $\mu\text{m}$  avec parois jusqu'à 3,5  $\mu\text{m}$  voire 5  $\mu\text{m}$  pour les pleurocystides, TL4 +, et enfin spores allongées amygdaliformes à fusiformes souvent étirées) Alessio (1980) : tab 57-2, trop jaune et revêtement descissoïde. Les bonnes représentations d'*I. fuscidula-virgatula* sont celles de Heim (1931): PL.XX-1, de Stangl (1989): tabel 17, exemplaires en haut à droite, bien humides et de Lange (1934-1940) : tabel 113A, exemplaires secs.

*Inocybe cervicolor* (Pers.) Quel.

Plusieurs exemplaires récoltés lors du congrès de la SMF à EGAT, au Coll de la Llosa le mercredi 21 septembre 2016 remarquables par leur revêtement squamuleux-apprimé et son odeur caractéristique de moisi plutôt décalée dans le temps.

Pas de description macroscopique ni de commentaires, l'espèce étant ultra classique.

**Spores** 10-14 x 6-8  $\mu\text{m}$ , largement elliptiques à amygdaliformes, avec  $Q = (1,4)1,6\text{-}1,7\text{-}1,8(1,9)$  elliptiques ou ovo-elliptiques, parfois discrètement réniformes de profil.

**Basides** 42-52 x 9-15  $\mu\text{m}$ , grandes, tétrasporiques le plus souvent nécropigmentées

**Arête** stérile faite d'un mur de cellules marginales 35-60 x 10-20  $\mu\text{m}$  cylindriques, parfois clavées, souvent subcapitées par un léger étranglement supérieur, souvent nécropigmentées, au début avec des granules jaune brun à l'intérieur.

**Cuticule** faite d'hyphes étroites x 5-8  $\mu\text{m}$  organisées en faisceaux à l'origine des squames superficielles nécropigmentées d'un pigment jaune brun, sans subcutis différencié.





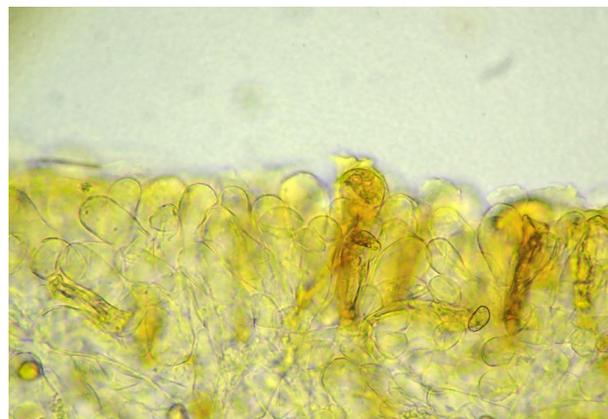
Dessins Alain Ferville



Cheilocystides



Cystides nécropigmentées



Arête de lame

*Inocybe pseudocommutabilis* Furrer-Ziogas

(nom provisoire)



Espèce fasciculée ressemblant à *I. eutheles* sens large (appelée sur le terrain *I. commutabilis* Für.-Ziog.) récoltée lors du congrès. Récolteur Gilles Trimaille.

**Chapeau** jusqu'à 3,5 cm, pulviné et umboné, ocracé sale, beigeasse, (L75 - M77), grossièrement fibrilleux, peigné vers la marge, mais revêtu de petites squames concentriques serrées roussâtres autour du mamelon légèrement plus foncé qui reste lisse.

**Lames** concolores au chapeau (beige - ochracées) normalement serrées, convexes, avec l'arête bien fimbriée de blanc.

**Stipe** jusqu'à 5 x 0,5 cm cylindrique-égal, blanchâtre, floconneux à l'extrême sommet ou hirsute.

**Chair** blanche à la coupe ; odeur un peu désagréable sans plus, en tout cas pas spermatique : TL4 négatif.

**Spores** sur dépose sur stipe (7,5)8-9(9,5) x (4,5)5-5,5(6)  $\mu\text{m}$  subamygdaliformes à elliptiques, avec l'apex variable conique, ogival à obtus, jamais étiré. Q= (1,4)1,5 - 1,6 - 1,8(1,9).

**Basides** 24-28 x 7-10  $\mu\text{m}$ , tétrasporiques.

**Trame** avec articles en tonnelets jusqu'à x 12  $\mu\text{m}$ .

**Arête** stérile type «*gausapata*», c'est-à-dire avec de très nombreuses **paracystides** en bouquets 10-25 x 8-15  $\mu\text{m}$ , ampullacées à clavées ; **les cheilocystides** 40-70(85) x 11-19  $\mu\text{m}$  sont fusi-lagéniformes souvent ventruës avec le col fréquemment effilé, normalement muriquées à paroi de (1) 1,5-2,5(3)  $\mu\text{m}$ . et fortement ammoniacco-positives

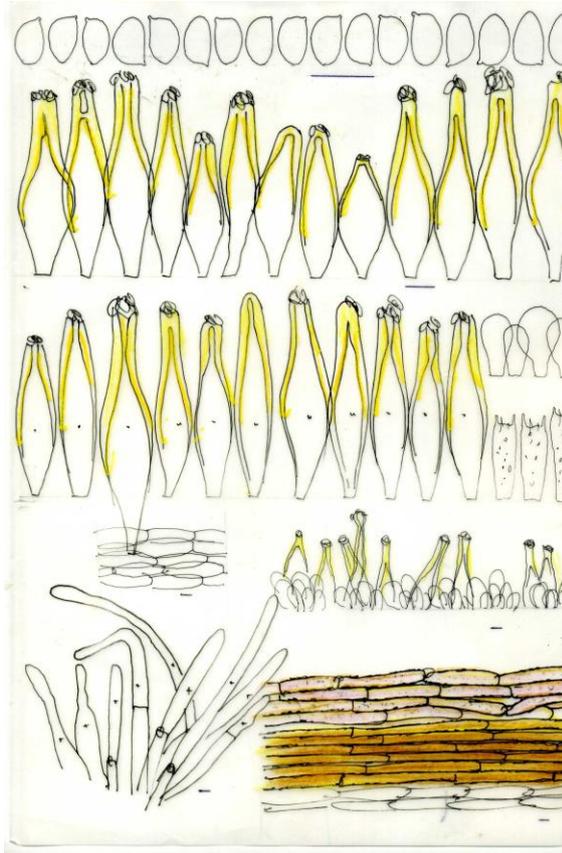
**Pleurocystides** du même type, nombreuses.

**Caulocutis supérieur** sans aucune caulocystide (observé sur 3 exemplaires) mais qui présente des bouquets de poils variables mais pas du tout cystidiformes, souvent en lame de couteau, souvent très longs jusqu'à 190  $\mu\text{m}$  (d'où l'aspect hirsute observé).



Hymeniocystides

**Cuticule** très particulière, car inversée (\*) avec un épicutis fait de segments relativement courts et assez épais x 7-10  $\mu\text{m}$  présentant du pigment mixte : pariétal un peu ponctué et intracellulaire rosé lilacin (voir photos!) le subcutis



Dessins Alain Ferville

L'espèce ainsi décrite est bien typée microscopiquement :

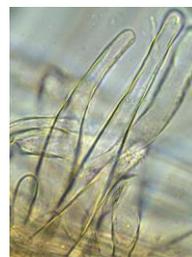
- 1) par l'aspect de l'arête type «gausapatoïde», mais avec TL4 négatif.
- 2) par son revêtement caulinaire avec présence de grands poils spectaculaires : c'est bien un *Lacerae* et non un *Tardae*.
- 3) enfin (mais c'est plus subtil !) par la structure cuticulaire, dite «inversée» avec présence de pigment intracellulaire au niveau de l'épicutis.

(\*) Très souvent la cuticule des inocybes est faite d'une couche première, l'épicutis faite d'hyphes relativement étroites et à segments plutôt longs. Le subcutis qui suit est alors constitué d'hyphes plus courtes et plus épaisses et lorsque les segments qui la constituent sont très courts et/ou plus larges elle est dite «différenciée». Ici, c'est le contraire : les hyphes de l'épicutis sont épaisses et plutôt larges alors que celles de la couche sous-jacente sont étroites et à segments plus longs : c'est une cuticule dite «inversée». (ne pas chercher dans la littérature : c'est une de mes inventions).

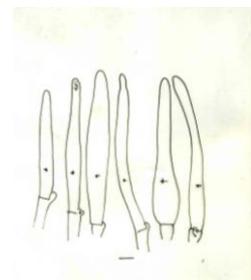
ensuite étant fait d'hyphes plus longues, et plus courtes (5-7  $\mu\text{m}$ ) bien tassées parallèles présentant uniquement du pigment brun-jaune pariétal +/- incrustant très concentré.

Cette récolte est conforme à la description de Furrer-Ziogas (1952) concernant *Inocybe commutabilis* sauf que dans celle-ci il n'est nullement fait état du revêtement caulinaire ni de la structure cuticulaire, ce qui aurait pu confirmer à 100 % cette détermination. Quant à l'étude reprise par Bon (1973) il y a quelques discordances, notamment au niveau de l'épaisseur des parois des cystides bien plus minces, qu'il évalue entre 1-1,5  $\mu\text{m}$ , et au niveau de la cuticule non inversée et sans pigment visible. Malheureusement ici aussi, l'impasse est faite sur l'étude du revêtement caulinaire.

C'est tout de même ennuyeux et cela m'empêche d'assimiler cette récolte à *I. commutabilis*, espèce classée par Bon dans la sous-section Virgatulinae, réputée avoir des caulocystides sommitales et non de si grands poils en haut du stipe. C'est pourquoi je préfère l'appeler - pour le moment - *I. pseudocommutabilis*, qui a alors sa place dans la systématique "Bonnienne", au sein des Lacerae, dans la sous-section Mesosporinae.

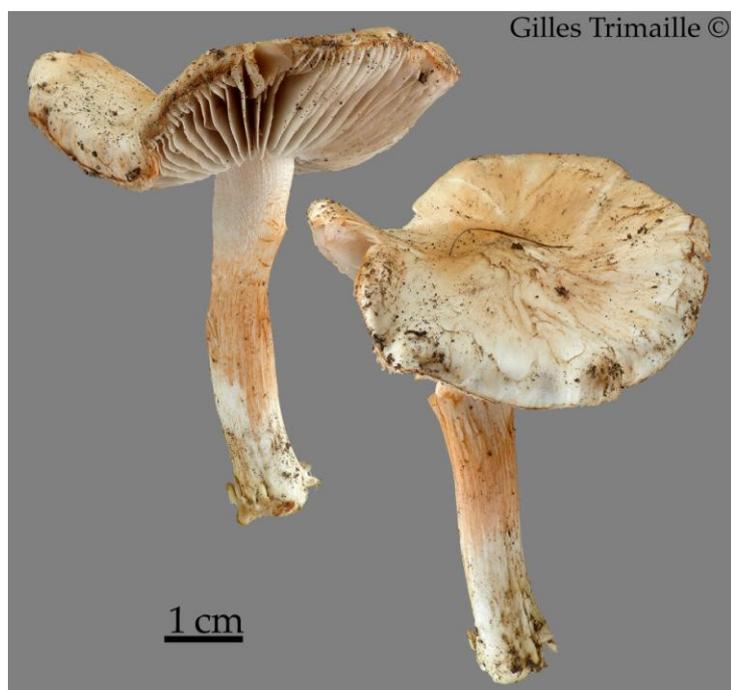


Poils caulinaires



## *Inocybe pudica* Kühner

Un exemplaire récolté par François CADENE lors du congrès de la SMF à EGAT le vendredi 23/9/2016 Querigut (09) - Le Fumas, pré de Marty.



Pas de description macroscopique, l'espèce étant ultra classique.

**Spores** 7,5-9(9,5) x 4,5-5(5,5)  $\mu\text{m}$ , elliptiques, rarement un soupçon phaséolées avec  $Q = (1,5)1,6-2$ .

**Basides** tétrasporiques 25-30 x 7-8  $\mu\text{m}$  par exemple

**Arête** subfertile avec **paracystides** peu nombreuses, basidioliformes difficilement différenciables des vraies basidioles, les **cheilocystides** 33-50 x 12-22  $\mu\text{m}$  sont petites, souvent globuleuses comme chez *I. curvipes*, ou utrifformes, parfois un peu plus étroites, rhomboïdales à fusiformes, rarement avec col

(et alors il est court et épais), à paroi d'épaisseur moyenne x 1,5-2(2,5)  $\mu\text{m}$ , peu muriquées, bien jaunes dans l'ammoniaque mais en réalité l'ammoniaco-positivité est faible car dans l'eau elles apparaissent déjà jaunes (nécropigmentation) et seulement un peu plus avec les bases fortes.

**Pleurocystides** 40-60 x 15-20  $\mu\text{m}$  un peu plus grandes que les cheilocystides avec un long pédicule fin, souvent plus étroites, bien jaunes dans l'eau, un peu et un peu plus dans l'ammoniaque.

**Caulocutis** supérieur très riche en poils articulés clavés ou obovales et en caulocystides souvent très grandes jusqu'à 100  $\mu\text{m}$  fréquemment avec long col, long diverticule ou apex subcapité, peu cristallifères.

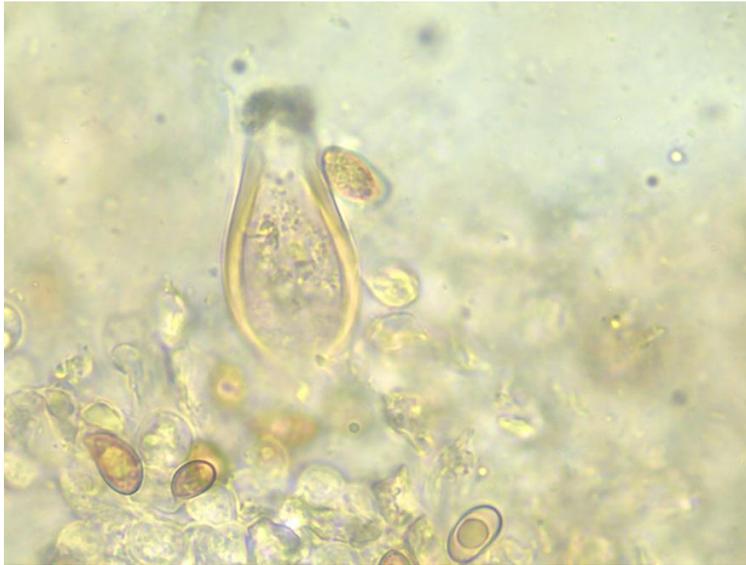
**Caulocutis inférieur** sans caulocystide ni poil.



Cheilos (NH3)

**Cuticule** collapsée difficile à analyser ; cependant on peut distinguer un épicutis fait d'hyphes étroites x 2,5-5  $\mu\text{m}$ , tassées et emmêlées (beaucoup de plans de sections) n'excédant pas 12  $\mu\text{m}$  en profondeur : il n'y a pas de subcutis différencié ; pigment jaunâtre en enduit strict.

Cette espèce ne pose aucun problème; deux commentaires cependant :



Cheilos (dans l'eau)

1) il existe des *I. godey* luxuriants qui peuvent lui ressembler mais dans ce cas il y a de la pruine (et donc des caulocystides) dans la moitié inférieure du stipe. Il est par ailleurs souvent bulbeux marginé, ou simplement marginé. De plus les spores sont amygdalo-coniques.

2) la morphologie sporale strictement elliptique avec un revêtement pileïque en simple cutis fait d'hyphes étroites sans couche pseudoparenchymateuse évoque le groupe d'*I. geophylla* : c'est dans cette sous-section rassemblant les *Inocybium* à revêtement lisse que j'aurais mis ce taxon.

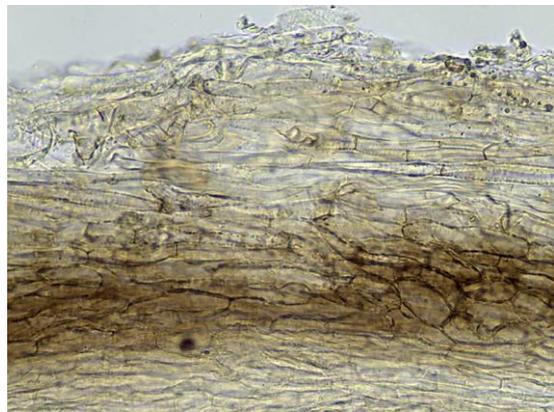
*Inocybe tenerella* (Favre) ex Kuyper et Monthoux.



Un exemplaire récolté lors du congrès de la SMF à EGAT le vendredi 23 septembre 2016.



