



Stage bio Montcey (70)

24 au 25 juin 2017



Sommaire

Introduction	2
Participants	2
Déroulement du stage	2
Cavités inventoriées	2
Méthode et organisation	3
Avant le départ	3
Protocole du prélèvement	3
Au retour	3
Tri et identifications : Matériel nécessaire	4
Tri et identifications : Méthode	5
Entrée dans la base de données	7
Report de la numérotation	7
Questions :	8
Comment envoyer les prélèvements ?	8
Ou envoyer les prélèvements ?	8
Quelle numérotation ?	8
Liste des prélèvements	9
Annexe 1 - Topographies	14
Topographie : Equevillons	14
Topographie : Combe l'Epine	15
Topographie : Moulin au Maire	16

Introduction

Durant le week-end du 24 et 25 juin 2017, le CSR Bourgogne-Franche-Comté organisait un stage biospéologie. Ce stage s'inscrit également dans un projet local plus vaste : un inventaire des espèces cavernicoles de la région.

Participants

- Responsable pédagogique : Josiane Lips, 69

Formateurs et intervenants du Groupe d'Etude Biospéléologique (FFS)

- Bernard Lips, 69
- Jean-Pascal Grenier, 39
- Bernard Lebreton, 24
- Responsable de stage (et stagiaire) : Jean-Luc Géral, 70

Stagiaires

- Alice Gros
- Arnaud Garlan
- Valbert Lamboley
- Véronique Olivier
- Carole Pusterla
- Jean-pierre Villegas
- Jean-Luc Géral

Déroulement du stage

Vendredi soir : Prise de contact, apports théoriques.

Samedi matin : Sous-terre, récolte à vue, photos, relevé des pièges ou appâts posés auparavant.

Samedi après-midi : Tri des bestioles et ossements, entrée des résultats dans une base de données.

Samedi soir : Apports théoriques.

Dimanche : Suite du tri, apports théoriques, échanges divers...

Cavités inventoriées

- Les Equevillons (sur la commune même de Montcey), grotte à accès réglementé, 3 personnes autorisées à y pénétrer : Bernard Lebreton, Véronique Olivier et Valbert Lamboley + Carole Pusterla de la CPEPESC.
- Combe l'Epine (à Calmoutier, à quelques kilomètres) : grotte à accès réglementé, 3 personnes autorisées à y pénétrer : Christian Dodelin, Bernard Lips et Alice Gros.



Remarque : pour des problèmes de santé, Christian n'a pas pu venir au stage.

- Moulin au Maire (à Noroy le Bourg, à quelques kilomètres) : grotte libre d'accès, horizontale, rivière souterraine. S'y rendront les cadres et stagiaires qui ne vont pas dans les 2 cavités précédentes.

Méthode et organisation

Avant le départ

Préparer son matériel de prélèvement.

- appareil de photo.
- aspirateur buccal.
- pince brucelle.
- flacon d'alcool.
- pinceau.
- placer une étiquette dans le flacon d'alcool et dans l'aspirateur buccal afin de ne pas mélanger les prélèvements lors d'un travail en équipe et afin de toujours savoir d'où provient le prélèvement, au cas où le tri, pour une raison quelconque, ne serait pas fait immédiatement.

Protocole du prélèvement

- Si possible prendre une photo de la bestiole avant le prélèvement.
- Si possible repérer la zone du prélèvement (entrée, dans un piège, etc...) sur la topographie.
- Si possible changer de bocal ou d'aspirateur buccal en fonction des zones de prélèvement.

Au retour

- Mettre de l'alcool dans l'aspirateur buccal afin de conserver les bestioles avant qu'elles ne se dévorent.
- Rassembler son matériel.



Tri et identifications : Matériel nécessaire



Binoculaire
(ou trinoculaire pour les photos).

Alcool.



Pince brucelle.

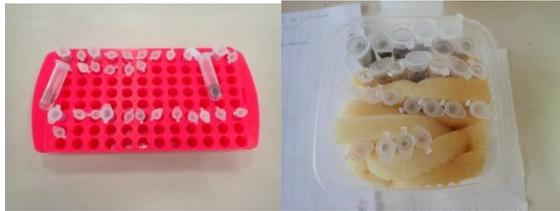


Boîte de Pétri (ou coupelle).



