

Découvrez un ensemble de documents, scientifiques ou techniques,
dans la base Archimer : <http://www.ifremer.fr/docelec/>



ifremer

**Campagnes internationales de chalutage de
fond en Méditerranée (MEDITS)**

Manuel des protocoles

décembre 1999

Edited by



ifremer

Institut français de Recherche pour
l'Exploitation de la Mer
Rue de l'île d'Yeu
B.P. 21105
44311 Nantes cedex 03 France

Le programme MEDITS a été réalisé avec le concours financier de la Commission européenne (DG XIV) et des partenaires suivants, l'IEO pour l'Espagne, l'IFREMER et la Collectivité territoriale Corse pour la France, le Ministère des ressources forestières, agricoles et alimentaires (D.G. pêche et aquaculture) pour l'Italie, le NCMR pour la Grèce.

Ce projet a bénéficié d'un soutien de la Communauté européenne. Toutefois, il ne reflète pas nécessairement l'opinion de la Commission européenne et en aucun cas n'anticipe l'attitude de la Commission dans ce domaine. La reproduction, même partielle, du contenu de ce rapport est subordonnée à la mention explicite de la source.

PREAMBULE

La première version du présent manuel a été préparée dans le cadre d'une concertation entre différents instituts de recherche des quatre pays de l'Union européenne possédant une façade maritime en Méditerranée, pour la réalisation d'une campagne commune de chalutage de fond en 1994 (Bertrand *coord*, 1994). Le manuel a été révisé en 1995, avant la campagne MEDITS 95, pour tenir compte des progrès méthodologiques acquis au terme de la première campagne MEDITS. Au fil des années, des améliorations ont été apportées. La présente version inclut toutes les modifications et tous les compléments adoptés par le Comité de pilotage du programme jusqu'au terme de la campagne MEDITS 1998.

Co-ordination of the MEDITS programme (1999)

Comité de coordination

Jacques BERTRAND (coordinateur général, IFREMER)
Luis GIL DE SOLA (IEO)
Arnauld SOUPLET (IFREMER)
Giulio RELINI (SIBM)
Costas PAPACONSTANTINO (NCOMR)

Comité de pilotage

Les membres du comité de coordination
Ali SRAIRI : South-western Mediterranean Sea (Morocco)
Gianni ARDIZZONE : Ligurian Sea, North and Central Tyrrhenian Sea
Dino LEVI : South Tyrrhenian Sea and Sicilian Channel
Angelo CAU : Sardinia
Giovanni MARANO : West Ionian Sea and part of South Adriatic Sea
Corrado PICCINETTI : North, Central and part of South of Adriatic Sea
Stanko CERVEK : Northeast Adriatic Sea (Slovenia)
Stjepan JUKIC-PELADIC : Central-East Adriatic Sea (Croatia)
Kastriot OSMANI : Southeast Adriatic Sea (Albania)
Argyris KALLIANIOTIS : North Aegean Sea
George TSERPES : South Aegean Sea
Chrissi-Yianna POLITOU : Argosaronic Gulf and East Ionian Sea

Invités permanents

Pierre-Yves DREMIÈRE et Giulio COSIMI (Technologistes)
Angelo TURSI (Coordinateur du projet MEDLAND)

Sommaire

Introduction	3
1. Caractéristiques de l'engin d'échantillonnage	3
1.1. Le chalut	3
1.2. Le gréement	3
1.3. Le racasseur	4
1.4. Les panneaux	4
1.5. Diamètre et longueur des funes	4
1.6. Equipements complémentaires	4
2. Méthode de prélèvement	4
2.1. Localisation des stations	4
2.2. Mise en oeuvre de l'engin	5
2.2.1. Période de prélèvement dans la journée	5
2.2.2. Durée et vitesse du trait	5
2.2.3. Définition de début et fin de trait	5
2.2.4. Orientation du trait	5
2.2.5. Manoeuvres de fin de filage et de début du trait	5
2.2.6. Posée de l'engin sur le fond	6
2.2.7. Géométrie de l'engin en pêche	6
2.2.8. Usure du chalut	6
3. Traitement des captures	6
3.1. Echantillonnages	6
3.2. Paramètres biologiques	7
3.2.1. Unités de mesure	7
3.2.2. Sexe et maturité	7
3.3 Autres paramètres	7
4. Intercalibration des travaux à la mer	7
5. Spécifications des supports d'échange des données	7
5.1. Informations générales	7
5.2. Types de fichiers	7
5.3. Structure des fichiers et codage des informations	8
Annexes	I

* * *

Introduction

Le présent document constitue la seconde version d'un manuel rédigé dans le cadre d'un projet international d'harmonisation des protocoles d'échantillonnage, par chalutage de fond, des ressources démersales en Méditerranée (programme MEDITS). Il est destiné à servir de document de référence pour des campagnes à réaliser en 1995 par des instituts de recherche espagnols, français, grecs et italiens, sur les plateaux et talus continentaux bordant les quatre pays (fig. 1).

Le manuel décrit les caractéristiques de l'engin d'échantillonnage retenu, les méthodes de prélèvement ainsi que de traitement des échantillons. Il décrit enfin les spécifications des supports d'échange des données.

1. Caractéristiques de l'engin d'échantillonnage

1.1. Le chalut

L'engin d'échantillonnage est un chalut de fond à deux faces avec côtés. Le plan de ce chalut (référence Ifremer GOC 73) est présenté sur la figure 2. Ce filet a été calculé pour pouvoir être traîné par un navire disposant d'une force de traction d'au moins 368 kW (500 ch) (4,5 tonnes de traction au point fixe).

Sur le plan de la figure 2, les maillages sont indiqués en côtés de maille (bar length). Les nombres de mailles en hauteur correspondent aux pièces finies et assemblées (les mailles d'abouture doivent donc en être déduites). Les nombres de mailles en largeur ne comprenant pas les coutures qui doivent donc être ajoutées aux indications du plan.