Cheilocystides (Congo SDS)



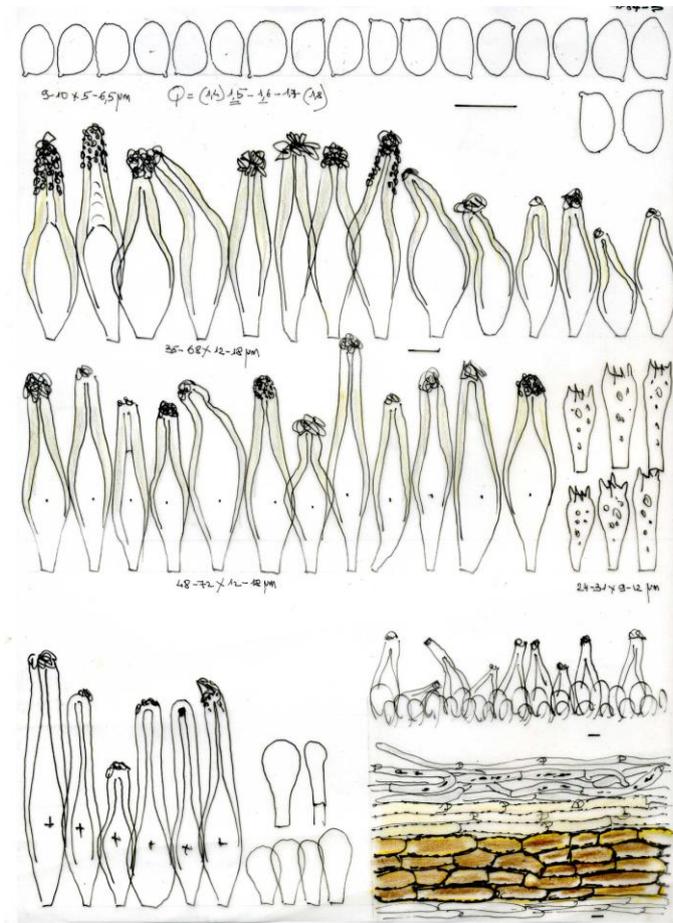
Cuticule

**Chapeau** 2,5 cm conique obtus à marge infléchie, brun châtain assez foncé R69, fibrillo-soyeux dissocié-peigné vers la marge.

**Lames** gris-olivâtre N91, sublibres, avec l'arête très peu fimbriée.

**Stipe** 3 x 0,5 cm, cylindrique égal marginé avec un très petit bulbe blanchâtre lavé d'ochracé et avec un soupçon de rosé, pruneux entièrement.

**Chair** blanche mais très légèrement ochracée dans le pied hors bulbe ; odeur non notée mais fortement poussiéreuse au niveau de l'exsiccata. TL4 négatif.



**Spores** 8-10 x 5-6(6,5) μm avec  $Q = (1,4)1,5 - 1,6 - 1,7(1,8)$ , largement elliptique à ovales avec l'apex arrondi à ogival.

**Basides** 24-31 x 9-12 μm, tétrasporiques.

**Arête** substérile avec nombreuses **paracystides** en bouquets x 8-13 μm ampullacées à basidioliformes, difficile alors à distinguer des vraies basidioles; **les cheilocystides** 35-68 x 12-18 μm, de dimension variable, sont fusiformes parfois tordues avec le col, d'aspect conique, à peine dessiné au dessus du «ventre» de l'article, à paroi pas ou très légèrement ammoniaco-positive, bien épaisse (x 2-4 μm), fortement muriquées, avec, en général, des cristaux dégoulinant le long du col.

**Pleurocystides** 48-72 x 12-18 μm de dimensions et formes plus homogènes, fusiformes à fusi-lagéniformes à paroi épaisse peu ou pas ammoniaco-positive, muriquées.

**Caulocystides** abondantes en bouquets en haut du stipe, du même type que les hyméniocystides quoique peut-être un peu plus étroites ; il y en a encore dans le tiers inférieur du stipe.

**Cuticule** différenciée avec un *épicutis* incluant probablement le voile, donc d'épaisseur variable, avec une couche superficielle faite d'hyphes minces (x 4-5  $\mu\text{m}$ ) emmêlées et contournées à contenu hyalin mais présentant souvent des inclusions réfringentes, suivi d'une couche plus profonde, faite d'hyphes plus régulièrement parallèles, un peu plus grandes (x 6-8  $\mu\text{m}$ ) présentant du pigment finement aspérulant ; *le subcutis* enfin est bien différencié fait d'articles 10-62 x 12-16  $\mu\text{m}$ , plus larges et irréguliers (en puzzle) présentant l'essentiel du pigment cuticulaire, brun -jaune en enduit très épais et à grosses plaquettes mais à contenu très nuageux avec une note pourpre discrète : pigment mixte probablement.

On arrive, avec la clef de Bon (1977), compte tenu de la petitesse du carpophore, des couleurs ochracées un peu rosâtres, du stipe marginé avec petit bulbe à *I. tenerella*, espèce de Favre (1955) synonymisée avec *I. tjallingiiorum* par Kuyper au départ (1985), ainsi que par Bizio (1997)



Pleurocystide

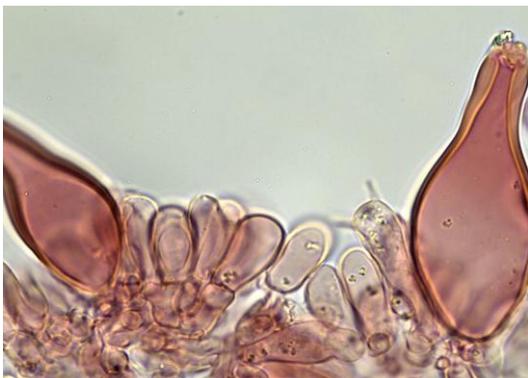
*Inocybe mixtillis* (Britz.) Sacc.

Un exemplaire récolté lors du congrès de la SMF à Egat, Coll de la Llosa le mercredi 21 septembre 2016, pris sur le terrain pour *Inocybe praetervisae*.

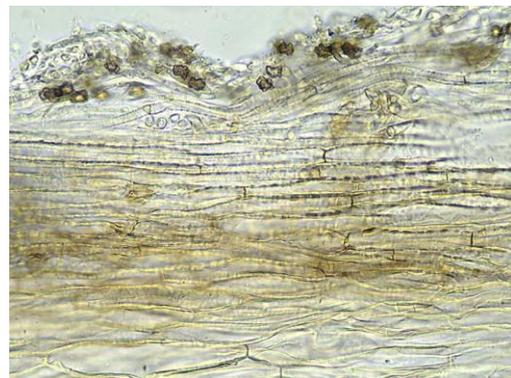


**Chapeau** 3,3 cm étalé, umboné et à marge infléchie, ochracé - jaunâtre tirant sur l'orangé au niveau du mamelon qui est lisse; en périphérie le revêtement est grossièrement fibrilleux et fissuré-rimuleux vers la marge. Il ne présente pas macroscopiquement de voile mais paraît viscidule par l'existence de débris de terre collés en surface.

**Lames** franchement grises (effet psathyrelle) très larges avec l'arête discrètement fimbriée de blanc, obtuses en avant.



Paracystides



Cuticule

**Stipe** 4,5 x 0,4 cm, cylindrique bulbeux marginé, blanc poudré sur toute sa surface

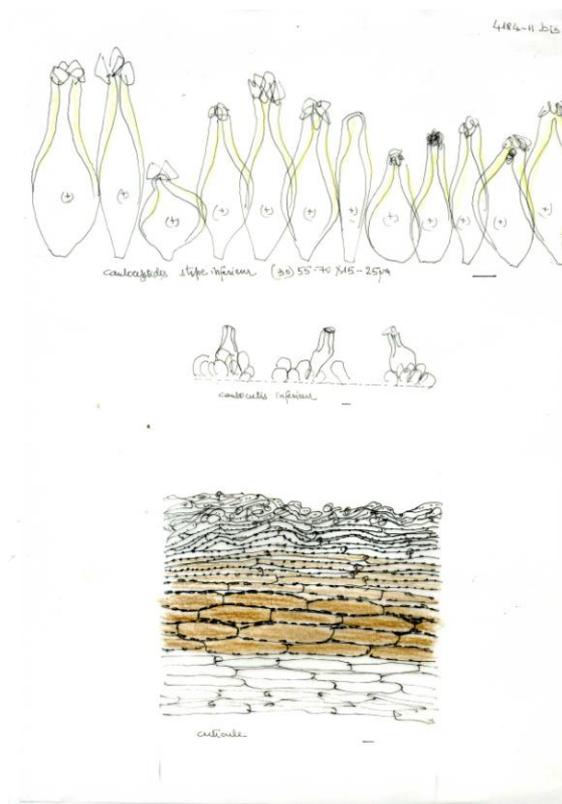
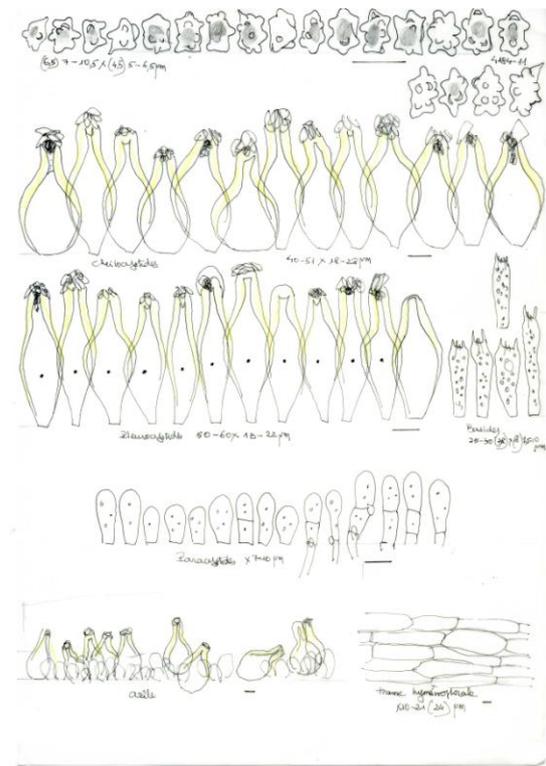
**Odeur** non notée.

**Spores** (6,5)7-10(10,5) x (4,5)5-6,5  $\mu\text{m}$  hétérodiamétriques à subhétérodiamétriques à nombreuses bosses (12 - 15) arrondies. (1 -1,5 x 1  $\mu\text{m}$ ) ; Q = 1,2 - 1,3 -1,6.

**Basides** 25-30(38) x (6)7-10  $\mu\text{m}$  tétrasporiques.

**Trame hyméniale** avec articles quadrangulaires ou en tonnelets x 10-25  $\mu\text{m}$ .

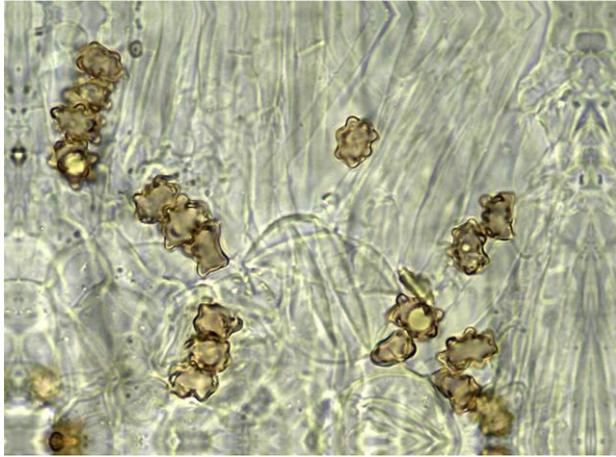
**Arête** stérile avec **paracystides** en palissade, basidioliformes x 7-10  $\mu\text{m}$ , petites souvent 1 - septées, difficilement différenciables de vraies basidioles d'autant plus qu'il y a présence, à l'intérieur, de quelques inclusions (mais beaucoup moins nombreuses) ; **les cheilocystides** 40-51 x 18-28  $\mu\text{m}$  donc de dimension médiocre, sont lagéniformes (sans pédicule) souvent très enflées, bien muriquées à paroi épaisse vers le col x 2-4,5 ammoniaco-positives très moyennement (+).



**Pleurocystides** 50-60 x 13-22  $\mu\text{m}$  de forme un peu différente : fusi-lagéniformes car pédiculées, à fusiformes, beaucoup plus sveltes, bien muriquées à paroi épaisse jusqu'à 3  $\mu\text{m}$  et moyennement ammoniaco-positives.

**Caulocutis** avec présence tout du long, même en bas, de nombreuses caulocystides en bouquet de forme très variable, certaines étant bien plus grandes que les hyméniocystides (30)55-70 x 15-25  $\mu\text{m}$ , à paroi épaisse jusqu'à 4  $\mu\text{m}$  et moyennement ammoniaco-positives, au milieu de très nombreuses «caulo-paracystides».

**Cuticule** faite d'une couche superficielle avec hyphes emmêlées (nombreux plans de section) étroite x 1,5-2,5  $\mu\text{m}$ , subhyaline à contenu granuleux pouvant représenter du *voile général* (?) non constaté macroscopiquement.



Spores

En dessous, l'*épicutis* est fait d'hyphes régulières, parallèles, tassées, ( $\times 5-8 \mu\text{m}$ ), présentant un pigment finement et nettement aspérulant, passant progressivement au *subcutis*, non différencié. Celui-ci est constitué par 3 - 4 assises d'articles moins longs et plus larges  $50-90 \times 10-15 \mu\text{m}$ , prenant l'essentiel du pigment pariétal brunâtre en enduit épais et encroûtant.

La petitesse des basidiospores et leur nature bien noduleuse, les cheilocystides pas très grandes, très enflées et sans pédicule à paroi bien épaisse, ammoniaco-positives (pas trop cependant) orientent immédiatement vers *Inocybe mixtillis*.

Il aurait peut-être fallu examiner la cuticule au rouge Congo pour évaluer le caractère congophobe ou pas de ses éléments superficiels, mais *Inocybe viscosissima* est d'emblée écarté en dépit du caractère viscidule du revêtement : spores plus grandes, lames sans effet psathyrelle et cystides allant jusqu'à  $70(90) \mu\text{m}$ .

*Inocybe subtigrina* Kühner



Deux exemplaires (Gilles Corriol) récoltés lors du congrès de la SMF à EGAT Coll de la Llosa le mercredi 21 septembre 2016.

Il n'y a pas eu de note de récolte ; notons toutefois que le TL4 est positif (bleu vert fugace dans la chair du chapeau en prolongement du pied), que le haut du stipe n'est pas pruneux mais vilieux-flocculeux, que l'odeur ne présente pas de particularité et que l'arête des lames est bien fimbriée de blanc

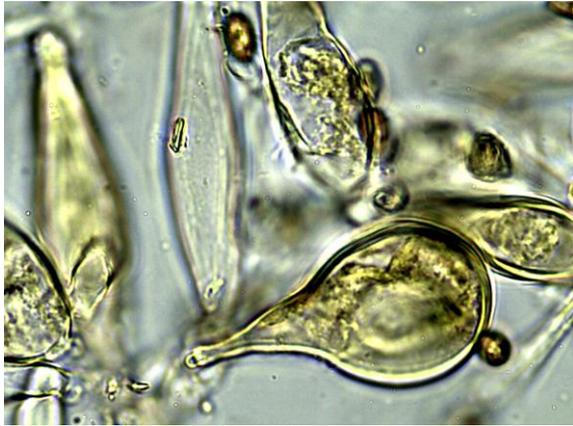
**Spores** 7,5-10 x 4,5-5,5  $\mu\text{m}$ , allant jusqu'à 11,5  $\mu\text{m}$  sur lame, elliptiques en général à subamygdaliformes avec l'apex généralement arrondi, plus rarement ogival à subconique, jamais limoniforme ; Q = 1,6-17-1,9.

**Basides** 21-28-32 x 7-10  $\mu\text{m}$ , tétrasporiques.

**Trame hyméniophorale** avec articles 45-70 x 10-18  $\mu\text{m}$

**Arête** stérile avec nombreuses paracystides en général sphéro-pédonculées, ampullacées à clavées souvent volumineuses x -20(30)  $\mu\text{m}$  passant avec l'épaississement de sa paroi à une véritable cystides.