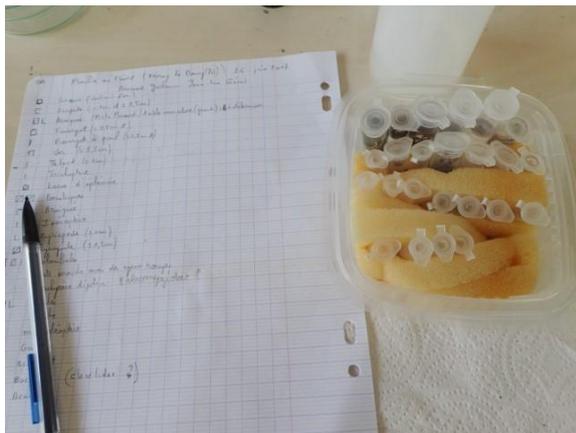


Tubes.



Boîte de classement des tubes.

Tri et identifications : Méthode



Préparer une feuille pour noter :

- les identifications des bestioles,
- leur nombre,
- le nom des personnes réalisant l'identification,
- la date,
- le nom de la cavité,
- tout autre renseignement utile pour une future analyse (lieux des prélèvements dans la cavité, etc...).

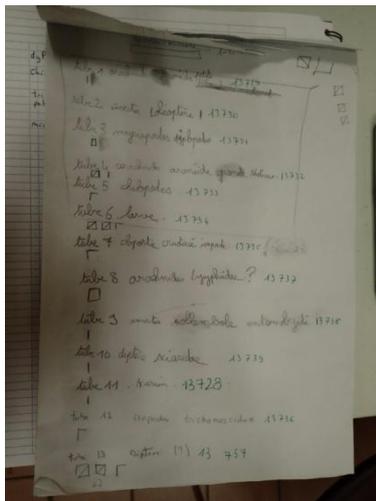
Déverser le contenu des flacons de prélèvement dans les boîtes de Pétri, par petite quantité.





Commencer le tri par les plus grosses bestioles et tenter de les identifier (ça n'est pas une obligation, mais j'ai trouvé cette méthode plus "claire").

Il est possible de mettre plusieurs bestioles identiques dans un même tube. Néanmoins, si on a le moindre doute sur une identification, on mettra la bestiole dans un nouveau tube. Si on est sûr que les spécimens iront tous chez le même spécialiste (collemboles par exemple), on peut mettre plusieurs espèces dans un même tube.



Noter sur une feuille de papier le résultat de l'identification et le nombre de bestioles.

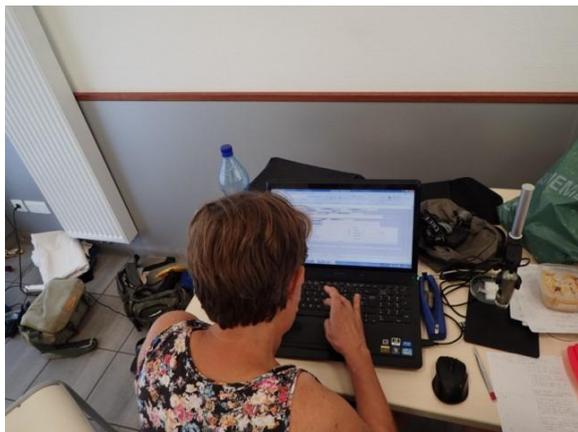




Ranger correctement le tube.

Continuer jusqu'à ce qu'il n'y ait plus de bestioles dans la boîte de Pétri.

Entrée dans la base de données



Pour chaque tube, entrer

- le nombre de bestioles,
- l'identification de celles-ci,
- le nom de la personne ayant réalisé l'identification.

Sur la feuille de papier, en face de l'identification

- mettre le n° d'ordre donné par la base de données.

Report de la numérotation

Préparation :

- fiche bristol petits carreaux.
- découper des petites étiquettes de 1 carreau par 3.



	<ul style="list-style-type: none"> ● noter sur la première face : <ul style="list-style-type: none"> ○ la cavité, ○ la date du prélèvement. ● sur l'autre face : <ul style="list-style-type: none"> ○ le n° d'inventaire, ○ le nom de la base de données.
	Rassembler les flacons dans des sachets. <ul style="list-style-type: none"> ● on rassemble les flacons dans des sachets, par grand groupe.
	Joindre les feuilles de prise de notes.