Les flotteurs de la corde de dos, au nombre de 40, doivent résister à une immersion de 1300 m. Leur diamètre doit être très voisin de 20 cm, leur flottabilité individuelle de 2,7 kgf ($\pm 5\%$), la flottabilité totale résultante des 40 flotteurs étant voisine de 108 kgf ($\pm 5\%$). Les 40 flotteurs doivent être distribués le long de la corde de dos comme suit (fig. 3 et 7) : en partant du bout de chaque aile, un flotteur simple tous les 1,50 m, cinq fois ; puis une paire de flotteurs chaque 1,50 m sur toute la longueur restante ; dans le carré de dos, un petit ajustement des espacements est nécessaire. Avec ce nombre de flotteurs, l'ouverture verticale du chalut devrait atteindre 2,4 à 2,6 m, valeur dépendant de l'ouverture horizontale du filet.

La chaîne constituant les 120 kg de lest (3 x 40) doit être amarrée au bourrelet tous les 17 cm (avec une hauteur de pendant au plus égale à 8 cm). Une chaîne supplémentaire de 15 kg (environ 6,50 m pour un diamètre de 10 mm) doit en outre être amarrée de la même manière que la principale (guirlandes de 17 cm d'ouverture) symétriquement de part et d'autre du milieu du carré de ventre.

1.2. Le gréement

Le schéma général du gréement est présenté sur la figure 3. Différents détails de montage et de liaison sont présentés sur la figure 4. La longueur des entremises supérieures est de 30 m ; celle des entremises inférieures est de 29 m, plus la chaîne de réglage de 1 m de long.

Pour maintenir la géométrie de l'engin aussi constante que possible, deux longueurs de bras sont définies selon la sonde. Leurs valeurs sont données dans le tableau suivant :

Sonde (en mètres)	10 - 200	200 - 800
Longueur des bras (en mètres)	100	150

1.3. Le racasseur

Suite aux observations réalisées durant les premières campagnes, il a été décidé, depuis 1995, de supprimer complètement le racasseur, quelle que soit la sonde de travail. Cet accessoire ne figure donc plus sur le plan du chalut, ni le schéma de gréement.

1.4. Les panneaux

Les panneaux, éléments constitutifs du train de pêche, sont également normalisés. Ils sont de type Morgère WH S (fig. 5). Les panneaux adoptés correspondent à la taille numéro 8. La fune est maillée au trou avant de la plaque branchon fixe (voir flèche 1 de la fig. 5). Les brins courts de patte d'oie extérieure sont maillés dans les trous les plus arrières des pattes fixes extérieures haute et basse (voir flèche 2 de la fig. 5). Les longueurs des pattes (manilles non comprises) sont les suivantes:

- patte longue extérieure : 1,60 m
- pattes courtes basse et haute : 0,65 m (\pm 10%).

1.5. Diamètre et longueur des funes

Compte tenu des caractéristiques du train de pêche, les funes devraient avoir un diamètre de 16 mm, et au moins égal à 14 mm. La longueur des funes à filer est déterminée en fonction de la sonde. Les rapports recommandés sont donnés sur la figure 6. Bien que, dans certaines circonstances particulières, quelques adaptations de ces rapports puissent être nécessaires, il est recommandé de respecter d'aussi près que possible la relation sonde-filage préétablie.

Pour les navires non équipés d'un système de mesure de la longueur de fune filée, il est recommandé de standardiser la position de la dernière marque du câble, par exemple au réa de fune le plus arrière du bord.

1.6. Equipements complémentaires

L'utilisation systématique d'un dispositif de contrôle de la géométrie du chalut (ouverture verticale, posée du chalut sur le fond et écartement des pointes d'ailes) est vivement recommandée. Les capteurs devraient alors être placés aux positions indiquées sur la figure 7. Si cela n'était pas possible, il conviendrait que des mesures de la géométrie du chalut soient réalisées à différentes profondeurs sur chaque navire en début de campagne, pour établissement d'un abaque. Pour chaque trait, il sera précisé si les indications d'ouverture du chalut sont estimées ou mesurées *in situ*.

L'installation d'un système de fermeture de cul de chalut permettant d'isoler les prises obtenues pendant la durée de référence du trait est fortement conseillée. Le montage du dispositif sur le cul du chalut est décrit sur la figure 8.

Un dispositif de sécurité permettant la récupération du chalut par le fond de la poche peut être installé. Il est recommandé, autant que faire se peut, d'amarrer ce hale à bord selon les indications présentées sur la figure 7, et de veiller au maintien de ces amarrages.

2. Méthode de prélèvement

2.1. Localisation des stations

Les traits de chalut sont positionnés selon une méthodologie d'échantillonnage stratifié en référence à la sonde, avec tirage aléatoire des stations à l'intérieur de chaque strate. La distribution des stations entre les différentes strates est établie proportionnellement à la surface des strates. Sauf problème particulier (avarie, etc), les stations sont effectuées aux mêmes positions d'une année sur l'autre. La position des traits ne doit pas être influencée par la présence de bancs de poissons détectés au sondeur ou au sonar.

Les lignes de sonde suivantes sont retenues comme limites de profondeur des strates, dans tous les secteurs :

- 10 - 50 m,
- 50 - 100 m,
- 100 - 200 m,
- 200 - 500 m,
- 500 - 800 m.

Les strates sont en outre limitées par des lignes globalement perpendiculaires au littoral, établies en référence aux caractéristiques géographiques de chaque zone. Les plans de stratification adoptés pour chacun des secteurs sont présentés sur la figure 1. Il est recommandé de maintenir strictement le même plan de stratification entre les années.

Les zones d'herbiers sont exclues des échantillonnages.

2.2. Mise en oeuvre de l'engin

2.2.1. Période de prélèvement dans la journée

Les traits doivent être réalisés uniquement durant le jour. La période diurne est définie comme le temps compris entre 30 minutes après le lever du soleil et 30 minutes avant le coucher du soleil.

2.2.2. Durée et vitesse du trait

La vitesse de pêche standard est de trois noeuds, mesurée comme la vitesse réelle de l'engin sur le fond. Cette vitesse recommandée est un objectif important à tenir pour assurer la conservation de la géométrie du chalut. La vitesse effective ainsi que la distance parcourue doivent être suivies et enregistrées.

Il est précisé qu'une vitesse inférieure à 2,8 noeuds est susceptible d'affecter la verticalité et la stabilité des panneaux qui peuvent alors se coucher vers l'intérieur et s'envaser. Une vitesse supérieure à 3,2 noeuds peut décoller le chalut du fond sur les sondes importantes.