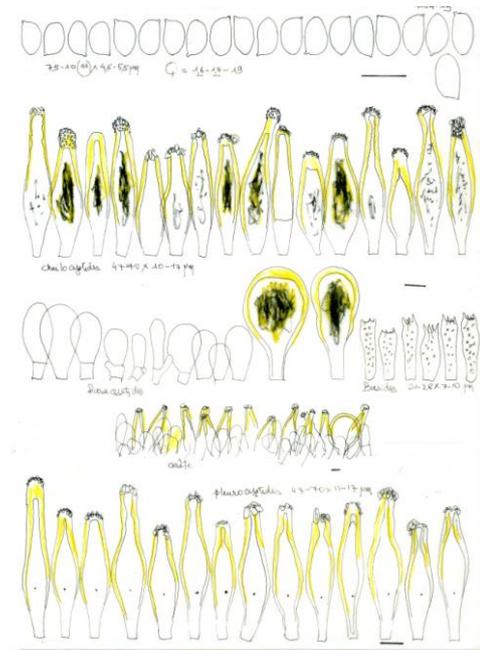
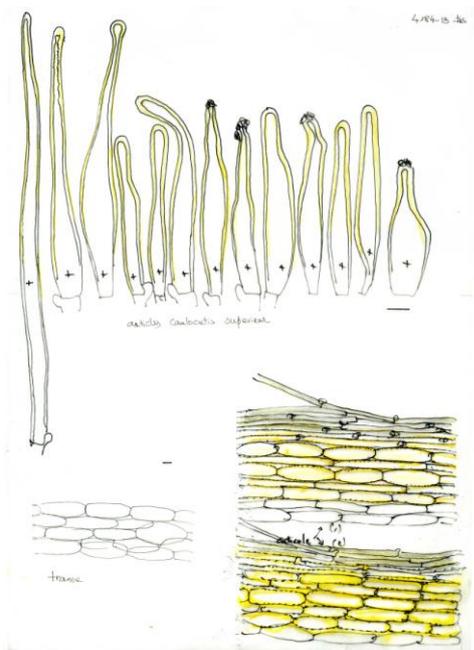
**Cheilocystides** 47-70 x 10-17  $\mu\text{m}$  sont fusi-lagéniformes banales ou pédiculée sans col( bâton de crème glacée) à paroi moyenne s'épaississant vers le haut (x 1,5-2,5  $\mu\text{m}$ ), ammoniaco-positives (++) le plus souvent nécro-pigmentées, muriquées de petits cristaux comme du sable au niveau du sommet souvent un peu capité.



**Pleurocystides** du même type.

**Caulocutis supérieur** avec des poils cystidiformes variables, le plus souvent longs (parfois très longs, jusqu'à 175  $\mu\text{m}$ , en alène) présentant parfois des calcifications. Il y a de temps à autre une réelle caulocystides, ressemblant aux hyméniocystides et donc de plus petites dimensions.

**Cuticule** avec un *epicutis* relativement mince fait d'hyphes parallèles étroites et collapsées x 3-5  $\mu\text{m}$  : le *subcutis* ensuite, présentant du pigment en enduit épais (x1,5  $\mu\text{m}$ ) et finement aspérulant, est selon l'endroit un peu différencié en alternant des hyphes cylindriques un peu plus larges (x 7-10  $\mu\text{m}$ ) avec des articles en tonnelets (36)50-87 x 10-17  $\mu\text{m}$  (1), soit bien plus nettement car fait uniquement de ces articles ovales (2).



Pas de problème d'identification pour cette récolte : notons que le haut du stipe n'est pas particulièrement fourni en caulocystides remplacées par des poils cystidiformes pouvant être très grands; on le subodore à l'examen à la loupe du revêtement caulinaire qui ne montre pas de pruine mais un enduit +/- floconneux.

Pour résumer ce *subtigrina* :

- 1) TL4 positif.
- 2) Spores jamais limoniformes.
- 3) Hyméniocystides pas ventrues, pas utrifformes.
- 4) Caulocystides grandes à très grandes avec présence de crins (poils cystidiformes très longs).
- 5) Subcutis (assez) différencié.

*Inocybe subnudipes* Kühner

Deux exemplaire récoltés lors du congrès de la SMF à EGAT le vendredi 23 septembre et apportés par Françoise Fannechère, groupe Henri Noguère/Guillaume Eyssartier, pâturage maigre pentu sur sol granitique, bien drainé, voisinage de pins.



**Chapeau** jusqu'à 3,7 cm en diamètre projeté, charnu, conico-campanulé à convexe avec la marge fortement infléchie et présence d'une zone mamelonnaire étalée et basse, ochracé-cuir N65, grossièrement fibrilleux et fissuré-rimuleux autour du mamelon jusqu'à sa marge avec la marginelle brunissante.

**Stipe** jusqu'à 4,5 x 0,6 cm, cylindrique égal, pas du tout prulineux mais un peu fibrilleux sur toute sa surface qui paraît de plus finement rayé, blanchâtre mais sordescient vers le bas.

**Chair** blanche à la coupe, odeur spermatique. Gaïac négatif mais TL4 positif (bleu vert fugace sur la chair du chapeau en prolongement du stipe).

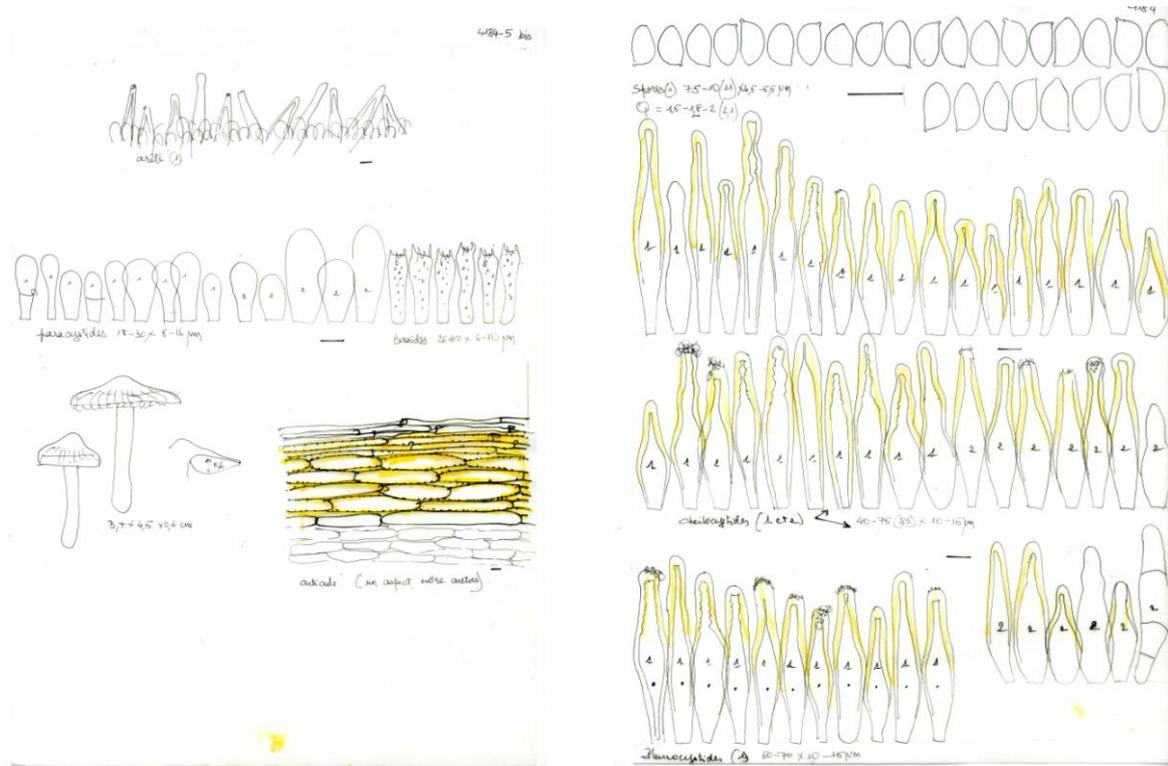
**Spores** 7,5-10(11) x 4,5-5,5 µm, amygdaliformes, avec l'apex ogival à conique parfois mamelonné, Q = 1,5 - 1,8 - 2 (2,1).

**Basides** 26-30 x 6-10 µm, tétrasporiques.

**Trame** hyméniale avec articles fusoides x 17-25 µm.

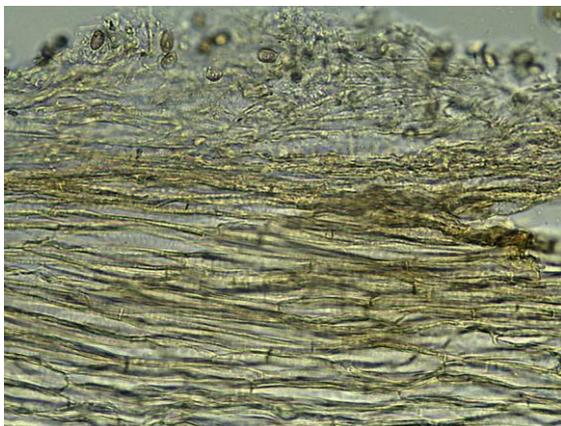
**Arête stérile** avec **paracystides** 18-30 x 8-16 µm, nombreuses, clavées à ampullacées ; les **cheilocystides** 40-75(85) x 10-15 µm sont en général fusi-lagéniformes ou à base tronquée, à long col en pointe qui peut être moniliforme et (ou) à extrémité subcapitée, aussi rhomboïdales pour l'un des

deux exemplaires, parfois multiseptées (3 cloisons), à paroi moyennement épaisse  $x 2 - 2,5 \mu\text{m}$ , parfois très fine ; linéaire.



**Caulocutis** sans paracaulocystide ni poil différencié.

**Cuticule** sans subcutis différencié, assez variable selon les plans de coupe. L'*épicutis* est fait d'hyphes étroites  $x 4-5 \mu\text{m}$ , plus ou moins collapsées, surmonté par endroits d'un magma d'hyphes également collapsées parfois très larges jusqu'à  $8-10 \mu\text{m}$ , enchevêtrées lâchement en milieu spumeux, subincolores pouvant correspondre à du *voile* pourtant pas visible macroscopiquement. Le *subcutis* en dessous est constitué d'articles allantoïdes  $60-85 x 7-14 \mu\text{m}$  présentant du pigment pariétal en enduit épais et aspérulant, comme au niveau de l'*épicutis*.



Cette description va comme un gant avec celle de Kühner (1977) concernant *Inocybe subnudipes*, qui est cependant moins brunasse avec des cystides plus conformes (moins enflées) que dans la description de Moëgne-Loccoz et al. (1990). L'espèce est synonymisée avec *Inocybe albovelutipes* Kuyper par Kuyper (1986) et Stangl (1989). Mais si on se réfère à Bon (1977),

*Inocybe albovelutipes* a des spores elliptiques obtuses à phaséolées, des cystides à paroi très fine ammoniaco-négative (de plus clavées selon Kuyper 1986), un chapeau avec disque blanchâtre voilé au début et un stipe «entièrement fibrillo-laineux ou cotonneux», bref, rien à voir avec notre récolte. N'empêche que l'*I. albovelutipes* dessiné par Stangl en donne une image fort approchante. Un autre taxon pâlichon acaulocystidié, *Inocybe monochroa* Favre (Favre 1955) pourrait être aussi un bon prétendant si ses spores n'étaient pas aussi grandes : 9-11,5(13) x 5-6,5 µm.

C'est aussi l'*Inocybe pseudograta* d'Alessio (\*), apparemment son auteur n'a pas pris connaissance des compléments de la flore analytique(1955), ce qui aurait pu lui faire l'économie de créer un taxon superflu

(\*) C'est Patrice Lainé qui avait donné ce nom sur le terrain en voyant la récolte. Il avait tapé dans le mille (j'étais resté dubitatif, croyant qu'il s'agissait d'un inocybe du groupe des cervicolores...)

---

Par ailleurs nous avons trouvé d'autres inocybes à Egat que l'on pourrait citer :

*Inocybe curvipes* : un exemplaire récolté aux alentours du centre par Patrice Laine.

*Inocybe assimilata* (= *umbrina*) en assez grand nombre lors de la première expédition, le premier jour autour de la cascade. Les exemplaires étaient trop moches pour être photographiés cependant ils étaient intéressants car ils semblaient avoir de la pruine tout du long du stipe : en fait cette pruine traduisait simplement les terminaisons des hyphes du caulocutis qui faisaient saillie à l'extérieur (pas de photo malheureusement).

*Inocybe lanuginosa* que nous avons trouvé le dernier jour, et qui a été confirmé par Patrice Laine.

*Inocybe calamistrata* trouvé par Gilbert Moyne, enfin tout une flopée d'*Inocybe cookei*, trouvés partout mais qui avaient la particularité d'être brun (habituellement jaune ochracé ou ochracé).



*Inocybe lanuginosa*

## BIBLIOGRAPHIE :

- ALESSIO, C. L., 1980. - Inocybe : Generalia et descriptiones. In Bresadola, G. *Iconographia Mycologica*, 29: Supplementum 3. Tridenti, Comitato onoranze bresadoliane, 367 p.
- BIZIO, E., 1997. - Alcune Inocybe più frequenti della zona alpina delle Dolomiti, 2. contributo. *Rivista di Micologia*, 40(4), p. 339-362.
- BON, M., CHEVASSUT, G., 1973. - Agaricales de la région Languedoc-Cévennes : 2eme partie. *Documents Mycologiques*, 3(11), p. 1-29.
- BON, M., 1997a - Clé monographique du genre Inocybe (Fr.) Fr., 1ère partie : généralités et espèces acystidées = Ss.-G Inosperma Kühner. *Documents mycologiques*, 27(105), p.1-51.
- BON, M., 1997b. - Clé monographique du genre Inocybe (Fr.) Fr., 2ème partie : sous-genre Inocybe=Inocybium (Earle) Sing. *Documents Mycologiques*, 27(108), p. 1-77.
- BON, M., 1998. - Clé monographique du genre Inocybe( Fr.) Fr., 3ème partie : espèces gibbosporées = sous-genre Clypeus Britz, = Genre Astrosporina Schroet.). *Documents mycologiques*, 28(111) p.1-45.
- FAVRE, J., 1955. - Les champignons supérieurs de la zone alpine du Parc national Suisse. *Résultats des Recherches Scientifiques entreprises au Parc National Suisse*, 5, p. 1-212.
- FURRER-ZIOGAS, C., 1952. - Beitrag zur Inocybe-Bestimmung. *Schweizerische Zeitschrift für Pilzkunde = Bull. Suisse de mycologie*, 30, p. 121-136.
- HEIM R., 1931. - *Le genre Inocybe. Précédé d'une Introduction générale à l'étude des Agarics ochrosporés*. Paris, P. Lechevalier et fils, 431 p. + 35 pl.
- KÜHNER, R., 1955. - Compléments à la «Flore analytique». V, Inocybes léiosporés cystidiés, espèces nouvelles ou critiques, *Bull. de la Société des Naturalistes d'Oyonnax, suppl. au n° 9, Mém. Hors série n°1*, p. 3-95.
- KUYPER, T. W., 1985. - Studies in Inocybe. I, Revision of the new taxa of Inocybe described by Velenovsky. *Persoonia*, 12(4), p. 375-400.
- KUYPER, T. W., 1986. - A revision of the genus Inocybe in Europe. I, Subgenus Inosperma and the smooth-spored species of subgenus Inocybe. *Persoonia*, suppl. 3, p. 1-247
- LANGE, J. E., 1935-1940. - *Flora Agaricina Danica*. Copenhagen, Recato, 5 vol.
- MOËNNE-LOCCOZ, P., POIRIER, J., REUMAUX, P., 1990. - Inocybes critiquables et critiques. In : *Fungorum rariorum icones coloratae*, 19. Berlin ; Stuttgart : J. Cramer, 55 p. - [8] p. de pl.
- REBAUDENGO, E., 1980. - Inocybe : Tabulae. In Bresadola, G. - *Iconographia Mycologica*, 29: Supplementum 3. Tridenti, Comitato onoranze bresadoliane, 100 f. de pl.

REUMAUX, P., 1984. - Miettes sur les Inocybes. 2e série. *Documents mycologiques*, 14(54-55), p. 1-36.

STANGL, J., 1989. - Die Gattung Inocybe in Bayern. *Hoppea, Denkschriften der Regensburgischen botanischen Gesellschaft*, 46, p. 5-388.

VELENOVSKÝ, J., 1948. - *Velenovskýi species novae Basidiomycetum : quas in opera « České Houby » (Fungi Bohemiae), annis 1920-22 in lingua bohemica edito, descripsit in linguam latinam traduxit A. Pilát*. Pragae, Societas botanica Cechoslovaca, 301 p.

Les auteurs remercient les récolteurs, ami·e·s et compagnons de ces fameuses journées qui se sont toutes terminées par de non moins fameuses tablées :

Alain Bellocq, François Cadène, Jean-Louis Constant, Gilles Corriol, Guillaume Eyssartier, Françoise Fannechère, Mijo Gomez, Jean-Louis Jalla, Patrice Laine, Gilbert Moyne et François Valade.