Questions :

Comment envoyer les prélèvements ?

Par la poste.

Où envoyer les prélèvements ?

Chez Josiane.

Quelle numérotation ?

Comme il est impossible d'entrer à distance les données dans la base de données de Josiane, le plus simple est de créer sa propre numérotation puis de lui transmettre les échantillons avec ce n° et la feuille d'identification, comme mentionné plus haut. Il faudra veiller à l'unicité des numéros.



Liste des prélèvements

Liste des taxons recensés dans la grotte-mine des Équevillons

Classe - sous classe ou infra classe	Ordre - sous ordre	Famille	Genre espèce
Arachnida	Araneae	Tetragnathidae	<i>Metellina merianae</i>
		spp.	
Arachnida - Acari	Ixodida	sp.	
	spp.		
Arachnida - Dromopoda	Pseudoscorpiones	sp.	
Chilopoda	Lithobiomorpha	Lithobiidae	<i>Lithobius macilentus</i>
Clitellata - Oligochaeta	Crassiclitellata	Lumbricidae	sp.
	spp.		
Diplopoda	Julida	spp.	
	Polydesmida	spp.	
Gastropoda	Stylommatophora	Oxychilidae	<i>Oxychilus gr cellarius</i>
Hexapoda	Collembola	spp.	
	Collembola - Entomobryomorpha	spp.	
	Collembola - Symphypleona	spp.	
	Diplura	Campodeidae	<i>Plusiocampa sp.</i>
Hexapoda - Insecta	Archaeognatha	Machilidae	spp.
	Coleoptera	Carabidae	<i>Bembidion deletum</i>
			<i>Bembidion latinum</i>
			<i>Bembidion sp.</i>
			<i>Trichotichnus nitens</i>
		sp.	
		Leiodidae	<i>Choleva sp.</i>
		sp.	
	Staphylinidae	<i>Myllaena brevicornis</i>	
	Diptera - Brachycera	Calliphoridae	sp.
		Drosophilidae	<i>Drosophila melanogaster</i>
		Phoridae	spp.
		Sphaeroceridae	sp.
	Diptera - Nematocera	Bolitophilidae	spp.
Sciaridae		spp.	
Hemiptera - Homoptera	Cicadellidae	sp.	
Trichoptera	sp.		
Malacostraca	Isopoda	Oniscidae	<i>Oniscus asellus</i>
		Trichoniscidae	sp.



Liste des taxons recensés à la Perte du Moulin au Maire

Classe - sous classe ou infra classe	Ordre - sous ordre	Famille	Genre espèce
Arachnida	Araneae	Linyphiidae	<i>Palliduphantes pallidus</i>
			<i>Porrhomma convexum</i>
			spp.
		Nesticidae	<i>Nesticus cellulanus</i>
		Tetragnathidae	<i>Meta menardi</i>
	<i>Metellina merianae</i>		
spp.			
Opiliones	Nemastomatidae	<i>Mitostoma chrysomelas</i>	
Arachnida - Acari	Mesostigmata	spp.	
	Sarcoptiformes - Oribatida	sp.	
	spp.		
Chilopoda	Lithobiomorpha	Lithobiidae	<i>Lithobius aeruginosus</i>
			<i>Lithobius forficatus</i>
			<i>Lithobius piceus</i>
			<i>Lithobius</i> sp.
Clitellata - Hirudinea	Arhynchobdellida	Erpobdellidae	spp.
	sp.		
Clitellata - Oligochaeta	Crassiclitellata	Lumbricidae	spp.
Diplopoda	Chordeumatida	spp.	
	Julida	spp.	
	Polydesmida	spp.	
Gastropoda	Hygrophila	Planorbidae	<i>Ancylus fluviatilis</i>
	Stylommatophora	Arionidae	<i>Arion ater</i>
			<i>Arion rufus</i>
		Clausiliidae	sp.
		Discidae	<i>Discus rotundatus</i>
		Helicodontidae	<i>Helicodonta obvoluta</i>
	Oxychilidae	<i>Oxychilus gr cellarius</i>	
spp.			
Hexapoda	Collembola	spp.	
	Collembola - Entomobryomorpha	sp.	
	Collembola - Poduromorpha	Hypogastruridae	sp.
	Collembola - Poduromorpha	Neanuridae	spp.
	Collembola - Poduromorpha	spp.	
Diplura	Campodeidae	<i>Plusiocampa</i> sp.	
Hexapoda - Insecta	Archaeognatha	Machilidae	sp.