La durée du trait est fixée à 30 minutes sur les fonds de sonde inférieure à 200 m et à 1 heure pour les traits réalisés sur des fonds de sonde supérieure à 200 m.

2.2.3. Définition de début et fin de trait

Le moment de début de trait est défini comme le moment à partir duquel la géométrie de l'ouverture (verticale et horizontale) de l'engin est stabilisée (cf § 2.2.5). Le moment de fin de trait est défini comme l'instant du début du virage des funes.

Si le navire est équipé d'un dispositif télécommandé de fermeture de cul de chalut, les fermetures successives de l'arrière puis de l'avant de la poche du chalut sont commandées à chacun de ces deux moments.

2.2.4. Orientation du trait

Les traits sont normalement réalisés sur une sonde constante. La variation de sonde au cours du trait ne devrait pas dépasser 5 % de part et d'autre de la sonde de début de trait. Les écarts à cet objectif devront être enregistrés. En cas d'écart important entre les deux valeurs, la profondeur considérée est celle à laquelle se trouve le chalut, et non la hauteur d'eau au niveau du bateau. Lorsque cela est possible en respectant la contrainte précédente, les traits seront rectilignes. Dans le cas contraire, les virages seront suffisamment ouverts pour ne pas perturber la géométrie du train de pêche. Dans tous les cas, les champs "Parcours" et "Distance" seront renseignés précisément.

2.2.5. Manoeuvres de fin de filage et de début du trait

Après le filage complet des funes et le serrage des freins de treuil, une vitesse relativement élevée (5-6 noeuds) est maintenue durant environ 1 minute pour bien étirer le train de pêche en longueur et en largeur.

La vitesse est ensuite fortement réduite (jusqu'à 0 noeud) durant le temps nécessaire (variable selon chaque navire et chaque strate de sonde : par exemple 2 à 3 minutes à 500 mètres de fond) pour que les panneaux atteignent le fond.

Une fois les panneaux posés (l'instant du contact est normalement perceptible par l'intermédiaire de la variation de vibration d'une fune), une vitesse (2,5 à 2,7 noeuds) inférieure à la normale doit être respectée en vue de permettre au chalut lui-même de se poser sur le fond.

Une fois le filet bien stabilisé au fond, la vitesse de chalutage est augmentée jusqu'à la vitesse standard (3 noeuds) ; c'est alors le moment du début effectif du trait.

Hormis quelques situations particulières, dans lesquelles certaines adaptations - les plus minimales - de ces manoeuvres seraient absolument nécessaires, il est recommandé de respecter d'aussi près que possible les procédures préétablies décrites ci-dessus.

Pour les navires disposant d'un système de type Scanmar, le chalut peut être considéré comme bien stabilisé sur le fond dès que son ouverture verticale atteint des valeurs comprises entre 2 et 3 mètres.

Pour les navires ne disposant pas en permanence d'un système de type Scanmar, des essais préliminaires devront être faits avant le début de la première campagne MEDITS. Ces essais auront pour but de déterminer, navire par navire, le temps de mise en action effective du train de pêche, compte tenu des strates de sonde et des habitudes de filage de chaque capitaine.

2.2.6. Posée de l'engin sur le fond

Il est important que l'engin garde un bon contact sur le fond pendant toute la durée du trait. Ce point doit être vérifié régulièrement, que ce soit par un dispositif acoustique, par l'observation de l'usure des chaînes ou la présence d'organismes benthiques dans les captures.

2.2.7. Géométrie de l'engin en pêche

Le chalut est conçu pour offrir une ouverture verticale légèrement inférieure à 3 mètres sur les différentes sondes, en respectant les réglages préconisés.

En présence d'un système de type Scanmar, l'ouverture verticale du chalut et l'écartement des ailes devraient être relevés le plus fréquemment possible, une fois le train de pêche stabilisé au fond. Les valeurs moyennes de ces paramètres (abstraction faite des mesures visiblement aberrantes) devront être reportées pour chaque trait.

2.2.8. Usure du chalut

Aucun dispositif de protection du ventre du chalut contre le ragage sur le fond n'est prévu. Il est recommandé de remplacer les parties en frottement lorsqu'elles ont perdu leurs caractéristiques initiales de résistance.

3. Traitement des captures

3.1. Echantillonnages

A bord du bateau, les captures sont séparées selon cinq catégories :

Catégorie A : Poissons

Catégorie B : Crustacés *Decapoda* et *Stomatopoda*

Catégorie C : Céphalopodes

Catégorie D : Autres espèces commerciales

Catégorie E : Autres espèces [animales] non commerciales

Pour chaque catégorie, le poids global des prises est relevé.

Une liste de référence contenant 59 espèces de poissons, crustacés et céphalopodes est définie en **annexe I** et **II**. Pour toutes les espèces de cette liste, le poids total et le nombre total des individus sont relevés. En outre, pour les espèces de la liste définie en **annexe I**, on fournira également la distribution des longueurs par sexe ainsi que l'état de maturité des gonades.

Lorsque la capture d'une espèce ou d'une fraction d'une espèce (par exemple juvéniles) est trop abondante pour permettre la mesure de tous les individus, le sous-échantillon à prélever ne devrait contenir de 50 à 100 individus.

Le codage commun adopté pour l'ensemble des espèces est le code RUBIN défini selon la norme du NCC¹.

Les identifications des espèces sont réalisées en référence à la nomenclature de Fisher *et al*, 1987². Pour les espèces de poissons non contenues dans cet ouvrage, on utilisera les descriptions de Whitehead *et al*, 1984³.

¹ NCC : Nordic code centre (Stockholm).

3.2. Paramètres biologiques

3.2.1. Unités de mesure

Pour les poissons, la taille est en général mesurée en longueur totale, la queue étant allongée dans sa plus longue dimension, au demi-centimètre inférieur.

Pour les crustacés, la taille est mesurée en longueur céphalothoracique, au millimètre inférieur (**annexe III**).

Pour les céphalopodes, la taille est mesurée par la longueur du manteau, au demi-centimètre inférieur (**annexe III**).