**Gilles Trimaille - Alain Ferville**

Retour au [sommaire](#)

# RUSSULA ROSEOAURENTIA TROUVÉE PENDANT LA SESSION SMF D'EGAT EN SEPTEMBRE 2016

René CHALANGE \*

## Résumé

L'auteur présente *Russula roseoaurantia* trouvée lors de deux sorties dans les Pyrénées-Orientales et donne les détails qui ont permis de la déterminer macroscopiquement sur le terrain.

## Abstract

The author presents *Russula roseoaurantia* found twice in the Pyrenees-Orientales and gives the details which made it possible to determine it macroscopically in the field.

## INTRODUCTION

La session de la Société mycologique de France venait de débiter la veille. Les conditions de sécheresse nous ont obligés à changer les excursions prévues et un groupe s'est retrouvé le mardi 20 septembre dans la forêt du Carcanet où, dès notre arrivée nous avons pu percevoir que ce flanc de montagne orienté au nord avait pu garder une certaine humidité, au point qu'une majorité des participants a décidé de mettre ses bottes. Des gros hêtres étaient déjà visibles à proximité et rapidement les découvertes s'accumulaient, à notre grande surprise. Certaines espèces classiques de la grande hêtraie étaient présentes et déjà quelques photographes étaient en action.



\* 45 rue du docteur Calmette, F91170 Viry-Châtillon, [rene.chalange@free.fr](mailto:rene.chalange@free.fr)

## DESCRIPTION

Environ une demi-heure après notre arrivée, une participante nous apporte une petite russule toute blanche, trouvée dans l'épaisse litière des hêtres, s'excusant de cette récolte peu évocatrice, qui aurait peut-être méritée d'être laissée sur place tellement sa détermination apparaissait impossible. Comme les russules se faisaient encore rares, nous décidons de l'observer de près. La chair est douce et un rapide examen du chapeau à la loupe montre que la cuticule doit présenter des éléments incrustés sous le microscope (sous la loupe, on voit, à la surface du chapeau, comme une pruine ou des fines aspérités blanches). Nous nous mettons à la recherche d'autres représentants de l'espèce en espérant en découvrir certains un peu plus colorés. Deux russules évoquant la première et de même teinte sont à nouveau récoltées.

A la demande générale, nous essayons de les déterminer sur le terrain.

Nous venons de trouver quelques mètres de là une *Russula lilacea* violette typique, et il était logique de penser que nos trois russules blanches pouvaient en être des formes albiniques ou des exemplaires qui, cachés sous l'épaisse litière, n'avaient pas développé de pigment coloré. Cette possibilité se trouvait renforcée par le fait que nous avons récolté, pendant plusieurs années, dans une autre vallée des Pyrénées, le Vallespir, des *R. lilacea* blanches avec un disque à peine crème. Nous savons que la réaction au gaïac est souvent décisive dans ce groupe et que celle-ci nous donnera des informations judicieuses. Nous utilisons donc le gaïac suivant notre protocole (CHALANGE, 2014). La réaction est forte sur les lames et sur le pied de notre russule problématique. Nous éliminons donc *L. lilacea* puisque celle-ci réagit sur les lames mais pas sur le pied. C'est alors que quelqu'un signale une légère coloration rose sur le pourtour du chapeau. Les renseignements en notre possession — russule douce, incrustée, à sporée blanche, de couleur rose ou peut-être rouge — nous mènent dans les sections *Roseinae* Singer ou *Lilacinae* Melzer & Zvára. Nous pensons alors à *R. velutipes*, mais celle-ci réagit sur les lames et non sur le pied. *R. minutula* est aussi une petite russule à cuticule rose-rouge, mais la réaction est nulle sur le pied et sur les lames. Dans la hêtraie vient également une autre russule rouge, *R. emeticicolor*, qui a été considérée comme une variété de *lilacea* par certains auteurs et qui réagit comme cette dernière, fortement sur les lames et pas sur le pied. *R. zvarae* est aussi une russule rose ou rouge de ce groupe, mais nous savons que le gaïac ne réagit ni sur les lames, ni sur le pied. Nous devons donc rejeter cette dernière éventualité. Nous envisageons alors la possibilité que la sporée ne soit pas blanche mais crème, auquel cas une belle petite russule rouge, douce, de la hêtraie, réagissant fortement sur les lames et sur le pied pourrait convenir, c'est *R. puellula*, mais elle ne comporte pas d'incrustations et ne peut donc pas être prétendante.

A ce stade, nous avons, de mémoire, épuisé toutes les possibilités des deux sections contenues dans la monographie de ROMAGNESI (1967). Il nous faut donc rechercher ailleurs, dans des ouvrages plus récents pour trouver cette mystérieuse espèce. Et c'est dans le second tome de SARNARI (2005), que nous savions que la solution existait. En effet, à l'intérieur des deux sections citées, il n'y a qu'une seule russule qui réagit positivement sur les lames et sur le pied, et qui correspond à l'ensemble des caractères observés, c'est *R. roseoaurantia*. Dès notre retour, nous avons pu vérifier que la microscopie était conforme, au niveau de la spore et par le dernier élément clavé des poils qui est, à lui seul, caractéristique de l'espèce dans cette section.

Nous en donnons une description personnelle.

**Chapeau** de 2 à 5 cm de diamètre, d'abord hémisphérique, puis longtemps convexe, avant de se creuser légèrement au centre. Le bord ne se redresse qu'à maturation complète et montre alors de fines cannelures. Le revêtement est facilement séparable, sec et montre nettement une pruine blanche, voire des petites aspérités blanches, trahissant la présence d'incrustations dans la cuticule. La couleur est totalement blanche chez les jeunes, puis devient rosé clair avec une nuance d'orangé sur le tiers extérieur, et parfois cette couleur envahit tout le chapeau. Par contre, nous l'avons récoltée une fois dans les Ardennes belges,

avec une teinte ocre crème sur toute la surface, sans la moindre trace rosée, comme le montre exactement une des photos de SARNARI (2005).

**Lamelles** adnées, parfois décurrentes par une dent, moyennement serrées à assez espacées chez l'adulte, avec peu de lamellules, blanches. L'arête est entière et concolore.

**Pied** 2-4 x 0,4-0,8 cm, cylindracé à légèrement élargi vers la base, avec une surface finement rugueuse à veinée longitudinalement et un sommet pruneux, de couleur blanche, se tachant d'ocracé à l'extrême base en vieillissant.

**Chair** peu épaisse dans le chapeau, blanche, de saveur douce et sans odeur particulière. Réaction +++ (forte) au gaïac dans les dix secondes, sur le pied et sur les lames. Réaction rose orangé faible au sulfate de fer.

**Spores** obovales, 7-8,5 x 6-7  $\mu\text{m}$ , ornées de verrues obtuses, atteignant 0,5 à 0,8  $\mu\text{m}$  de hauteur, certaines reliées par de courtes et fines crêtes. Sporée blanche vers 1b.

**Revêtement piléique** montrant des poils cloisonnés larges de 3 à 5  $\mu\text{m}$ , à éléments courts, le dernier étant clavé, et des hyphes primordiales nombreuses, longues, septées, larges de 4 à 6  $\mu\text{m}$ , fortement incrustées, avec un dernier élément se rétrécissant brusquement, mais avec l'extrémité obtuse.



Marge de la cuticule



Exsiccatum

**Habitat** : nous avons récolté 3 exemplaires de cette rare espèce en forêt du Carcanet (66) dans un vallon relativement encaissé, d'exposition nord, sous hêtres, sur sol acide. Nous connaissions cette russule que nous avons rencontrée deux fois dans les Ardennes belges, en 2009 et 2012 (CHALANGE, 2013), dans des conditions écologiques analogues. Elle est nouvelle pour la chaîne des Pyrénées. Pour la France, nous ne connaissons qu'une récolte faite par Jean-Michel Trendel, dans le Bas-Rhin.

Suite à la présentation de cette espèce le mardi soir à Egat, montrant l'intérêt des réactions au gaïac sur les lames et sur le pied des russules pour une détermination sur le terrain, elle a été retrouvée le surlendemain par Henri Noguère dans la forêt de Quérigut (Ariège), sous hêtres, à 1740 mètres d'altitude.

Peu après, en relisant les commentaires de Sarnari expliquant que sa *roseaurantia* n'était sans doute que l'*incarnata* de certains auteurs, nous nous souvenons qu'Emile Jacquetant, éminent mycologue catalan, nous avait dit, dans les années 90, lors de nos nombreuses rencontres du lundi soir à la Société mycologique de Catalogne nord de Perpignan, qu'il avait trouvé plusieurs fois *Russula incarnata* dans les Pyrénées. Nous ne connaissions cette russule que de nom, mais cette information nous avait souvent

intrigué car nous n'avions jamais récolté cette russule, proche de *R. lilacea*, dans nos nombreuses prospections pyrénéennes ! Ce n'est qu'au retour de la session d'Egat que nous avons décidé de reprendre une récolte d'août 1997, faite à la Forge del Mitg, près de Saint-Laurent-de-Cerdans, déterminée *Russula lilacea*, par nous-même avec quelques réticences, mais confirmée comme telle par un éminent spécialiste des russules. Et surprise ! Notre diapositive de l'époque ressemble bougrement à notre récolte du Carcanet. L'*exsiccatum* est en très bon état, la couleur du chapeau et des lames est crème foncé et la surface du chapeau montre des aspérités blanches évidentes, visibles sans loupe. Enfin la microscopie confirme ce que nous pressentions de plus en plus : cette russule est bien celle dont Jacquetant nous avait parlé, c'est *Russula incarnata* qui doit être nommée *R. roseoaurantia* pour plus de clarté, comme l'indique la discussion qui suit.

## DISCUSSION

Le nom de *roseoaurantia* a été créé par SARNARI (1993) pour éviter les erreurs d'interprétation sur l'épithète *incarnata* donnée par plusieurs auteurs pour des taxons différents et donc devenue ambiguë. En effet, la russule que nous avons récoltée était connue sous le nom de *R. incarnata* Quélet ss. J. Blum. Si la russule de Quélet n'est certainement qu'un synonyme de *R. velutipes* Velen., il suffit de lire la description d'*incarnata* dans la flore monographique des russules de BLUM (1962), pour voir que l'auteur décrit, en 18 lignes, avec beaucoup de détails pertinents, une russule qui correspond à notre récolte du Carcanet, la signalant de plus dans les Pyrénées et les Alpes. Dans la présentation du « groupe *lilacea* », il ajoute que *R. incarnata* est très proche de *R. rosea* (= *R. velutipes*), et qu'« elles ne peuvent être séparées sur le frais que par l'odeur fruitée de *rosea* et la réaction au gaïac (nulle chez *rosea*) » ; on notera que cette dernière phrase montre que la réaction n'était faite que sur le pied, car la réaction sur les lames ne donne pas de différence.

C'est sous cette même appellation de *Russula cf. incarnata* Quélet ss. Blum qu'Helga MARXMÜLLER (2014) nomme la récolte de « cette petite *Lilacinae* blanche sous hêtres dans les forêts collinéennes ». Elle pense que sa récolte ne peut être nommée *roseoaurantia* car elle en diffère par sa « marge obtuse, ses lames larges et les teintes du chapeau », même si tous « les éléments microscopiques [...] coïncident bien ». La planche qu'elle a dessinée montre des couleurs crème avec à peine de rosé sur le pourtour, et cela nous convient bien pour cette espèce qui peut prendre des couleurs crème voire ocre crème sans rose.

GALLI (1996) publie, sous le nom de *Russula incarnata* Quélet, des photos qui présentent très exactement les couleurs que nos exemplaires ont montrées le lendemain de la récolte.

La planche de BOCCARDO (2013) montre des spécimens de *roseoaurantia* très colorés de rose saumoné, sans doute dopés par le soleil italien, mais les dessins microscopiques sont très représentatifs de l'espèce.

En conclusion, *R. roseoaurantia*, qui était connue dans les Pyrénées-Orientales sous le nom d'*incarnata* par Jacquetant, est une russule peu commune, de répartition réduite, plutôt collinéenne ou montagnarde, avec des caractères (tant macroscopiques que microscopiques) bien tranchés, que l'on doit pouvoir retrouver en hêtraie fraîche, sur sol acide.

## REMERCIEMENTS

Nos remerciements vont à l'ensemble des organisateurs de la session d'Egat pour le travail accompli et à Henri NOGUÈRE, notre guide de cette matinée, qui nous a conduit vers ce bel endroit où poussait *R. roseoaurantia*.

## BIBLIOGRAPHIE

- BLUM, J., 1962. - *Les russules, flore monographique des russules de la France et des pays voisins*. Paris, P. Lechevalier, 232 p.
- BOCCARDO, F. & OSTELLARI, C., 2013. - Russule rare o interessanti di Liguria. *Fungi non delineati*, 65, p.1-88.
- BON, M., 1988. - Clé monographique des russules d'Europe. *Documents mycologiques*, 18(70-71), p. 1-120.
- CHALANGE, R., 2013. - Russules rares ou peu connues. In *Russulales 2010 : Actes du congrès organisé à Massembré (Belgique) les 7-12 septembre 2010 = proceedings of the congress held in Massembré (Belgium) 7-12 September 2010*. Meise, National Botanic Garden of Belgium, p. 40-48.
- CHALANGE, R., 2014. - Utilisation du gaïac pour une aide à la détermination des russules sur le terrain. *Bull. Société mycologique de France*, 130 (1-2), p. 39-55.
- GALLI, R., 1996. - *Le Russule*. Milano, Edinatura, 482 p.
- MARXMÜLLER, H., 2014. - *Russularum Icones = Iconographie des Russules*. München, Anatis, 2 vol.
- ROMAGNESI, H., 1967. - *Les Russules d'Europe et d'Afrique du Nord : essai sur la valeur taxinomique et spécifique des caractères morphologiques et microchimiques des spores et des revêtements*. Paris, Bordas, 998 p.
- SARNARI, M., 1993. - Russula nuove o interessanti dell'Italia centrale e mediterranea : XXII Contributo. *Boll. Associazione Micologica Ecologica Romana*, 29, p. 15-21.
- SARNARI, M., 1998-2005. - *Monografia illustrata del Genere Russula in Europa*. Trento, Associazione micologica Bresadola, 2 vol.



Retour au [sommaire](#)

# QUELQUES ASCOMYCÈTES RÉCOLTÉS LORS DE LA SESSION SMF 2016

Lors des congrès mycologiques, la gente des mycologues suit avec raison les lieux de récoltes préparés par les organisateurs pour des raisons logistiques. Les autochtones, sont moins pressés car le territoire leur appartient et leur proximité les autorise à ne pas se hâter. Cette année 2016 restera une année souvenir tant la sécheresse qui sévissait dans toute la France, n'a pas épargné les organisateurs par la pauvreté des récoltes de basidiomycètes.

Mais il y a des milieux qui offrent des ressources continues, hors neige bien entendu ! Je veux parler des rus, des ruisseaux qui dévalent les montagnes ou serpentent dans la plaine. Ces milieux aquatiques regorgent de particularités fongiques car les champignons saprophytes ne détruisent pas que les bois de nos forêts, mais également les bois au bord de l'eau ou même longuement immergés. C'est vers ce type d'habitat, que j'ai pu herboriser lors de la session SMF, renseigné en cela par Serge Poumarat et Henri Noguère qui maîtrisent la topologie des environs d'Egat.

La richesse de cette micro-écologie est essentiellement faite d'Ascomycètes et d'Hyphomycètes, (les anamorphes ou Mitosporic fungi des anglais) La connaissance de la fonge aquatique a été initiée à partir des premiers travaux de Cecil Ingold en 1942, travail portant sur les Hyphomycètes. En France, Jacques Fournier est le principal spécialiste de la fonge aquatique, par ses multiples publications internationales portant sur de nombreuses espèces nouvelles pour la science, notamment chez les Sordariomycètes, pour la plupart ce que nous appelions Pyrenomycètes. Je décrirai ici quelques taxons de Léotiomyces - les discomycètes des temps anciens - de l'ordre des Helotiales et de l'ordre Pezizales, pouvant être sûrement découverts pendant une heure passée dans ces lieux calmes et reposants.

Cette petite contribution, n'a pour but que d'inciter les mycologues à sortir du bois ! Qu'ils soient récompensés par de belles nouveautés qui enrichiront leur palette mycologique.

Coordonnées de récoltes, toutes leg et det. J.P. Priou

Les Angles (Pyrénées-Orientales), Estany de Vallsera, 42°35'14.61" N - 2° 3'13.71" E, 20/09/2016.

Ayguatebia (Pyrénées-Orientales), Mas de Balmat 42°33'21.20" N - 2°10'4.41" E, 21/09/2016/

Querigut (Ariège) Forêt du Carcanet, 42°41'0.90" N - 2° 8'55.17" E, 22/09/2016.

*Adelphella babingtonii* (Sacc.) Pfister, Matocec et Kusan 2009

= *Pachyella babingtonii* (Berk.) Boud. 1905

Récoltes : Les Angles et Querigut.