	Coleoptera	Carabidae	<i>Paranchus albipes</i>
			<i>Tachys bistratus</i>
			sp.
		Dermostidae	sp.
		Elmidae	<i>Elmis</i> sp.
			sp.
		Leiodidae	<i>Catops</i> sp.
		Staphylinidae	<i>Amischa</i> sp.
			<i>Anotylus rugosus</i>
			<i>Myllaena brevicornis</i>
			<i>Quedius mesomelinus</i>
			<i>Rugulus rufipes</i>
	<i>Thinodromus arcuatus</i>		
	Diptera - Brachycera	Heleomyzidae	<i>Heteromyza</i> sp.
		Lonchopteridae	<i>Lonchoptera tristis</i>
		Phoridae	<i>Triphleba antricola</i>
			sp.
		Sphaeroceridae	<i>Leptocera fontinalis</i>
			<i>Spelobia clunipes</i>
	spp.		
	Diptera - Nematocera	Chironomidae	spp.
		Culicidae	<i>Culex pipiens</i>
		Ditomyiidae	<i>Ditomyia fasciata</i>
		Limoniidae	<i>Limonia nubeculosa</i>
		Sciaridae	sp.
	Embioptera	sp.	
	Hymenoptera	Formicidae	sp.
Ichneumonidae		<i>Diphyus</i> sp.	
Lepidoptera	Drepanidae	sp.	
Neuroptera	sp.		
Plecoptera	sp.		
Trichoptera	spp.		
Malacostraca	Amphipoda	Gammaridae	spp.
		Niphargidae	<i>Niphargus</i> sp.
	Isopoda	Oniscidae	<i>Ligidium hypnorum</i>
			<i>Oniscus asellus</i>
		Trichoniscidae	<i>Androniscus dentiger</i>



Liste des taxons recensés à la grotte de l'Église de Combe l'Épine

Classe - sous classe ou infra classe	Ordre - sous ordre	Famille	Genre espèce
Arachnida	Araneae	Linyphiidae	<i>Maso sundevalli</i>
			<i>Palliduphantes pallidus</i>
			<i>Palliduphantes</i> sp.
		Liocranidae	<i>Apostenus fuscus</i>
		Tetragnathidae	<i>Meta menardi</i>
	<i>Metellina merianae</i>		
		sp.	
	Opiliones	sp.	
Arachnida - Acari	spp.		
Arachnida - Dromopoda	Pseudoscorpiones	sp.	
Chilopoda	Lithobiomorpha	Lithobiidae	<i>Lithobius tricuspis</i>
Clitellata - Oligochaeta	Crassiclitellata	Lumbricidae	sp.
Diplopoda	Chordeumatida	sp.	
	Polydesmida	sp.	
Gastropoda	sp.		
Hexapoda	Collembola	spp.	
	Collembola - Entomobryomorpha	spp.	
	Collembola - Poduromorpha	spp.	
	Collembola - Symphypleona	spp.	
	Diplura	Campodeidae	<i>Plusiocampa</i> sp.
Hexapoda - Insecta	Coleoptera	Curculionidae	<i>Orchestes fagi</i>
		Leiodidae	<i>Catops</i> sp.
			sp.
		Staphylinidae	<i>Quedius mesomelinus</i>
	sp.		
	Diptera	sp.	
	Diptera - Brachycera	Drosophilidae	<i>Drosophila melanogaster</i>
		Dryomyzidae	sp.
		Heleomyzidae	<i>Heleomyza captiosa</i>
			<i>Heteromyza</i> sp.
			sp.
		Lonchopteridae	<i>Lonchoptera tristis</i>
		Phoridae	<i>Megaselia lutea</i>
			<i>Triphleba antricola</i>
spp.			
Sphaeroceridae	<i>Gigalimosina flaviceps</i>		