Si une équipe a l'intention, pour ses propres travaux, d'effectuer des observations complémentaires sur d'autres espèces, elle est invitée à en informer le groupe MEDITS, pour permettre, éventuellement, une normalisation des méthodes de mesure avec d'autres équipes de recherche.

3.2.2. Sexe et maturité

Le sexe est défini selon les types suivants : mâle, femelle et indéterminé. La maturité sexuelle est définie en référence aux clés d'identification présentées en **annexe IV** pour les poissons, et en **annexe V** pour les crustacés et les céphalopodes. Pour les crustacés, l'état de maturité est relevé seulement chez les femelles.

Les individus des espèces hermaphrodites en cours de changement de sexe sont qualifiés par le sexe dont la gonade est la plus développée.

3.3 Autres paramètres

A partir de la campagne MEDITS 98, la température de l'eau doit être relevée à chaque trait de chalut. Cette information est enregistrée dans un fichier d'échange au format défini en **annexe IX**.

4. Intercalibration des travaux à la mer

Pour tendre vers une intercalibration des relevés entre les différents bateaux, deux voies d'actions sont préconisées : un échange de scientifiques à bord des navires d'une part, une recherche de coordination des opérations dans les zones de contact entre les secteurs pris en charge par deux navires lorsque cela sera possible d'autre part.

Pour favoriser l'échange de scientifiques, une place sera réservée à bord de chacun des navires pour l'embarquement éventuel d'un scientifique extérieur. En complément, chaque groupe de coordination s'efforcera d'envoyer périodiquement des scientifiques à bord d'autres bateaux participant au projet. Il est attendu que les rapports de ces embarquements aident à identifier d'éventuelles différences de pratiques entre les navires.

Lorsque des équipes de recherche ont en charge des zones de travail contiguës avec des navires différents, elles sont invitées à se concerter pour tenter d'organiser les relevés sur les zones voisines dans la même période, afin de permettre la réalisation d'observations appariées.

5. Spécifications des supports d'échange des données

5.1. Informations générales

Les fichiers d'échange sont établis selon un format en code ASCII.

5.2. Types de fichiers

Quatre types de fichiers sont définis pour l'archivage des données des campagnes MEDITS :

Type 1 : Caractéristiques de chaque trait de chalut (Données sur le trait)

Type 2 : Captures associées à chaque trait de chalut

² Fisher W., M.L., Bauchaud et M. Shneider (réduct.), 1987. Fiches FAO d'identification des espèces pour les besoins de la pêche (révision 1). Méditerranée et mer Noire (volumes I et II). Projet GCP/INT/422/EEC. FAO, Rome : 1530 p.

³ Whitehead P.J.P., M.L. Bauchot, J.C. Hureau, J. Nielsen, E. Tortonese, 1984. Poissons de l'Atlantique du nord-est et de la Méditerranée (3 volumes). UNESCO, Paris.

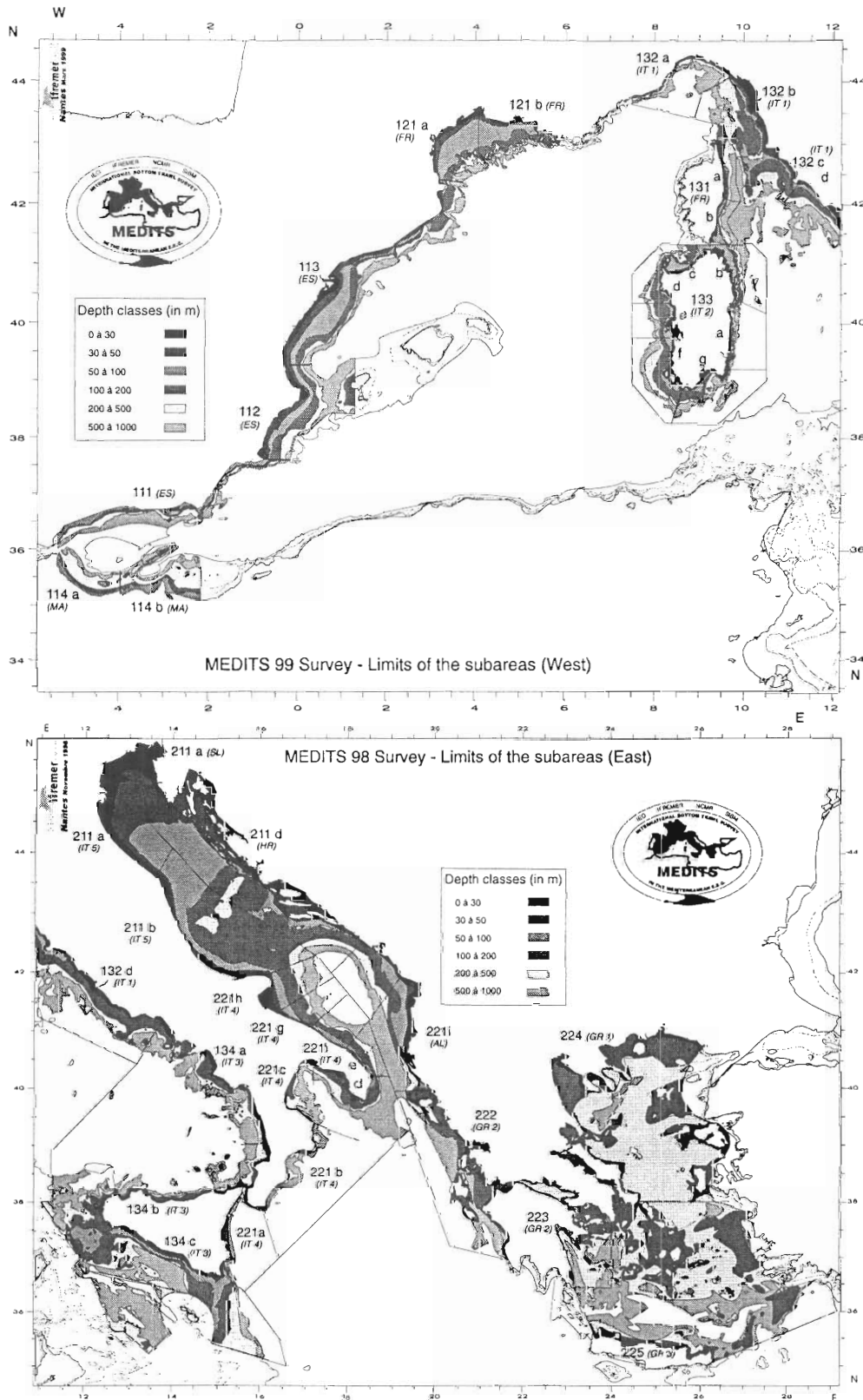
Type 3 : Paramètres biologiques sur les échantillons

Type 4 : Relevés de température

5.3. Structure des fichiers et codage des informations

Les fichiers d'échange contiennent les informations décrites en **annexes V, VI et VII**. Des tables complémentaires de codage des informations enregistrées dans les fichiers sont présentées dans les **annexes VIII à X**. Les listes de codage des espèces sont présentées en **annexe I et XI**.