C'est notre bonne *Pachyella* des temps passés ! Hôte obligé des bois trempant dans l'eau, c'est une pézizale de la famille des Pezizes. Apothécie sessile, dispersée sur le bois, discoïde, pulvinée (en forme de coussin), peut atteindre le centimètre de diamètre, de couleur crème sale, brunissant-rougeâtre dans l'âge, sans marge débordante, tout au plus un bourrelet en marge. Asques de grande taille, octosporés, jusqu'à 300 µm, réaction à l'iode en bleu autour de l'apex sur matériel frais.



Marge

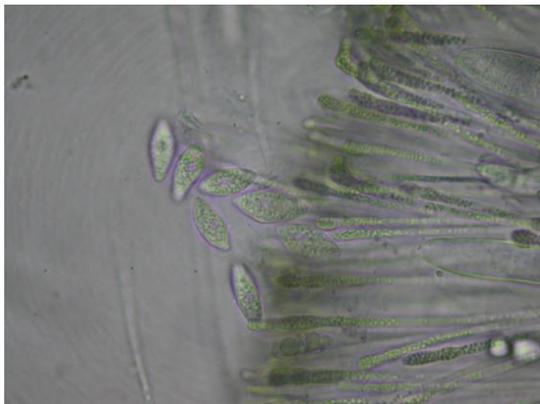
Spores elliptiques, tassées au sommet, 18-22 x 12-14 µm finement ponctuées à l'agrandissement x1000. Paraphyses à contenu brunâtre. Chair gélatineuse, surface externe faite de grosses cellules globuleuses prolongées par une longue cellule parfois cloisonnée et dont le segment inférieur est parfois enflé. Ce dernier caractère a permis de séparer ce taxon des autres *Pachyella* pour créer le genre nouveau *Adelphella*.

*Graddonia coracina* Dennis 1995

Récoltes : Les Angles, Ayguatebia et Querigut.



Les *Graddonia* se rapprochent des *Adelphella* par la forme des apothécies, mais l'hyménium est très clair au départ, puis crème sale, gris, mais rougeâtre en séchant. Elles croissent souvent en groupe important. Apothécie sessile pouvant dépasser le millimètre, pulvinée avec la marge plus colorée que l'hyménium. Asques cylindriques, octosporés jusqu'à 160  $\mu\text{m}$ , pas de réaction à l'iode, spores elliptiques à fusiformes 18-24 x 7-9  $\mu\text{m}$ . Paraphyses et spores sont remplies de guttules hyalines. Pas de chair gélatineuse mais des hyphes très minces (*textura intricata*). Surface externe de cellules brunâtres de *textura globulosa-angularis*.



Asques, spores et paraphyses



Spores et paraphyses

Ce genre dédié à William Graddon, mycologue anglais contemporain à qui l'on doit de multiples créations d'Hélotiales minuscules, a été créé en 1955 par le grand mycologue anglais Richard Dennis à qui nous devons le magistral travail, *British Ascomycetes*. Ce taxon est peu répertorié à cause de son habitat particulier, ce qui vaut pour toutes les espèces ici présentées.

*Orbilbia luteorubella* (Nyl.) P.Karst.

Récoltes : Les Angles et Querigut.

C'est l'*Orbilbia* des bois trempés de ruisseau ou bord d'étang, ou rejetés en rive, sur feuillus presque exclusivement. De l'ordre des Orbiliales, famille des *Orbiliaceae*. Petit disque sessile jusqu'à 600  $\mu\text{m}$ , translucide de couleur variable, de crème, jaune à orangé, plus sombre au centre au point d'insertion de l'apothécie sur le bois ou l'écorce. Asque, sans réaction amyloïde comme chez toutes les *Orbilbia*, de taille 42-60 x 4  $\mu\text{m}$ , à sommet tronqué à base tortueuse et bifurquée. Les spores sont fusiformes, 6,5-11 x 1,2-1,8  $\mu\text{m}$ , à sommet plus aminci avec un élément plus sombre, le corps sporal, larmiforme, qui est attaché au sommet de la spore, visible à l'état vivant seulement. Une espèce proche, *Orbilbia sarraziniana* Boud. de couleur presque identique, qui pousse dans le même milieu, a les spores à peine plus courtes, 6-9  $\mu\text{m}$  et la base plus clavée.



Mais avec la particularité d'avoir les spores du sommet de l'asque inversées, les bases clavées sont dirigées vers le haut de l'asque. Chez *O.luteorubella*, ce sont les spores inférieures de l'asque qui sont inversées. Chez ces deux taxons, les paraphyses sont fortement élargies en forme de boule au sommet, caractère commun à plusieurs *Orbilbia*, et recouvert d'un épithécium, ici un gel qui recouvre tout l'hyménium qui se fracture et reste adhérent aux sommets des paraphyses plus qu'à celle des asques. Les cellules de la chair forment une *textura globulosa-angularis*.

## *Mollisia uda* (Pers.) Gillet

Récoltes : Les Angles et Querigut.

C'est une héliotiale de la famille des *Mollisiaceae* qui regroupent deux genres importants par le nombre d'espèces, le genre *Mollisia* (Fr.) Karts. et le genre *Pyrenopeziza* Fuckel. Les *Mollisia* sur tous les supports possibles, toutes les tiges herbacées, les feuilles, le bois et les *Pyrenopeziza* sur les tiges herbacées, notamment sur les *Apiaceae*. *M. uda* croît essentiellement sur les bois immergés ou sub-immergés, il semble aussi courant que les précédentes espèces. Cette espèce pousse très souvent en groupe.



L'apothécie sessile, globuleuse au début, cupulée puis étalée peut atteindre le millimètre, de gris puis blanc-crème avec une marge finement ponctuée de brun. Asques, 78-86 x 6-8  $\mu\text{m}$  avec l'anneau apical qui devient bleu à l'iode. Les paraphyses réfringentes ont leur contenu qui réagit en jaune à l'ajout de potasse. Les spores elliptiques 8,5-11,5 x 3-4  $\mu\text{m}$ , lisses sans guttule. La chair montre une *textura intricata* et la surface externe, l'excipulum ectal, est constituée de cellules brunâtres plus ou moins globuleuses, les éléments marginaux avec le dernier article nettement clavé. Comme *Graddonina coracina*, elle est très souvent observée sur le bois immergé très modifié dans sa structure par le temps passé sous l'eau.



Spores

*Scutellinia nigrohirtula* (Svrcek) Le Gal 1964

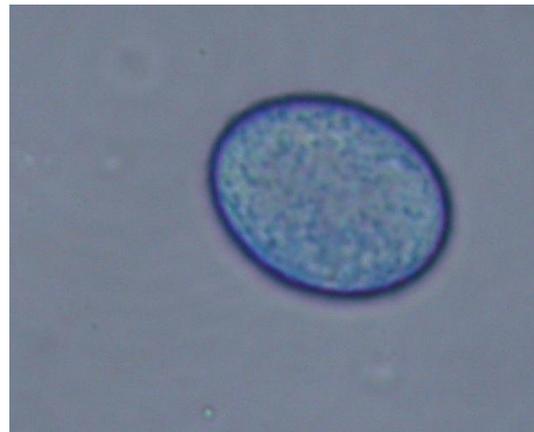
Récoltes : Les Angles et Querigut.



Poils

Les *Scutellinia* ne sont pas difficile d'interprétation d'entre les autres Pézizales, de couleur orangé-rouge, l'apothécie sessile est toujours bordée de poils bruns raides acérés, plus ou moins visibles mais toujours présents, elles poussent sur le sol ou le bois. *Nigrohirtula* est LA *Scutellinia* du bois dans l'eau. Le nom de certains synonymes, *S. hydrogeton* de l'argentine Irma Gamundi, et *S. immersa* du tchèque Mirko Svrcek, reflète son habitat privilégié.

D'abord décrite comme variété de *Lachnea setosa* (Nees : Fr.) elle a été validée en espèce par Marcelle Le Gal. Jamais en grande quantité mais éparées sur le bois nu. Ses poils sont relativement courts, (moins de 500  $\mu\text{m}$ ), poils qui parfois avoisinent les 2 mm chez certaines *Scutellinia*. Les spores sont largement ellipsoïdes 19-24 x 13-16  $\mu\text{m}$ , ornées de verrues très basses de moins de 1  $\mu\text{m}$  très souvent reliées entre elles. Les paraphyses contiennent des caroténoïdes, des pigments orangés qui verdissent au contact de l'iode, caractère de la famille des *Pyronemataceae*.



Spore de *Scutellinia nigrohirtula*

## BIBLIOGRAPHIE

BARAL, H.O. & MARSON, G., 2005. - *In vivo veritas : Over 10.000 scans of fungi and plants, with materials on vital taxonomy and xerotolerance*. 3<sup>e</sup> ed., 1 DVD-ROM.

BREITENBACH, J. & KRÄNZLIN F., 1984. - *Champignons de Suisse. Tome 1, Les ascomycètes*. 2<sup>nd</sup>e éd. corr. Lucerne, Mykologia, 310 p.

DENNIS, R. W. G., 1981. - *British Ascomycetes*. Revised ed.. Vaduz, J. Cramer, 585 p.

GRELET, L.J., 1979. - Les Discomycètes de France : d'après la classification de Boudier. Rééd. *Bull. de la Société botanique du Centre-Ouest. Numéro spécial*, 3, p. 1-709.

SCHUMACHER, T., 1990. - The genus *Scutellinia* (Pyrenomataceae). *Opera Botanica*, 101, p. 1-107.

**Jean-Paul Priou**



Retour au [sommaire](#)

# RÉSUMÉ DES CONFÉRENCES



## **Biogéographie des Pyrénées françaises et données mycologiques**

**par Gilles Corriol, du Conservatoire botanique national des Pyrénées et de Midi-Pyrénées**

Le massif pyrénéen constitue une large entité géomorphologique complexe à travers la diversité des substrats géologiques et des climats qui y sont représentés. Il constitue en outre une limite biogéographique nette pour de nombreuses biocénoses à caractère septentrional ou némoral, ce qui est illustré par des versants français et espagnol très contrastés.

Sur le versant français, plus étroit et globalement plus frais et humide, s'observe toutefois une grande diversité de climats locaux et de types végétations associés, sur un gradient topographique, mais aussi d'ouest en est, et des massifs externes vers ceux internes. Largement façonnés par les activités humaines à travers les siècles, les Pyrénées n'en offrent pas moins un large gradient de naturalité.

Ces riches particularités en font un territoire à potentiel mycologique très élevé. Le versant français a fait l'objet d'études mycologiques régulières depuis quelques décennies, notamment par le Conservatoire botanique national des Pyrénées et de Midi-Pyrénées qui mène en outre depuis 2003, un travail de standardisation et de cartographie des données disponibles.

Malgré les 130 000 données qui ont été géoréférencées en base de données, ceci grâce à la contribution d'un large réseau de correspondants, la connaissance des champignons des Pyrénées reste très partielle si bien que ce massif se prête encore largement à faire d'étonnantes découvertes.

Une présentation synthétique des particularités phytogéographiques des Pyrénées françaises est mise en perspective avec leur potentiel mycologique et avec les données mycologiques actuellement disponibles. Quelques communautés fongiques sont illustrées, resituées dans les types de végétation qui les hébergent.



# La biodiversité fongique.

Par Guillaume Eyssartier.

La biodiversité est une notion récente. C'est la diversité des espèces vivantes en général et Guillaume Eyssartier s'est appliqué à parler de biodiversité en particulier avec les champignons, d'abord au niveau français puis au niveau mondial.

## Les origines de la notion de biodiversité :

Le premier à publier en 1980 la « **diversité biologique** » est Thomas E. Lovejoy spécialiste de l'Amazonie. Ensuite, dans les actes d'un colloque en 1985, un zoologiste américain : Walter G. Rosen a condensé ces deux mots en un seul : « **biodiversité** ».

On doit la diffusion de ce terme à un entomologiste américain Edward O. Wilson spécialiste de l'évolution qui voit dans la biodiversité trois niveaux et qui a écrit :

*« La biodiversité est la diversité de toutes les formes du vivant. Pour un scientifique, c'est toute la variété du vivant étudiée à trois niveaux : les écosystèmes, les espèces qui composent les écosystèmes et enfin les gènes que l'on trouve dans chaque espèce ».*

### ➤ Le niveau des espèces :

C'est le plus immédiat, celui que nous connaissons tous. Celui que nous pratiquons lors des congrès. Celui qui nous fait dresser des inventaires, reconnaître des espèces sur le terrain, discuter dans les salles de réunions de mycologie et de botanique pour arriver à déterminer des espèces.

### ➤ Le niveau des écosystèmes :

C'est d'abord connaître les espèces, les protéger et connaître leurs interrelations, puis leurs relations avec leur milieu, de façon à pouvoir protéger les espèces et leur milieu donc, protéger l'écosystème. C'est à partir de cette notion de protection des écosystèmes qu'est née la biologie de la conservation. On a listé des menaces au niveau mondial, dans les zones tropicales considérées comme des points chauds : par exemple extraction des minéraux en Nouvelle Calédonie et Madagascar ou l'arrachage des forêts pour la construction ou l'agriculture, etc...

### ➤ Le niveau des gènes :

Le moins intuitif pour nous tous. Depuis qu'en 1859, Charles Darwin naturaliste anglais a écrit l'ouvrage majeur sur l'évolution des espèces, les scientifiques ont essayé de comprendre comment fonctionnait cette évolution. Ils se sont rendu compte que cette sélection naturelle agissait seulement sur des petits fragments de population. Une espèce donnée n'est que provisoirement adaptée. Elle subit la pression de son environnement. Soit une petite partie de sa population a les gènes qui lui permettent de s'adapter à ces modifications et donc pourra se reproduire, soit elle disparaît. On sait exploiter cette caractéristique dans le domaine de l'agronomie. On recherche les individus ayant la plus grande variété génétique pour sélectionner les espèces les plus sucrées, ou les plus adaptées au climat méditerranéen par exemple.

Guillaume a conclu en disant que plus une espèce a de diversité génétique, plus elle est capable de s'adapter aux modifications de l'environnement.

**On dit qu'une grande variabilité génétique est un marqueur de la santé des espèces.**

### **Et les champignons dans tout ça ?**

Après les définitions de la biodiversité, des écosystèmes et des gènes, Guillaume présente une photo d'un entolome trouvé l'an dernier pendant les Journées Mycologiques de Haute-Auvergne. Il a bien travaillé le sujet et avec des collègues généticiens a cherché à le déterminer. Il est apparu totalement inconnu alors qu'on le trouve partout sous les conifères ; il s'agit d'une nouvelle espèce, qui pour l'instant n'a pas de nom. Ce qui veut dire que l'on trouve régulièrement de nouvelles espèces.

### **En France où en est-on ?**

L'inventaire mycologique national a permis de mettre au jour 70.000 noms. Mais il y a dans ce chiffre des noms invalides et beaucoup de synonymes. Une fois épuré on a :

    Environ 10 000 basidiomycètes (hors rouilles et charbons).

    Plus de 13 000 ascomycètes (hors lichens).

### **Dans le monde ?**

Personne ne peut dire aujourd'hui combien il y a de champignons dans le monde.

Toutefois il y a des approximations qui s'affinent d'une année à l'autre.

Plusieurs articles majeurs ont été écrits sur le sujet dont un en 1991 : celui de David Leslie Hawksworth, lichenologue et mycologue anglais qui publie un inventaire des champignons et des plantes de son pays. Il pensait qu'on pouvait faire un ratio entre le nombre de plantes et de champignons qu'on est susceptible de rencontrer. En comparant leur biodiversité respective, et si la biodiversité est à peu près semblable en Angleterre que dans le monde, il a fait une extrapolation pour le monde entier et il a trouvé qu'il devait y avoir :

***1,5 million d'espèces de champignons.***

Avec comme ratio à l'échelle mondiale : 6 plantes pour 1 champignon.

Il estimait qu'on connaissait seulement 5 à 8 % des espèces présentes sur la terre et qu'il restait donc 95% des espèces à découvrir. A la sortie de son livre, ses chiffres furent très critiqués car considérés comme excessifs. Guillaume souligne qu'ils sont loin de l'être.

Ces résultats ont incité de nombreux mycologues, à se concentrer sur des micro-habitats pour tester cette hypothèse, plutôt que de chercher au niveau d'un département, d'un pays ou d'un continent. Il s'agit alors de faire le tour de tous les champignons que l'on peut trouver sur une plante, comme l'a fait Jean-Paul Priou avec les *Ulex* par exemple.

Voici des exemples d'Hawksworth : il a trouvé 92 espèces dont 17 spécifiques sur une ortie.

Et sur *Lantana camara* 55 espèces dont 28 lui sont spécifiques.