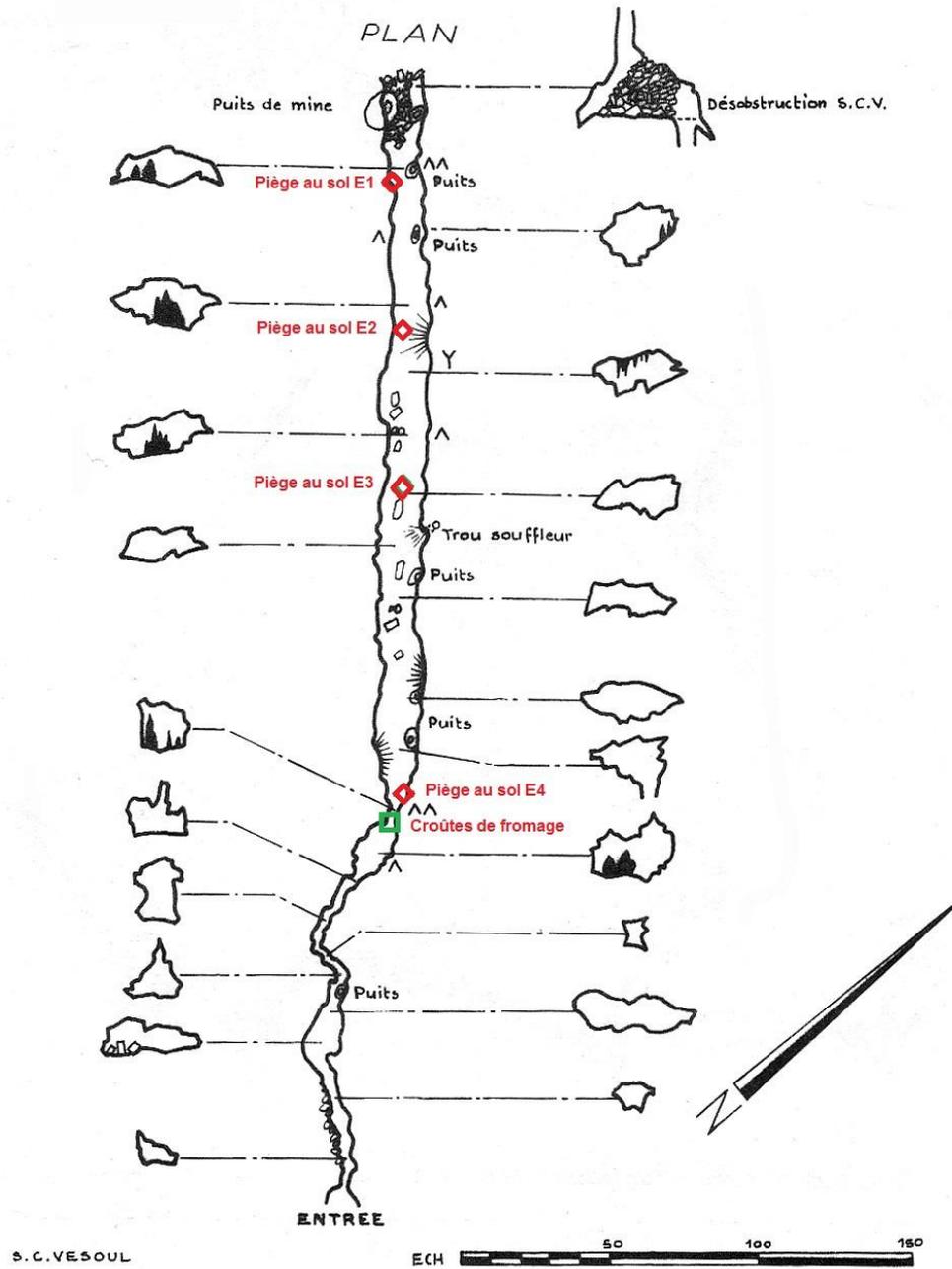
			<i>Limosina sylvatica</i>
	Diptera - Nematocera	Culicidae	<i>Culex pipiens</i>
		Limoniidae	<i>Limonia nubeculosa</i>
		Psychodidae	spp.
		Sciaridae	<i>Epidapus</i> sp.
			spp.
		Trichoceridae	spp.
	Hymenoptera	sp.	
	Trichoptera	sp.	
Malacostraca	Isopoda	Oniscidae	<i>Oniscus asellus</i>