Fig. 1. Carte générale



Warning: The depths of 10 and 800 meters have been replaced by the nearest available (respectively 30 and 1000 m) on the map used.

Les appellations employées et la présentation des données cartographiques n'impliquent aucune prise de position quant au statut juridique des zones définies ni quant au tracé des frontières entre les pays.

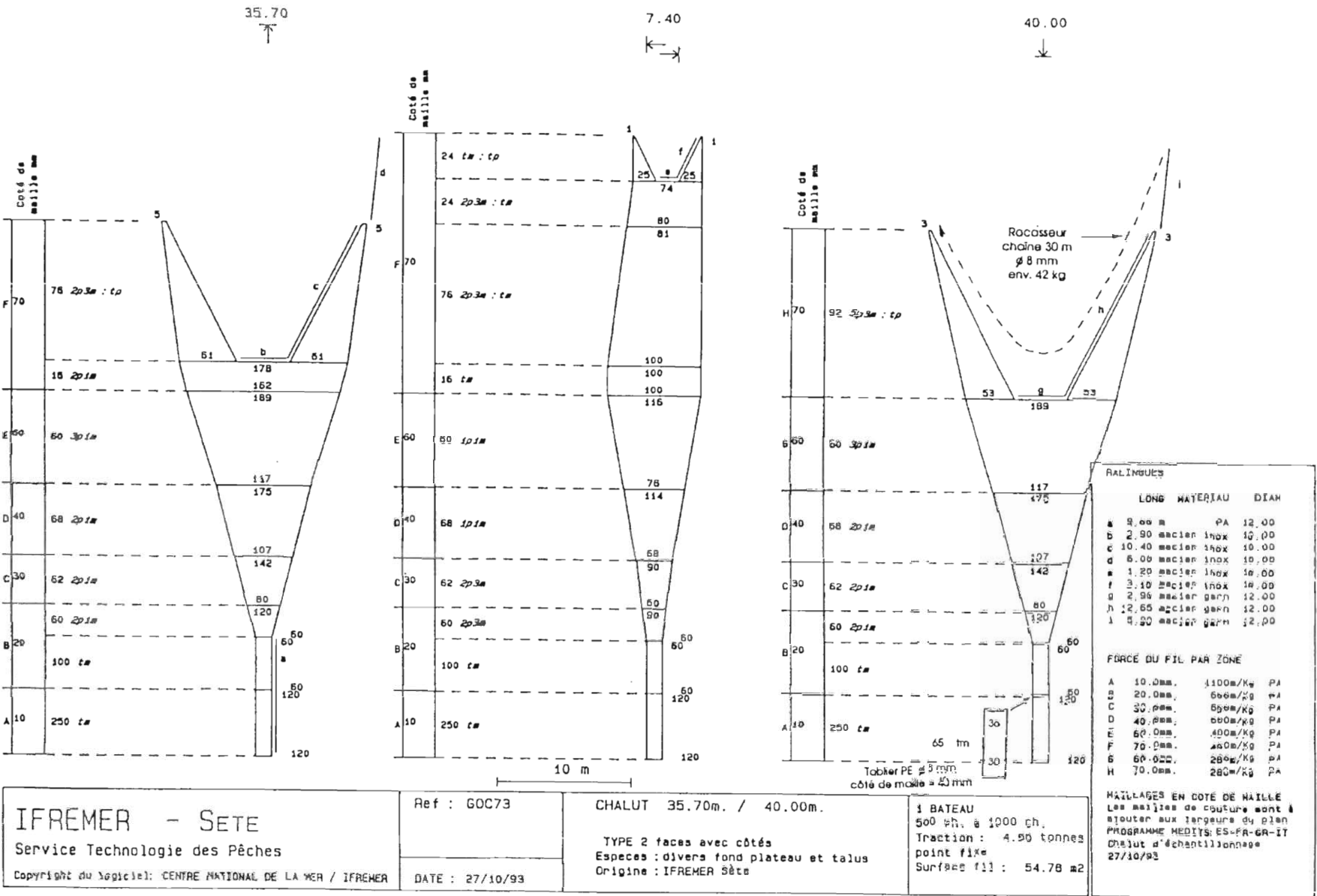


Fig. 2. Plan du chalut: GOC 73

Fig. 3. Schéma du gréement