Un autre auteur : Kohlmeyer a listé 117 espèces dont 68 nouvelles sur un *Juncus*.

D'autres études faites par Hawksworth inventorient 892 espèces dont 186 strictement liées au pin sylvestre.

Et il a aussi recensé 150 espèces strictement liées à un eucalyptus.

En parallèle à ces études consacrées à ces micro-habitats, des groupes entiers de champignons ignorés ont été étudiés :

**Champignons endophytes** : ce sont des champignons qui vivent dans les interstices ou à l'intérieur des cellules végétales. Leurs fonctions sont encore mal connues. En médecine on a découvert le « taxol » qui est une molécule synthétisée par un champignon endophyte de *Taxus baccata* (l'if).

Il y a une quantité astronomique de champignons endophytes, on découvre progressivement leur biodiversité. Guillaume a noté dans un article scientifique les résultats suivants : pour une seule feuille de palmier, on a trouvé 418 espèces de champignons dont 75% d'espèces nouvelles.

**Champignons parasites** : une étude aux États-Unis a montré qu'il y avait dix espèces de champignons parasites par espèce de graminées.

**Champignons décomposeurs** : ce sont les champignons qui décomposent le bois mort. Là aussi c'est une étude américaine qui a montré qu'il y avait sur le tronc d'un arbre tropical 200 ascomycètes visibles à l'œil nu dont plusieurs dizaines d'espèces nouvelles et un genre nouveau.

**Levures** : champignons unicellulaires comme par exemple la levure du boulanger. On les étudie à présent sur des insectes, on a découvert par exemple 200 espèces nouvelles qui vivent dans l'intestin de certains coléoptères tropicaux.

#### **Récapitulatif sur l'évolution du nombre d'espèces inventoriées.**

Entre 1943 et 2008 : 1000 espèces décrites par an.

Entre 2008 et 2012 : 110 genres et 1430 espèces par an.

Entre 2001 et 2012 : 16912 espèces nouvelles décrites en 11 ans.

Ce nombre d'espèces ne cesse d'augmenter d'année en année, suivant une courbe exponentielle.

En 2011, Meredith Blackwell dans l'*American Journal of Botany* s'est fondé sur des études d'ADN environnemental (extraction de l'ADN de tous les champignons contenus dans un environnement défini) pour calculer le nombre d'espèces dans ce milieu. Elle s'est basée sur la richesse des niches inexplorées. Elle est arrivée à 5,1 millions d'espèces dans le monde **avec un ratio de 12,5 champignons pour une plante.**

Un autre article très récent portant sur une étude exhaustive de l'ADN de la totalité des champignons contenus dans le sol d'une pinède en Alaska montre qu'on arrive à un ratio de **17 espèces de champignons pour une espèce de plante et donc probablement 6.000.000 d'espèces dans le monde.**

Au rythme des descriptions actuelles de 1500 espèces par an environ, il faudrait 4300 ans pour arriver à décrire la totalité des espèces de champignons dans le monde.

**Guillaume a conclu en disant que nous avons quelques belles années de travail et de découvertes à venir en mycologie.**

Résumé par Edgar Oms



## **Les concepts d'espèce en mycologie à l'ère phylogénétique**

**Par Jean-Michel Bellanger**

Par la complexité de leurs modes de vie et de reproduction, les champignons se prêtent mal à une systématique adossée à un concept d'espèce biologique comme en botanique ou en zoologie. A la place, c'est sur la combinaison de caractères morpho-anatomiques des fructifications, jugés suffisamment stables d'un point de vue taxinomique, que s'est fondé le concept d'espèce fongique. L'arrivée récente des techniques moléculaires en mycologie constitue probablement le plus important bouleversement qu'ait connu la discipline depuis ses origines, en révélant, outre l'histoire évolutive de chaque taxon, la pertinence des critères taxinomiques utilisés jusque-là pour en décrire toute la diversité. Au travers d'exemples choisis parmi ses travaux les plus récents, l'auteur illustre la puissance mais aussi les limites de l'outil phylogénétique en taxinomie fongique.

# Le genre *Gymnopilus*

## Sous genre *Annulati*

Pierre ROUX



Le genre *Gymnopilus* était placé dans les *Crepidotaceae*. Mais les apports de la biologie moléculaire ont conduit à le placer dans la famille des *Strophariaceae*.

### Définition des *Strophariaceae*:

Cuticule celluleuse :

Genre *Agrocybe* : sporée brune

Cuticule filamenteuse :

\* Spores lisses avec souvent un pore germinatif.

a) espèces généralement lignicoles.

Genre *Kuehneromyces* : chapeau hygrophane, *K. mutabilis*, *K. lignicola*

Genre *Pholiota* : chapeau écailleux ou lisse.

Genre *Flammula* : chapeau lisse et non hygrophane.

Genre *Hemipholiota* : chapeau non hygrophane et écailleux.

b) espèces hygrophiles dans les mousses ou humicoles.

Genre *Phaeogalera* : en tourbière, *P. stagnina*.

Genre *Meotatomyces* : sur humus des bois de conifères.

Genre *Phaeonematoloma* : en tourbière.

\*\* Spores verruqueuses et pas de pore germinatif.

Genre *Gymnopilus*.

Avec l'apport de la biologie moléculaire, la classification de Funga Nordica (2008) est la suivante :

**A.** Cuticule celluleuse.

**B.** Cuticule filamenteuse.

**A.** Cuticule celluleuse.

a) Sporée brune (pas de reflet violet), pas de chrysocystides sauf sous genre *Pholiota*.

b) Sporée brun violacé et sans chrysocystides sauf *Leratiomyces aurantiacus*.

Genre *Hemistopharia* : lames violettes mais sporée brune.

Genre *Psilocybe* : souvent avec du bleu, un peu charnu.

Genre *Deconica* : espèces peu charnues et généralement visqueuses.

Genre *Leratiomyces* : lignicole, lames brun violacé, anneau ou reste vélaire.

**B. Cuticule filamenteuse.**

- a) Sporée brun violacé avec des chrysocystides.

Genre *Stropharia* : espèce terrestre avec un anneau ou avec un chapeau bleuâtre

- b) Sporée rouille.

Genre *Gymnopilus*.

**Caractères du genre GYMNOPIUS :**

- Présence d'un pigment jaune : la styrylpyrone (substance anticancérogène), Pierre conseille de ne pas consommer les gymnopiles qui sont soit amers soit toxiques.
  - Chapeau non visqueux et généralement non ou peu hygrophane.
  - Espèces non mycorrhiziques et donc saprophytes et souvent lignicoles.
  - Saveur amère sauf : *G. alpinus*, *G. decipiens*, *G. flavus*, *G. fulgens*, *G. josserandii*, *G. maritimus*, *G. odini* et *G. peliolepis*
  - Sporée rouille
  - Spores : +/- verruqueuses, sans pore germinatif et généralement sans plage supra-apiculaire ou mal délimitée.
  - Spores dextrinoïdes dans les espèces européennes (à observer parfois plusieurs heures après)
- sauf : *G.corsicus*, *josserandii* et *hispidellus* ; foncent dans l'ammoniaque et sont cyanophiles sauf *G. corsicus*

- Cuticule filamenteuse

- Boucles présentes

- Espèces toxiques surtout chez les *Annulati*

Pour terminer ces généralités, Pierre démontre avec l'arbre phylogénique que toutes les espèces du genre *Gymnopilus* sont relativement homogènes et qu'il n'y a pas lieu de créer de nouveau genre. Seul *Gymnopilus picrellus* serait en limite de genre.

Par ailleurs, il souhaite qu'un mycologue se dévoue pour faire un protocole afin de clarifier les réactions de dextrinoïdie, comme l'a fait René Chalange pour la réaction des russules au gaiac.

**Le genre *Gymnopilus* comprend deux sous-genres :**

\* Sous-genre *GYMNOPIUS*, pas d'anneau membraneux, mais parfois un anneau cortiniforme peu consistant. Le chapeau ne présente pas de mèches dressées.

Deux sections :

Section *Microspori* et section *Gymnopilus* .

\*\* Sous genre *Annulati*, cœur de cette conférence.

**\*\* SOUS-GENRE *ANNULATI* Hesler :**

Pierre présente une photo sur laquelle apparaissent deux sommets, le Vulcano (500m) et le Vulcanello (123 m) où se trouvent des espèces thermophiles dont il sera question plus loin.

Le sous-genre *Annulati* se caractérise par un anneau membraneux ou submembraneux. Si l'anneau est peu membraneux ou cortiniforme, le chapeau possède des mèches plus ou moins dressées et souvent de couleur pourpre.

**A)** une couleur vive (rouge à purpurin) sauf *G. hispidellus* et *G. suberis*, avec des mèches souvent dressées, voile labile pouvant parfois laisser un anneau. Habitat thermophile.

**B)** une couleur non vive, ochracée à brun rouille et chapeau lisse ou squameux, épicutis sans pigments incrustants zébrants, saveur amère, spores dextrinoïdes.

**A)**

1) Cheilos jamais capitées ou subcapitées, anneau assez membraneux, souvent présent même parfois à l'état adulte. Spores 6-8(10) x 4,8-5,5 µm, très variables selon les récoltes, dextrinoïdes :

*Gymnopilus dilepis*

2) Cheilos subcapitées (ou capitées au moins partiellement)

a) Spores < 5 µm de large, et inférieures à 8 µm de long.

Spores non dextrinoïdes, chapeau ochracé avec des squames dressées au centre seulement et de couleur rouille 6-7,5(8) x 4-5,5 µm :

*Gymnopilus hispidellus*

Spores dextrinoïdes (6-8,5 x 4-4,5 µm) cheilos ventruées à lagéniformes et souvent capitées, chapeau brun rouge avec des écailles fasciculées, peu probable en Europe

*Gymnopilus luteofolius*

Spores dextrinoïdes (6-8 x 4-4,5 µm), chapeau avec des mèches floconneuses ou squamuleuses, cheilos lagéniformes et parfois subcapitées, peu probable en Europe

*Gymnopilus peliolepis*

Spores dextrinoïdes 6-8 x 4-5,2 µm, elliptiques avec le sommet obtus, pas de dépression supra-apiculaire. Chapeau squameux crevassé au moins à l'état jeune, fauve doré à fauve orangé et partiellement pourpre. Anneau cortiniforme, peu consistant et inséré très haut sur le pied qui est pâle à l'état jeune. Sur écorce de chêne liège ou plus rarement sur autres arbres (sur cerisiers en République Tchèque.

*Gymnopilus suberis*

b) Spores > 4,5 µm de large

Spores subglobuleuses et à sommet arrondi 7,5-9,5(10) x 5,5-6(7) µm, sur terril ou terre volcanique, température du sol de 35 à 45°. Jamais d'anneau, et les écailles du chapeau ne sont dressées qu'à l'état jeune :

*Gymnopilus igniculus*

Spores elliptiques 7,5-9 x 4,6-6 µm. Généralement lignicole, thermophile mais pas sur sol surchauffé, anneau cortiniforme :

*Gymnopilus purpuratus*

Lames décurrentes, chapeau jaune blanchâtre avec des écailles pourpres, anneau membraneux pouvant rester à l'état adulte, spores ovo-elliptiques de 7,8-8,7 x 4,9-6,5 µm, cheilos rarement subcapitées :

*Gymnopilus purpureosquamulosus.*

## B)

Anneau membraneux et souvent ample. Grosse espèce en touffe à la base des troncs, surtout de feuillus (y compris les chênes-lièges) avec souvent les pieds concrets, chapeau lisse ou écailleux, spores verruqueuses 9-10,5 x 5-6,5 µm avec parfois une zone supra-apiculaire :

*Gymnopilus spectabilis*

Tout au long de cette conférence, Pierre Roux a apporté des commentaires, accompagnés de schémas représentant les constructions phylogéniques ainsi que des photos illustrant les espèces citées.

Résumé par Edgar Oms

## Bibliographie :

BON, M. & ROUX, P., 2002. - Le genre *Gymnopilus* P. Karst. en Europe. *Fungi non Delineati*, 17, p. 1-52.

CHALANGE, R., 2014. - Utilisation du gaïac pour une aide à la détermination des russules sur le terrain. *Bull. Société mycologique de France*, 130 (1-2), p. 39-55.

KNUDSEN, H., & VESTERHOLT, J., (2008). - *Funga Nordica, agaricoid, boletoid and cyphelloid genera*. Copenhagen: Nordsvamp.

[Retour au sommaire](#)

# LISTE DES ESPÈCES EXPOSÉES

**Nota:**

- Certaines espèces présentes sur cette liste n'ont pas été récoltées lors de cette session.
- Et de nombreuses espèces trop petites pour être exposées, ou gardées pour être étudiées ultérieurement par les mycologues sont également absentes de cette liste. Ces espèces se retrouvent dans les listes par sorties.



Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Agaricus</i>	<i>arvensis</i>		Jac.Schäffer
<i>Agaricus</i>	<i>augustus</i>		Fr.
<i>Agaricus</i>	<i>essettei</i>		Bon ex Bon
<i>Agaricus</i>	<i>silvaticus</i>		Jac.Schäffer
<i>Agaricus</i>	<i>silvicola</i>		(Vittadini) Peck
<i>Amanita</i>	<i>betulae</i>		Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>citrina</i>		(Jac.Schäffer) Pers.
<i>Amanita</i>	<i>coryli</i>		Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>crocea</i>		(Quélet) Singer
<i>Amanita</i>	<i>crocea</i>	<i>f. alba</i>	P.Laurent
<i>Amanita</i>	<i>excelsa</i>		(Fr.:Fr.) Bertillon
<i>Amanita</i>	<i>fulva</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Amanita</i>	<i>junquillea</i>		Quélet
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>		(L.:Fr.) Lamarck

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Amanita</i>	<i>muscaria</i>	<i>f. flavivolvata</i>	(Singer) Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>pantherina</i>	<i>f. abietum</i>	(Gilbert) Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>phalloides</i>		(Fr.:Fr.) Link
<i>Amanita</i>	<i>pini</i>		Neville et Poumarat
<i>Amanita</i>	<i>porphyria</i>		Albertini et Schweinitz:Fr.
<i>Amanita</i>	<i>rubescens</i>		Pers.:Fr.
<i>Amanita</i>	<i>rubescens</i>	<i>f. alba</i>	(Coker) Sartory et L. Maire
<i>Amanita</i>	<i>schaefferi</i>		Neville, Poumarat et D.Rémy
<i>Amanita</i>	<i>submembranacea</i>		(Bon) Gröger
<i>Amanita</i>	<i>umbrinolutea</i>		(Secretan ex Gillet) Bataille
<i>Amanita</i>	<i>virosa</i>	<i>var. levipes</i>	Neville et Poumarat
<i>Ampulloclitocybe</i>	<i>clavipes</i>		(Pers.:Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo et Vilgalys
<i>Annulohyphoxylon</i>	<i>multiforme</i>		(Fr.:Fr.) Yu, Rogers et Hsieh
<i>Armillaria</i>	<i>ostoyae</i>		(Romagnesi) Herink
<i>Ascobolus</i>	<i>furfuraceus</i>		Pers.:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>calopus</i>	<i>f. ereticulatus</i>	Estadès et Lannoy
<i>Boletus</i>	<i>edulis</i>		Bulliard:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>erythropus</i>		Pers.:Fr.
<i>Boletus</i>	<i>pinophilus</i>		Pilát et Dermek
<i>Boletus</i>	<i>subappendiculatus</i>		Dermek, Lazebnicek et Veselský
<i>Bovista</i>	<i>nigrescens</i>		Pers.:Pers.
<i>Bovista</i>	<i>plumbea</i>		Pers.:Pers.
<i>Calocera</i>	<i>viscosa</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Calvatia</i>	<i>utriformis</i>		(Bulliard:Pers.) Jaap
<i>Calycina</i>	<i>citrina</i>		(Hedwig:Fr.) Gray
<i>Cantharellus</i>	<i>amethysteus</i>		(Quélet) Saccardo
<i>Cantharellus</i>	<i>cibarius</i>		Fr.:Fr.
<i>Cantharellus</i>	<i>friesii</i>		Quélet
<i>Cantharellus</i>	<i>pallens</i>		(Pilát) Pilát
<i>Chalciporus</i>	<i>piperatus</i>		(Bulliard:Fr.) Bataille
<i>Cheilymenia</i>	<i>granulata</i>	<i>var. elaphorum</i>	(Rehm) J.Moravec
<i>Cheilymenia</i>	<i>stercorea</i>		(Wiggers:Fr.) Boudier