Annexe 1 - Topographies

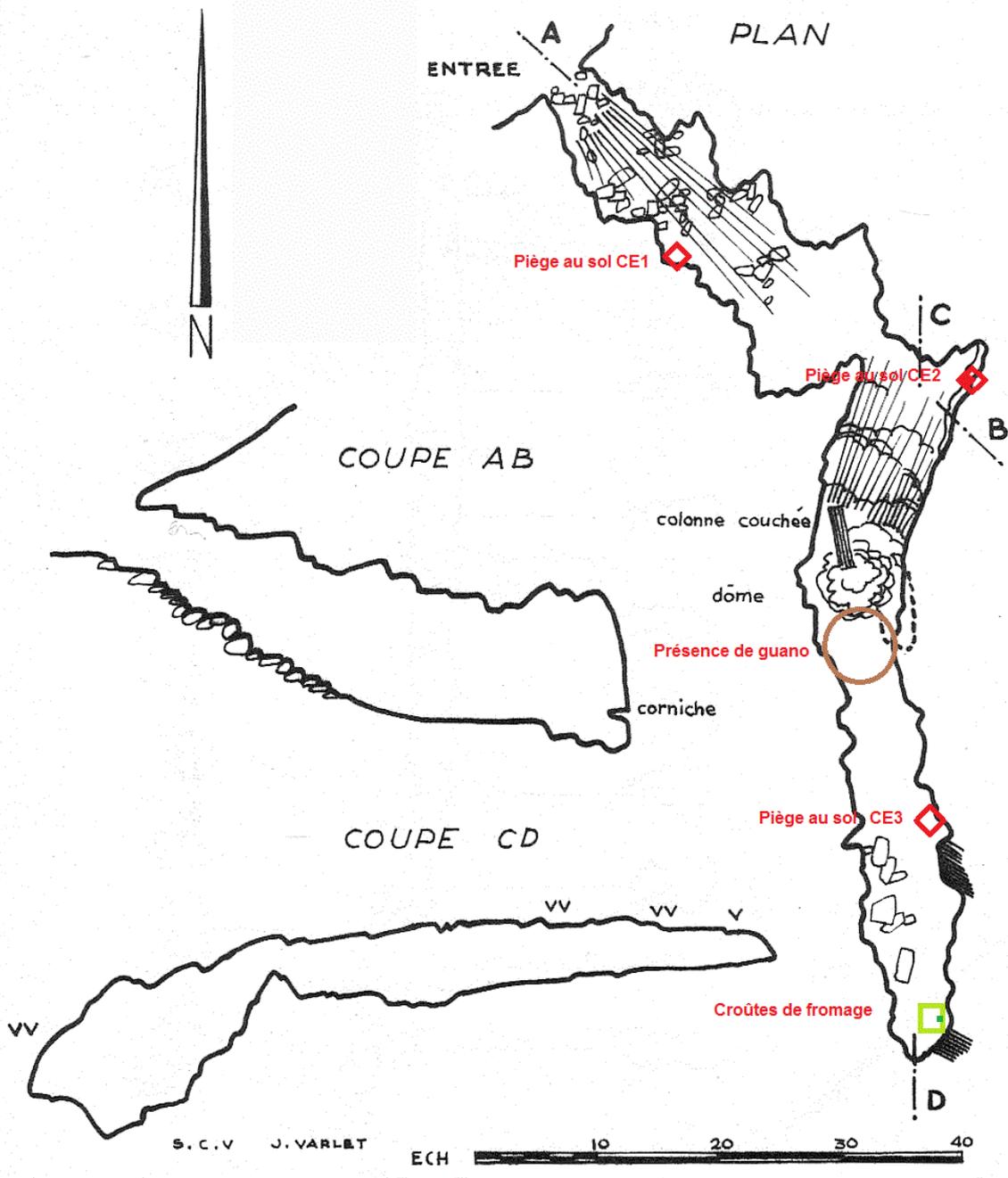
Topographie : Equevillons

GROTTE DES EQUEVILLONS



Topographie : Combe l'Epine

GROTTE DE L'ÉGLISE DE COMBE L'ÉPINE



Topographie : Moulin au Maire