Schéma de gréement du chalut GOC 73

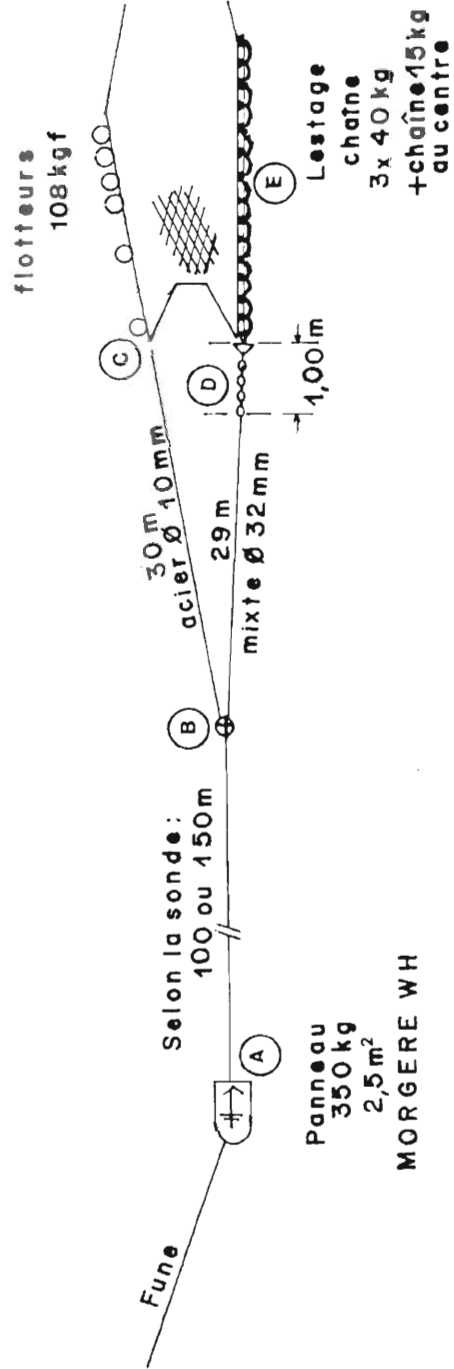
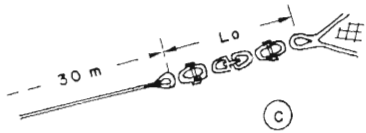
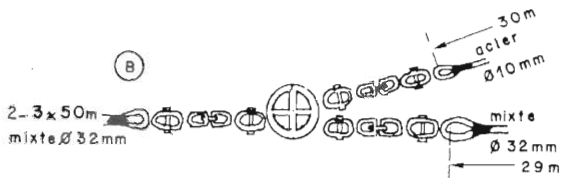
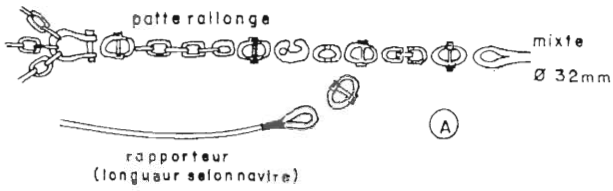
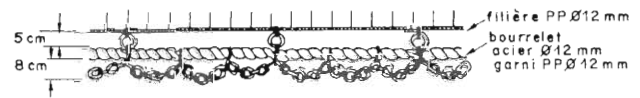
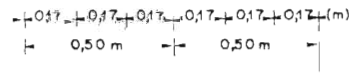
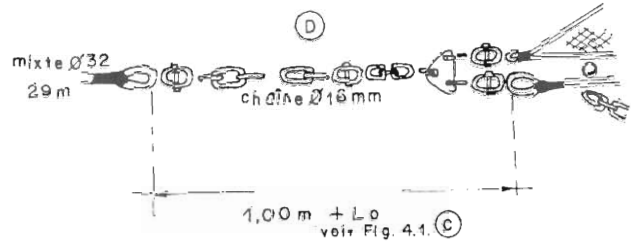


Fig. 4. Détails de montage du gréement



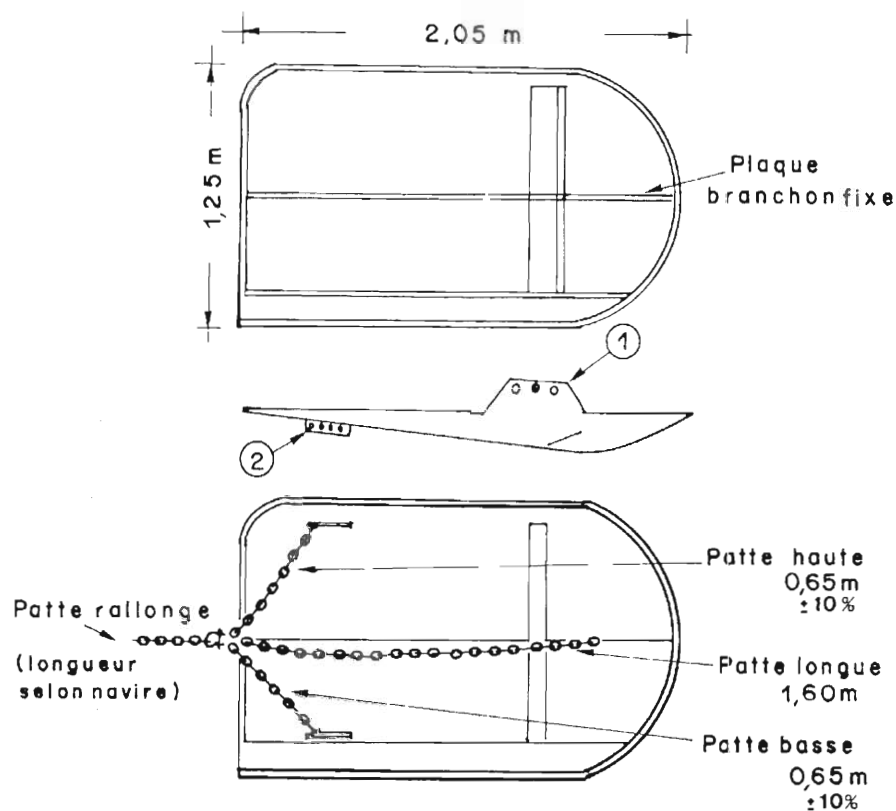
Gréement du chalut GOC 73



(E)