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Chlorociboria</i>	<i>aeruginella</i>		(Karsten) Dennis ex Ramamurthi, Korf et Batra
<i>Chlorophyllum</i>	<i>brunneum</i>		(Farlow et Burt) Vellinga
<i>Chroogomphus</i>	<i>helveticus</i>		(Singer) Moser
<i>Chroogomphus</i>	<i>rutilus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Miller
<i>Chroogomphus</i>	<i>rutilus</i>	<i>f. testaceus</i>	Pilát et Dermek
<i>Clavariadelphus</i>	<i>flavoimmaturus</i>		Petersen
<i>Clavariadelphus</i>	<i>pistillaris</i>		(L.:Fr.) Donk
<i>Clavariadelphus</i>	<i>truncatus</i>		(Quélet) Donk
<i>Clavicornia</i>	<i>pyxidata</i>		(Pers.:Fr.) Doty
<i>Clavulina</i>	<i>coralloides</i>		(L.:Fr.) Schröter
<i>Clavulina</i>	<i>rugosa</i>		(Bulliard:Fr.) Schröter
<i>Clitocybe</i>	<i>cerussata</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Clitocybe</i>	<i>decembris</i>		Singer
<i>Clitocybe</i>	<i>leucodiatreta</i>		Bon
<i>Clitocybe</i>	<i>nebularis</i>		(Batsch:Fr.) Kummer
<i>Clitocybe</i>	<i>odora</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Clitocybe</i>	<i>phaeoptalma</i>		(Pers.) Kuyper
<i>Clitocybe</i>	<i>rivulosa</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Clitopilus</i>	<i>cystidiatus</i>		Hausknecht et Noordeloos
<i>Clitopilus</i>	<i>prunulus</i>		(Scopoli:Fr.) Kummer
<i>Coltricia</i>	<i>perennis</i>		(L.:Fr.) Murrill
<i>Coprinus</i>	<i>atramentarius</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Coprinus</i>	<i>comatus</i>		(O.F.Müller:Fr.) Pers.
<i>Cortinarius</i>	<i>amigochrous</i>		Kühner ex Kühner
<i>Cortinarius</i>	<i>armillariellus</i>		Henry
<i>Cortinarius</i>	<i>armillatus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>atrovirens</i>		Kalchbrenner
<i>Cortinarius</i>	<i>aureofulvus</i>		Moser
<i>Cortinarius</i>	<i>bivelus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>bivelus</i>	<i>f. sulcatocephalus</i>	Bidaud
<i>Cortinarius</i>	<i>cagei</i>		Melot
<i>Cortinarius</i>	<i>callisteus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>caperatus</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnabarinus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnamomeoluteus</i>		Orton
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnamomeus</i>		(L.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>cinnamomeus</i>		(L.:Fr.) Gray
<i>Cortinarius</i>	<i>claricolor</i>	<i>var. foeticolor</i>	Henry ex Henry

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Cortinarius</i>	<i>claricolor</i>	<i>var. immissus</i>	(Schlapfer) Moser ex Nezdoyminogo
<i>Cortinarius</i>	<i>cyanobasalis</i>		Henry
<i>Cortinarius</i>	<i>duracinus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>elegantior</i>		(Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>eumarginatus</i>		Henry ex Bidaud, Carteret et Reumaux
<i>Cortinarius</i>	<i>flexipes</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>fulvochrascens</i>		Henry inval.
<i>Cortinarius</i>	<i>hinnuleus</i>	<i>var. radicans</i>	Henry
<i>Cortinarius</i>	<i>humicola</i>		(Quélet) Maire
<i>Cortinarius</i>	<i>infractus</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>laniger</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>largus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>lebretonii</i>		Quélet
<i>Cortinarius</i>	<i>limonius</i>	<i>f. hydrolimonius</i>	(Henry) ex Bidaud
<i>Cortinarius</i>	<i>mucosus</i>		(Bulliard:Fr.) Kickx
<i>Cortinarius</i>	<i>nebularis</i>		Henry ex Henry
<i>Cortinarius</i>	<i>orellanus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>paleaceus</i>		(Weinmann) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>percomis</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>pholideoides</i>		Bidaud et Reumaux
<i>Cortinarius</i>	<i>pholideus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>pseudocrassus</i>		Josserand ex Orton
<i>Cortinarius</i>	<i>purpurascens</i>		(Fr. ->) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>roseolimbatus</i>		(Secr. ex Quélet) Bigéard et Guillemin
<i>Cortinarius</i>	<i>rubicundulus</i>		(Rea) Pearson
<i>Cortinarius</i>	<i>subferrugineus</i>		(Batsch:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>tophaceus</i>		Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>torvus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>turgidipes</i>		Henry ex Henry
<i>Cortinarius</i>	<i>varicolor</i>	<i>var. nemorensis</i>	Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>variegatus</i>		Bresadola
<i>Cortinarius</i>	<i>variiformis</i>		Malençon
<i>Cortinarius</i>	<i>varius</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>venetus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Cortinarius</i>	<i>violaceocinctus</i>		Orton
<i>Craterellus</i>	<i>cornucopioides</i>		(L.:Fr.) Pers.
<i>Craterellus</i>	<i>lutescens</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Craterellus</i>	<i>melanoxeros</i>		(Desmazières:Fr.) Pérez-de-Gregorio
<i>Craterellus</i>	<i>tubaeformis</i>		(Fr.:Fr.) Quélet

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Cudonia</i>	<i>circinans</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Cuphophyllus</i>	<i>berkeleyi</i>		(Orton) Bon
<i>Cuphophyllus</i>	<i>pratensis</i>	<i>f. pallidifolius</i>	Bon et Jamoni
<i>Cystoderma</i>	<i>amianthinum</i>		(Scopoli) Fayod
<i>Cystoderma</i>	<i>amianthinum</i>	<i>f. rugosoreticulatum</i>	(Lorinser) A.H.Smith et Singer
<i>Cystoderma</i>	<i>carcharias</i>		(Pers.) Fayod
<i>Cystoderma</i>	<i>fallax</i>		A.H.Smith et Singer
<i>Cystoderma</i>	<i>granulosum</i>		(Batsch:Fr.) Fayod
<i>Cystoderma</i>	<i>jasonis</i>		(Cooke et Massee) Harmaja
<i>Cystoderma</i>	<i>terreyi</i>		(Berkeley et Broome) Harmaja
<i>Entoloma</i>	<i>caeruleoflocculosum</i>		Noordeloos
<i>Entoloma</i>	<i>conferendum</i>		(Britzelmayer) Noordeloos
<i>Entoloma</i>	<i>hebes</i>		(Romagnesi) Trimbach
<i>Entoloma</i>	<i>icterinum</i>		(Fr.:Fr.) Moser
<i>Entoloma</i>	<i>infula</i>	<i>var. chlorinosum</i>	(Arnolds et Noordeloos) Noordeloos
<i>Entoloma</i>	<i>nidosum</i>		(Fr.) Quélet
<i>Entoloma</i>	<i>prunuloides</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Entoloma</i>	<i>rhodopolium</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Entoloma</i>	<i>sericellum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Entoloma</i>	<i>serrulatum</i>		(Fr.:Fr.) Hesler
<i>Exidia</i>	<i>saccharina</i>		(Albertini et Schweinitz:Fr.) Fr.
<i>Fomitopsis</i>	<i>pinicola</i>		(Swartz:Fr.) Kickx
<i>Galerina</i>	<i>marginata</i>		(Batsch) Kühner
<i>Galerina</i>	<i>unicolor</i>		(Vahl:Fr.) Singer
<i>Ganoderma</i>	<i>lucidum</i>		(W.Curtis:Fr.) Karsten
<i>Gastrum</i>	<i>meridionale</i>		Zamora
<i>Gastrum</i>	<i>quadrifidum</i>		Pers.:Pers.
<i>Gastrum</i>	<i>rufescens</i>		Pers.:Pers.
<i>Gastrum</i>	<i>sessile</i>		(Sowerby) Pouzar
<i>Gomphidius</i>	<i>glutinosus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Fr.
<i>Gomphidius</i>	<i>maculatus</i>		(Scopoli:Fr.) Fr.
<i>Gomphidius</i>	<i>roseus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Gymnopilus</i>	<i>liquiritiae</i>		(Pers.) Karsten
<i>Gymnopilus</i>	<i>penetrans</i>		(Fr.) Murrill
<i>Gymnopilus</i>	<i>picreus</i>		(Pers.:Fr.) Karsten
<i>Gymnopus</i>	<i>confluens</i>		(Pers.:Fr.) Antonín, Halling et Noordeloos
<i>Gymnopus</i>	<i>peronatus</i>		(Bolton:Fr.) Gray
<i>Gyromitra</i>	<i>infula</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Quélet

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Gyroporus</i>	<i>cyanescens</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet
<i>Hebeloma</i>	<i>radicosum</i>		(Bulliard:Fr.) Ricken
<i>Hebeloma</i>	<i>theobrominum</i>		Quadraccia
<i>Helvella</i>	<i>lacunosa</i>		Afzelius:Fr.
<i>Helvella</i>	<i>macropus</i>		(Pers.:Fr.) Karsten
<i>Hydnum</i>	<i>repandum</i>		L.:Fr.
<i>Hydnum</i>	<i>rufescens</i>		Pers.:Fr.
<i>Hygrocybe</i>	<i>coccinea</i>	<i>var. umbonata</i>	Herink
<i>Hygrocybe</i>	<i>conica</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Hygrocybe</i>	<i>euroflavescens</i>		Kühner
<i>Hygrocybe</i>	<i>laeta</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Hygrocybe</i>	<i>persistens</i>		(Britzelmayer) Singer
<i>Hygrocybe</i>	<i>substrangulata</i>		(Orton) Orton et Watling
<i>Hygrophoropsis</i>	<i>aurantiaca</i>		(Wulfen:Fr.) Maire
<i>Hygrophorus</i>	<i>agathosmus</i>		(Fr.) Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>eburneus</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>fagi</i>		Becker et Bon
<i>Hygrophorus</i>	<i>hedrychii</i>		(Velenovský) Kult
<i>Hygrophorus</i>	<i>hypothejus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>penarius</i>		Fr.
<i>Hygrophorus</i>	<i>poetarum</i>		Heim
<i>Hygrophorus</i>	<i>pudorinus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Hymenochaete</i>	<i>cruenta</i>		(Pers.:Fr.) Donk
<i>Hypholoma</i>	<i>capnoides</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Hypholoma</i>	<i>fasciculare</i>		(Hudson:Fr.) Kummer
<i>Hypholoma</i>	<i>lateritium</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Hypomyces</i>	<i>lateritius</i>		(Fr.:Fr.) L.R. et C.Tulasne
<i>Hypoxydon</i>	<i>fragiforme</i>		(Scopoli:Fr.) Kickx
<i>Infundibulicybe</i>	<i>costata</i>		(Kühner et Romagnesi) Harmaja
<i>Infundibulicybe</i>	<i>geotropa</i>		(Bulliard:Fr.) Harmaja
<i>Infundibulicybe</i>	<i>gibba</i>		(Pers.:Fr.) Harmaja
<i>Inocybe</i>	<i>calamistrata</i>		(Fr.:Fr.) Gillet
<i>Inocybe</i>	<i>cervicolor</i>		(Pers.) Quélet
<i>Inocybe</i>	<i>cookei</i>		Bresadola
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Inocybe</i>	<i>geophylla</i>	<i>var. lilacina</i>	(Peck) Gillet
<i>Inocybe</i>	<i>maculata</i>		Boudier
<i>Inocybe</i>	<i>piriodora</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Inocybe</i>	<i>pudica</i>		Kühner
<i>Inocybe</i>	<i>sindonia</i>		(Fr.) Karsten
<i>Ischnoderma</i>	<i>benzoinum</i>		(Wahlenberg:Fr.) Karsten
<i>Kuehneromyces</i>	<i>mutabilis</i>		(Fr.:Fr.) Singer et A.H.Smith
<i>Laccaria</i>	<i>affinis</i>	<i>f. macrocystidiata</i>	Migliozzi et Lavorato
<i>Laccaria</i>	<i>amethystina</i>		(Hudson) Cooke
<i>Laccaria</i>	<i>bicolor</i>		(Maire) Orton
<i>Lactarius</i>	<i>albocarneus</i>		Britzelmayr
<i>Lactarius</i>	<i>aurantiacus</i>		(Pers.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>aurantiofulvus</i>		Blum ex Bon
<i>Lactarius</i>	<i>azonites</i>		(Bulliard) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>badiosanguineus</i>		Kühner et Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>bertillonii</i>		(Neuhoff ex Z.Schaefer) Bon
<i>Lactarius</i>	<i>blennius</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>camphoratus</i>		(Bulliard:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>deliciosus</i>		(L.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>deterimus</i>		Gröger
<i>Lactarius</i>	<i>flexuosus</i>		(Pers.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>fluens</i>		Boudier
<i>Lactarius</i>	<i>fuliginosus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>glyciosmus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>helvus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>intermedius</i>		(Krombholz) ex Berkeley et Broome
<i>Lactarius</i>	<i>lignyotus</i>		Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>necator</i>		(Bulliard:Fr.) Pers.
<i>Lactarius</i>	<i>pallidus</i>		Pers.:Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>pergamenus</i>		(Swartz:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>picinus</i>		Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>piperatus</i>		(L.:Fr.) Pers.
<i>Lactarius</i>	<i>pterosporus</i>		Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>quieticolor</i>		Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>repraesentaneus</i>		Britzelmayr
<i>Lactarius</i>	<i>rufus</i>		(Scopoli:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>ruginosus</i>		Romagnesi
<i>Lactarius</i>	<i>salmonicolor</i>		Heim et Leclair
<i>Lactarius</i>	<i>subdulcis</i>		(Pers.:Fr.) Gray
<i>Lactarius</i>	<i>torminosus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Pers.

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Lactarius</i>	<i>trivialis</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>vellereus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lactarius</i>	<i>vellereus</i>	<i>var. hometii</i>	(Gillet) Boudier
<i>Lactarius</i>	<i>volemus</i>	<i>var. oedematopus</i>	(Scopoli) Fr.
<i>Leccinum</i>	<i>brunneogriseolum</i>	<i>var. cyanobasileucum</i>	(Lannoy et Estadès) Lannoy et Estadès
<i>Leccinum</i>	<i>melaneum</i>		(Smotlacha) Pilát et Dermek
<i>Leccinum</i>	<i>scabrum</i>		(Bulliard:Fr.) Gray
<i>Leccinum</i>	<i>scabrum</i>	<i>var. avellaneum</i>	(Blum) Muñoz
<i>Leccinum</i>	<i>varicolor</i>		Watling
<i>Leccinum</i>	<i>versipelle</i>		(Fr.) Snell
<i>Lentinellus</i>	<i>cochleatus</i>		(Pers.:Fr.) Karsten
<i>Lentinellus</i>	<i>ursinus</i>		(Fr.:Fr.) Kühner
<i>Lentinus</i>	<i>lepideus</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Lentinus</i>	<i>suavissimus</i>		Fr.
<i>Leotia</i>	<i>lubrica</i>		(Scopoli:Fr.) Pers.
<i>Lepiota</i>	<i>ignivolvata</i>		Bousset et Josserand ex Josserand
<i>Lepiota</i>	<i>magnispora</i>		Murrill
<i>Lepista</i>	<i>flaccida</i>		(Sowerby:Fr.) Patouillard
<i>Lepista</i>	<i>inversa</i>		(Scopoli) Patouillard
<i>Leucocortinarius</i>	<i>bulbiger</i>		(Albertini et Schweinitz:Fr.) Singer
<i>Leucopaxillus</i>	<i>cerealis</i>		(Lasch) Singer
<i>Lycoperdon</i>	<i>ericaeum</i>		Bonorden
<i>Lycoperdon</i>	<i>foetidum</i>		Bonorden
<i>Lycoperdon</i>	<i>muscorum</i>		Morgan
<i>Lycoperdon</i>	<i>perlatum</i>		Pers.:Pers.
<i>Lyophyllum</i>	<i>connatum</i>		(Schumacher:Fr.) Singer
<i>Lyophyllum</i>	<i>decastes</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Lyophyllum</i>	<i>infumatum</i>		(Bresadola) Kühner
<i>Macrolepiota</i>	<i>excoriata</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Moser ex Wasser
<i>Macrolepiota</i>	<i>procera</i>	<i>var. fuliginosa</i>	(Barla) Bellù et Lanzoni
<i>Marasmius</i>	<i>alliaceus</i>		(Jacquin:Fr.) Fr.
<i>Marasmius</i>	<i>oreades</i>		(Bolton:Fr.) Fr.
<i>Megacollybia</i>	<i>platyphylla</i>		(Pers.:Fr.) Kotlaba et Pouzar
<i>Melanoleuca</i>	<i>cognata</i>		(Bulliard) Konrad et Maublanc
<i>Melanoleuca</i>	<i>melaleuca</i>		(Pers.:Fr.) Murrill

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Melanoleuca</i>	<i>subalpina</i>		(Britzelmayr) Bresinsky et Stangl
<i>Meripilus</i>	<i>giganteus</i>		(Pers.:Fr.) Karsten
<i>Microcollybia</i>	<i>cirrata</i>		(Pers.) Metrod ex Lennox
<i>Mycena</i>	<i>crocata</i>		(Schrader:Fr.) Kummer
<i>Mycena</i>	<i>flavoalba</i>		(Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>galericulata</i>		(Scopoli:Fr.) Gray
<i>Mycena</i>	<i>pelianthina</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Mycena</i>	<i>polygramma</i>		(Bulliard:Fr.) Gray
<i>Mycena</i>	<i>pura</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Mycena</i>	<i>renati</i>		Quélet
<i>Mycena</i>	<i>romagnesiana</i>		Maas Geesteranus
<i>Mycena</i>	<i>rosea</i>		(Bulliard) Gramberg
<i>Mycena</i>	<i>rosella</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Neobulgaria</i>	<i>pura</i>	<i>var. foliacea</i>	(Bresadola) Dennis et Gamundi
<i>Omphalina</i>	<i>oniscus</i>	<i>var. olivaceofolia</i>	E.Ludwig
<i>Otidea</i>	<i>concinna</i>		(Pers.:Fr.) Saccardo
<i>Otidea</i>	<i>onotica</i>		(Pers.:Fr.) Fuckel
<i>Panaeolus</i>	<i>papilionaceus</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet
<i>Panaeolus</i>	<i>rickenii</i>		Hora
<i>Panaeolus</i>	<i>sphinctrinus</i>		(Fr.) Quélet
<i>Panaeolus</i>	<i>subfirmus</i>		Karsten
<i>Parasola</i>	<i>conopilus</i>		(Fr.:Fr.) Orstadius et Larsson
<i>Parasola</i>	<i>plicatilis</i>		(M.A.Curtis:Fr.) Redhead, Vilgalys et Hopple
<i>Phaeolus</i>	<i>schweinitzii</i>		(Fr.:Fr.) Patouillard
<i>Phallus</i>	<i>impudicus</i>		L.:Pers.
<i>Pholiota</i>	<i>astragalina</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Pholiota</i>	<i>flammans</i>		(Batsch:Fr.) Kummer
<i>Pholiota</i>	<i>lenta</i>		(Pers.:Fr.) Singer
<i>Pholiota</i>	<i>limonella</i>		(Peck) Saccardo
<i>Pholiota</i>	<i>pinicola</i>		Jacobsson
<i>Pholiota</i>	<i>squarrosa</i>		(Weigel:Fr.) Kummer
<i>Piptoporus</i>	<i>betulinus</i>		(Bulliard:Fr.) Karsten
<i>Pleurotus</i>	<i>ostreatus</i>		(Jacquin:Fr.) Kummer
<i>Pluteus</i>	<i>atromarginatus</i>		(Singer) Kühner
<i>Pluteus</i>	<i>aurantiorugosus</i>		(Trog) Saccardo

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Pluteus</i>	<i>cervinus</i>		(Jac.Schäffer) Kummer
<i>Pluteus</i>	<i>leoninus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Pluteus</i>	<i>salicinus</i>		(Pers.:Fr.) Kummer
<i>Poikiloderma</i>	<i>bufonium</i>		(Berkeley et Broome) Füsting
<i>Polyporus</i>	<i>leptocephalus</i>		(Jacquin:Fr.) Fr.
<i>Porphyrellus</i>	<i>porphyrosporus</i>		(Fr.) Gilbert
<i>Postia</i>	<i>caesia</i>		(Schrader:Fr.) Karsten
<i>Psathyrella</i>	<i>hirta</i>		Peck
<i>Pseudohydnum</i>	<i>gelatinosum</i>		(Scopoli:Fr.) Karsten
<i>Psilocybe</i>	<i>cyanescens</i>		Wakefield
<i>Psilocybe</i>	<i>semilanceata</i>		(Fr.) Kummer
<i>Pycnoporus</i>	<i>cinnabarinus</i>		(Jacquin:Fr.) Karsten
<i>Ramaria</i>	<i>botrytis</i>		(Pers.:Fr.) Ricken
<i>Ramaria</i>	<i>flavoides</i>		Schild
<i>Ramaria</i>	<i>formosa</i>		(Pers.:Fr.) Quélet
<i>Ramaria</i>	<i>largentii</i>		Marr et Stuntz
<i>Ramaria</i>	<i>pallida</i>		(Jac.Schäffer) Ricken
<i>Resupinatus</i>	<i>striatulus</i>		(Pers.:Fr.) Murrill
<i>Rhodocollybia</i>	<i>butyracea</i>		(Bulliard:Fr.) Lennox
<i>Rhodocollybia</i>	<i>maculata</i>		(Albertini et Schweinitz:Fr.) Singer
<i>Rhodocybe</i>	<i>mundula</i>	<i>f. luteomellata</i>	Bohus
<i>Rhodocybe</i>	<i>nitellina</i>		(Fr.) Singer
<i>Rickenella</i>	<i>fibula</i>	<i>var. pseudocantharellus</i>	Bon
<i>Rickenella</i>	<i>mellea</i>		(Singer et Cléménçon) Lamoure
<i>Rickenella</i>	<i>swartzii</i>		(Fr.:Fr.) Kuyper
<i>Rugosomyces</i>	<i>onychinus</i>		(Fr.) Raithelhuber
<i>Russula</i>	<i>acrifolia</i>		Romagnesi ex Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>aeruginea</i>		Lindblad ex Fr.
<i>Russula</i>	<i>albonigra</i>		(Krombholz) Fr.
<i>Russula</i>	<i>amara</i>		Kucera
<i>Russula</i>	<i>amethystina</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>atramentosa</i>		Sarnari
<i>Russula</i>	<i>atrorubens</i>		Quélet
<i>Russula</i>	<i>aurea</i>		Pers.
<i>Russula</i>	<i>aurora</i>		Krombholz
<i>Russula</i>	<i>badia</i>		Quélet

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Russula</i>	<i>Cavipes</i>		Britzelmayr
<i>Russula</i>	<i>Claroflava</i>		Grove
<i>Russula</i>	<i>Curtipes</i>		Møller et Jul. Schäffer
<i>Russula</i>	<i>Cyanoxantha</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>Emetica</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Pers.
<i>Russula</i>	<i>Exalbicans</i>		(Pers.) Melzer et Zvára
<i>Russula</i>	<i>Fageticola</i>		(Melzer) Lundell
<i>Russula</i>	<i>Faginea</i>		Romagnesi ex Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>Fellea</i>		(Fr.:Fr.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>Firmula</i>		Jul. Schäffer
<i>Russula</i>	<i>Gracillima</i>		J.Schäffer
<i>Russula</i>	<i>Illota</i>		Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>Integra</i>		(L.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>Ionochlora</i>		Romagnesi ex Romagnesi
<i>Russula</i>	<i>Langei</i>		Bon
<i>Russula</i>	<i>Laurocerasi</i>		Melzer
<i>Russula</i>	<i>Lepida</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>Mustelina</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>Nigricans</i>		(Bulliard) Fr. illegit.
<i>Russula</i>	<i>Nitida</i>		(Pers.:Fr.) Fr.
<i>Russula</i>	<i>Ochroleuca</i>		Pers.
<i>Russula</i>	<i>Olivacea</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>Olivaceoolivascens</i>		Bidaud
<i>Russula</i>	<i>Paludosa</i>		Britzelmayr
<i>Russula</i>	<i>Phlyctidospora</i>		(Romagnesi) Bon inval.
<i>Russula</i>	<i>Postiana</i>		Romell
<i>Russula</i>	<i>Pseudointegra</i>		Arnould et Goris
<i>Russula</i>	<i>Puellaris</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>Queletii</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>Risigallina</i>		(Batsch) Saccardo
<i>Russula</i>	<i>Roseoaurantia</i>		Sarnari
<i>Russula</i>	<i>Sanguinaria</i>		(Bulliard - >C.F.Schumacher) Rauschert
<i>Russula</i>	<i>Sardonia</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>Silvestris</i>		(Singer) Reumaux
<i>Russula</i>	<i>Subfoetens</i>		W.G.Smith
<i>Russula</i>	<i>Turci</i>		Bresadola
<i>Russula</i>	<i>Versicolor</i>		J.Schäffer
<i>Russula</i>	<i>Vesca</i>		Fr.
<i>Russula</i>	<i>Virescens</i>		(Jac.Schäffer) Fr.
<i>Russula</i>	<i>Xerampelina</i>		(Jac.Schäffer) Fr.

<b>Genre</b>	<b>Espèce</b>	<b>rang infrasp.</b>	<b>Auteurs</b>
<i>Sarcodon</i>	<i>Leucopus</i>		(Pers.) Maas Geesteranus et Nannfeldt
	<i>Commune</i>		
<i>Schizophyllum</i>			Fr.:Fr.
<i>Scleroderma</i>	<i>Bovista</i>		Fr.
<i>Scutellinia</i>	<i>Crinita</i>		(Bulliard:Fr.) Lambotte
<i>Scutigera</i>	<i>Cristatus</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Bondartsev et Singer
<i>Scutigera</i>	<i>pes-caprae</i>		(Pers.:Fr.) Bondartsev et Singer
<i>Simocybe</i>	<i>Rubi</i>		(Berkeley) Singer
<i>Sparassis</i>	<i>Crispa</i>		(Wulfen:Fr.) Fr.
<i>Spathularia</i>	<i>Flavida</i>		Pers.:Fr.
<i>Strobilomyces</i>	<i>Strobilaceus</i>		(Scopoli:Fr.) Berkeley
<i>Stropharia</i>	<i>Aeruginosa</i>		(Curtis:Fr.) Quélet
<i>Stropharia</i>	<i>Semiglobata</i>		(Batsch:Fr.) Quélet
<i>Suillus</i>	<i>Bovinus</i>		(L.:Fr.) Roussel
<i>Suillus</i>	<i>Flavidus</i>		(Fr.:Fr.) Presley
<i>Suillus</i>	<i>Granulatus</i>		(L.:Fr.) Roussel
<i>Suillus</i>	<i>Grevillei</i>		(Klotzsch:Fr.) Singer
<i>Suillus</i>	<i>Luteus</i>		(L.:Fr.) Roussel
<i>Suillus</i>	<i>Variegatus</i>		(Swartz:Fr.) Richon et Roze
<i>Tapinella</i>	<i>Atrotomentosa</i>		(Batsch:Fr.) Šutara
<i>Thelephora</i>	<i>Terrestris</i>		Ehrhart:Fr.
<i>Tricholoma</i>	<i>Album</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>Arvernense</i>		Bon
<i>Tricholoma</i>	<i>Atrosquamosum</i>		(Chevallier->) Saccardo
<i>Tricholoma</i>	<i>Auratum</i>		(Paulet) Gillet illegit
<i>Tricholoma</i>	<i>Boudieri</i>		Barla
<i>Tricholoma</i>	<i>Bufonium</i>		(Pers.:Fr.) Gillet
<i>Tricholoma</i>	<i>Columbetta</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>Fulvum</i>		(Retzius:Fr.) Costantin et Dufour
<i>Tricholoma</i>	<i>Imbricatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>Pessundatum</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Tricholoma</i>	<i>Portentosum</i>		(Fr.:Fr.) Quélet
<i>Tricholoma</i>	<i>Psammopus</i>		(Kalchbrenner) Quélet
<i>Tricholoma</i>	<i>Pseudoalbum</i>		Bon
<i>Tricholoma</i>	<i>Pseudonictitans</i>		Bon

Genre	Espèce	rang infrasp.	Auteurs
<i>Tricholoma</i>	<i>Saponaceum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>Sciodes</i>		(Pers.) C.Martin
<i>Tricholoma</i>	<i>Sulphurescens</i>		Bresadola
<i>Tricholoma</i>	<i>Sulphureum</i>		(Bulliard:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>Terreum</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>Umbonatum</i>		Lange ex Cléménçon et Bon
<i>Tricholoma</i>	<i>Ustale</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>Vaccinum</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Kummer
<i>Tricholoma</i>	<i>Virgatum</i>		(Fr.:Fr.) Kummer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>Decora</i>		(Fr.:Fr.) Singer
<i>Tricholomopsis</i>	<i>Rutilans</i>		(Jac.Schäffer:Fr.) Singer
<i>Tubifera</i>	<i>Ferruginosa</i>		(Batsch) J.F.Gmelin
<i>Vascellum</i>	<i>Pratense</i>		(Pers.:Pers.) Kreisel
<i>Xerocomus</i>	<i>Badius</i>		(Fr.:Fr.) Kühner ex Gilbert
<i>Xerocomus</i>	<i>Chrysenteron</i>		(Bulliard:Fr.) Quélet
<i>Xerocomus</i>	<i>Ferrugineus</i>		(Jac.Schäffer) Bon
<i>Xerocomus</i>	<i>Pruinatus</i>	<i>f. luteocarnosus</i>	Klofac et Krisai- Greilhuber
<i>Xeromphalina</i>	<i>Caulicinalis</i>		(Withering) Kühner et Maire
<i>Xerula</i>	<i>Radicata</i>		(Relhan:Fr.) Dörfelt



Retour au [sommaire](#)

## Liste des participants

M.	Abily	Jack
M.	Amaury	Philippe
Mme	Amoros	Martine
Mme	Arveux	Thérèse
M.	Bardet	Rémy
M.	Bellanger	Jean-Michel
M.	Bellocq	Alain
M.	Bourdier	Daniel
M.	Bover	Jacques
M.	Brault	Didier
Mme	Bringuier	Marguerite
M.	Cadène	François
Mme	Casado	Monique
M.	Caurant	Daniel
M.	Cercley	Philippe
M.	Chaillet	Pierre
M.	Chalange	René
M. et Mme	Champagne	Alain et Michèle
M.	Chaumeton	Jean-Paul
Mme	Cholet	Michèle
Mme	Claesen	Michèle
M.	Constant	Jean-Louis
M.	Corriol	Gilles
M.	Crusson	André
Mme	Dardel	Séverine
M.	Delahaye	Jean-Jacques
M.	Dossogne	Reynald
Mme	Dufay	Armelle
M. et Mme	Dupuy	Guy et Françoise
M.	Eyssartier	Guillaume
M. et Mme	Fannechere	Françoise et Georges
M.	Ferriz	Jean
M.	Ferville	Alain
Mme	Fontes	Laurence
M.	Garrigue	Henri
Mme	Gomez	Marie-Josèphe
M. et Mme	Herbert	Raymond et Martine
M.	Hervé	Raphaël
M.	Jalla	Jean-Louis
Mme	Jaoul	Danielle
M. et Mme	Joffre	Benjamin
M. et Mme	Jolivet	Jean-Pierre et Françoise
M.	Julhes	Etienne
Mme	Julien	Delphine
Mme	Kefuss	Josette

M.	Lainé	Patrice
M. et Mme	Laurent	Claude et Maryvonne
M. et Mme	Lauron	Alain et Marie-Louise
M. et Mme	Lecarpentier	Denis et Jeanne
M. et Mme	Llugany	Pierre et Marie-Ange
M. et Mme	Lucas	Denis et Arlette
M.	Mallart	René
Mme	Marey	Laetitia
M. et Mme	Mariotte	Serge et Dany
M.	Meral	Jean-Pierre
M. et Mme	Mertens	Camille et Gaby
M. et Mme	Mondon	Dominique et Marie-Claude
M.	Montes	Joseph
Mme	Mouclier	Annie
M.	Moyne	Gilbert
Mme	Nigay	Chantal
M.	Navarro	Clément
M. et Mme	Noguère	Henri
M.	Oms	Edgar
M.	Pacaud	René
M.	Page	Claude
M. et Mme	Paget	Jacques et Nadine
M.	Pèlerin	Michel
M.	Peyre	Benoit
M.	Philippon	Jean-Claude
M. et Mme	Poillotte	François et Marie-Geneviève
M.	Poumarat	Serge
M. et Mme	Priou	Jean-Paul et Odette
M.	Pujol	Michel
M. et Mme	Relin	Michel et Aline
M.	Roux	Pierre
M.	Rovira	Miquel
M. et Mme	Saint-Sevin	Michel et Thérèse
Mme	Tarahu	Linda
M. et Mme	Thurion	Julien et Françoise
M.	Trimaille	Gilles
M. et Mme	Trimaille	Georges et Madeleine
M.	Valade	François
Mme	Veillet	Marie-Claude
M.	Verpeau	Jean-Claude
Mme	Vigieron	Marie-Paule

[Retour au sommaire](#)



Les participants du Congrès d'Egat en septembre 2016 sur la terrasse du centre de vacances Azureva.



ISBN 978-2-9559435-0-2 (pdf)