Lestage du chalut GOC 73

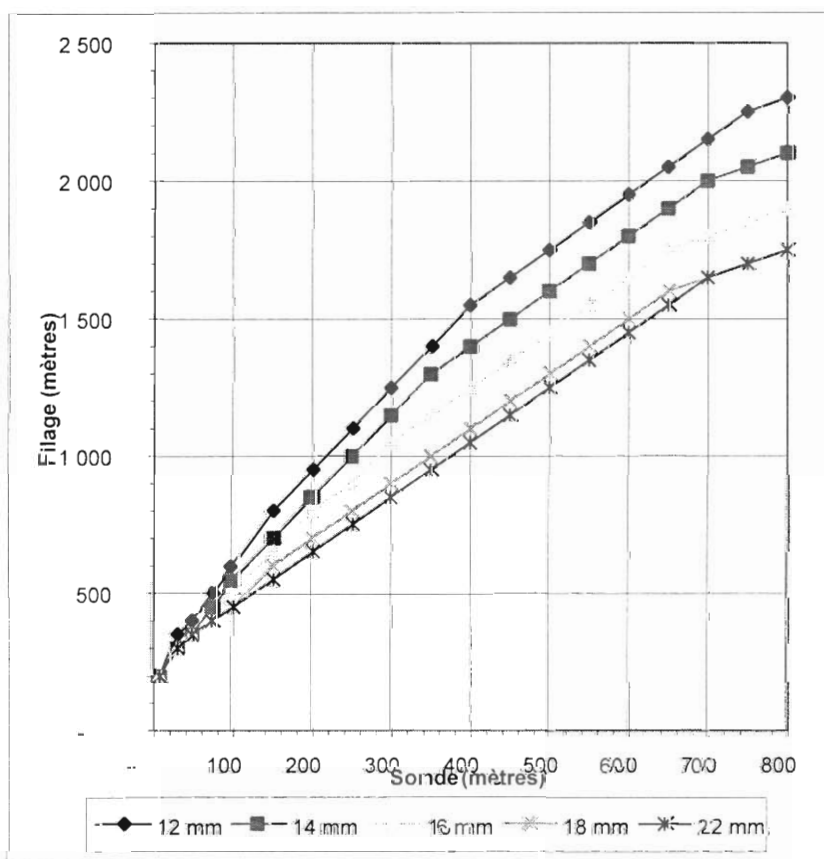
Fig. 5. Schéma d'un panneau Morgère WH S (8)

(2,6 m² ; 350 kg)

Les longueurs des pattes sont indiquées
manilles non comprises

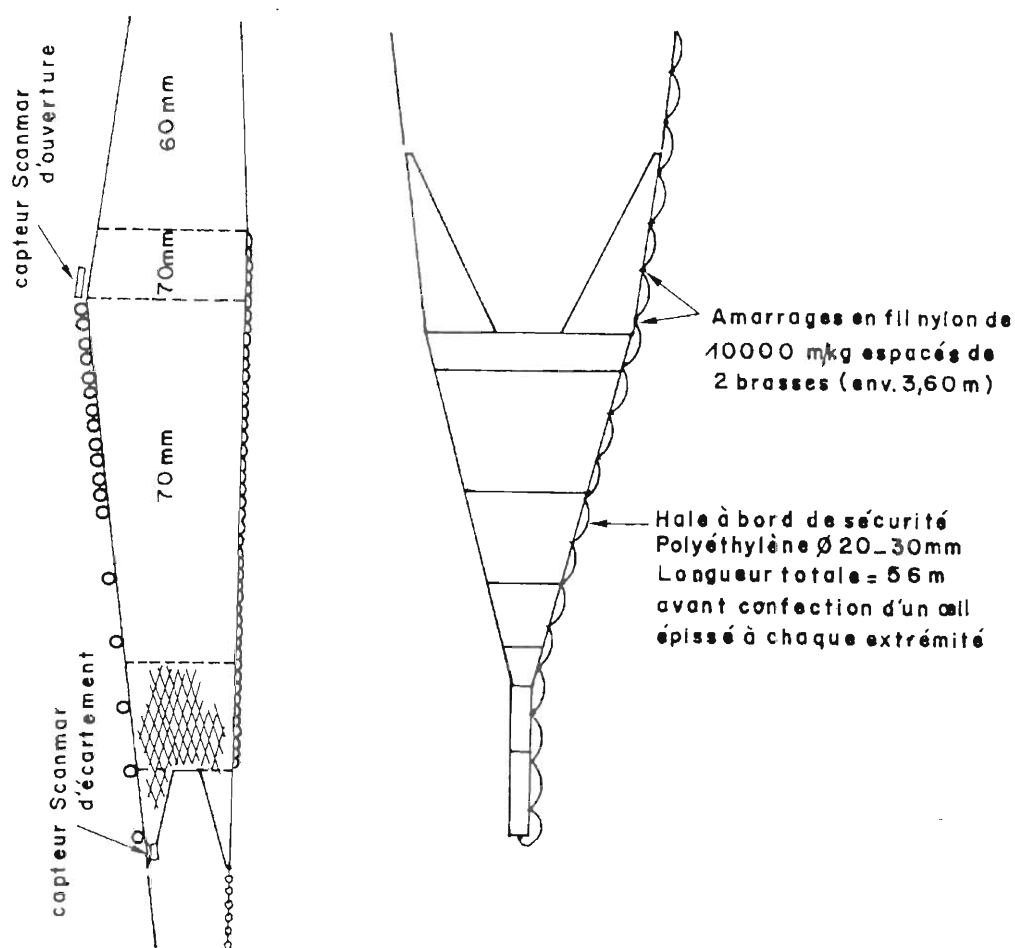
Fig. 6. Relation entre profondeur et longueur de fune filée pour le chalut GOC 73

Relation filage/sonde MEDITS					
Filage (en mètres)					
Sonde (m)	12 mm	14 mm	16 mm	18 mm	22 mm
10	200	200	200	200	200
30	350	300	300	300	300
50	400	350	350	350	350
75	500	450	400	400	400
100	600	550	500	450	450
150	800	700	650	600	550
200	950	850	800	700	650
250	1 100	1 000	900	800	750
300	1 250	1 150	1 050	900	850
350	1 400	1 300	1 150	1 000	950
400	1 550	1 400	1 250	1 100	1 050
450	1 650	1 500	1 350	1 200	1 150
500	1 750	1 600	1 450	1 300	1 250
550	1 850	1 700	1 550	1 400	1 350
600	1 950	1 800	1 650	1 500	1 450
650	2 050	1 900	1 750	1 600	1 550
700	2 150	2 000	1 800	1 650	1 650
750	2 250	2 050	1 850	1 700	1 700
800	2 300	2 100	1 900	1 750	1 750



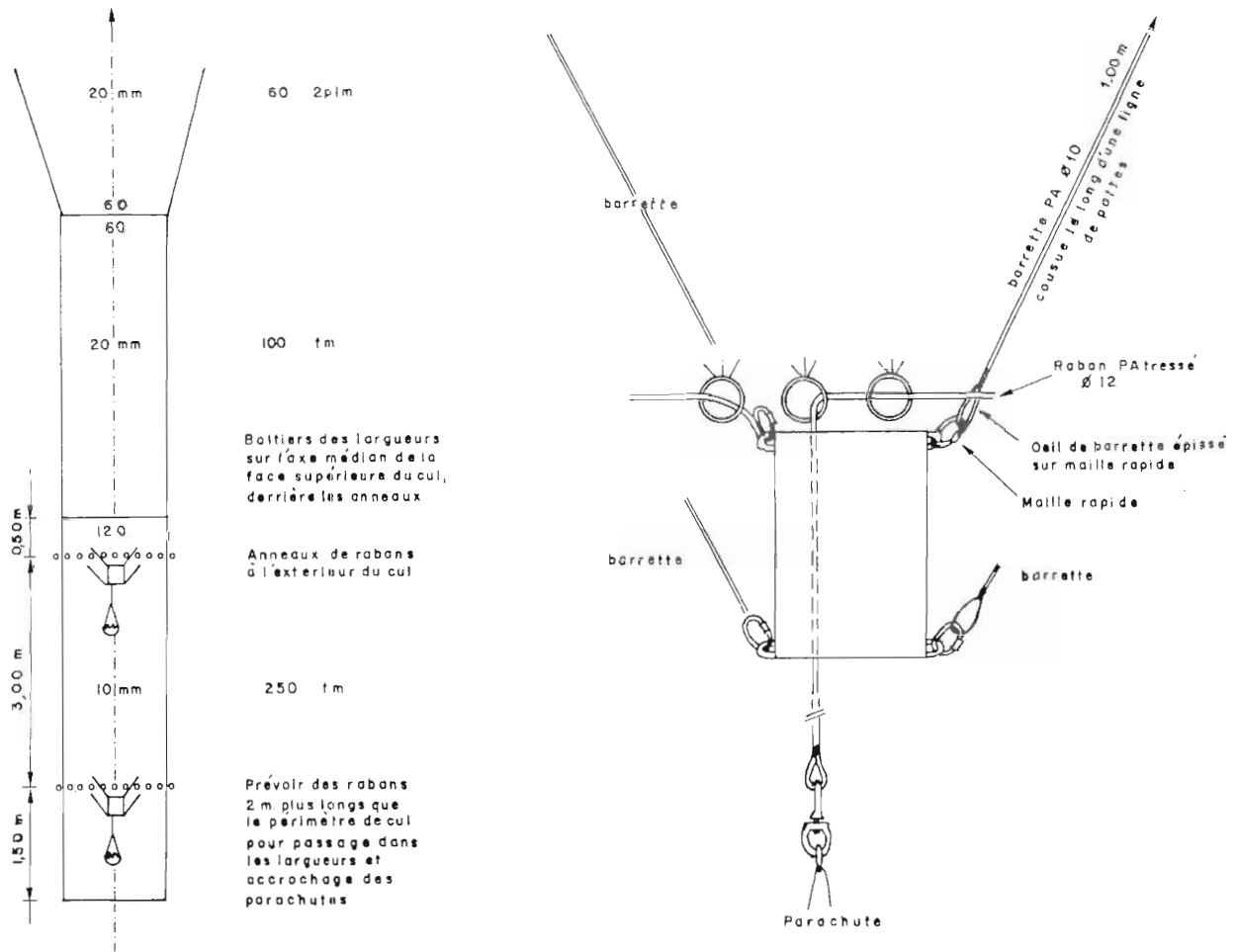
Tous les filages marqués sont arrondis à 50 mètres (marquage des funes le plus courant) par tranche de sonde de 50 mètres.

Fig. 7. Position des capteurs de géométrie du chalut et montage du hale à bord



Le hale à bord de sécurité est fixé d'une part à l'extrémité antérieure de l'aile supérieure tribord du chalut, d'autre part à l'arrière de la poche. Entre ces deux extrémités, ce cordage est amarré toutes les deux brasses environ, le long de la couture entre la face supérieure et la face latérale tribord du chalut

Fig. 8. Montage des largeurs de fermeture de cul de chalut



MEDITS - Position des largeurs

MEDITS - Détail de montage des largeurs

Stratification scheme (by stratum number)

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
ESP	11101	a	10-50	510	Alboran-Vera
ESP	11102		50-100	2081	
ESP	11103		100-200	1218	
ESP	11104		200-500	3682	
ESP	11105		500-800	5262	
ESP	11201	a	10-50	1130	Alicante-Valencia-Ibiza
ESP	11202		50-100	4095	
ESP	11203		100-200	3302	
ESP	11204		200-500	4242	
ESP	11205		500-800	3159	
ESP	11301	a	10-50	1896	Castellon-Cataluna
ESP	11302		50-100	7219	
ESP	11303		100-200	3587	
ESP	11304		200-500	2477	
ESP	11305		500-800	1399	
					Target number of hauls ⁴ : 138

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
FRA	12101	a	10-50	1482	Gulf of Lions
FRA	12102		50-100	3911	
FRA	12103		100-200	819	
FRA	12104		200-500	709	
FRA	12105		500-800	660	
FRA	12106	b	10-50	696	
FRA	12107		50-100	2610	
FRA	12108		100-200	1734	
FRA	12109		200-500	653	
FRA	12110		500-800	586	
FRA	13101	a	10-50	0	East Corsica
FRA	13102		50-100	521	
FRA	13103		100-200	234	
FRA	13104		200-500	920	
FRA	13105		500-800	867	
FRA	13106	b	10-50	0	
FRA	13107		50-100	524	
FRA	13108		100-200	153	
FRA	13109		200-500	383	
FRA	13110		500-800	960	
					Target number of hauls: 95

⁴ as defined for the MEDITS 98 survey

Stratification scheme (by stratum number) (cont.)

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
ITA-M1	13201	a	10-50	657	Ligurian Sea
ITA-M1	13202		50-100	729	
ITA-M1	13203		100-200	658	
ITA-M1	13204		200-500	1737	
ITA-M1	13205		500-800	2093	
ITA-M1	13206	b	10-50	2053	North Tyrrhenian Sea
ITA-M1	13207		50-100	1598	
ITA-M1	13208		100-200	3186	
ITA-M1	13209		200-500	2449	
ITA-M1	13210		500-800	879	
ITA-M1	13211	c	10-50	945	Central Tyrrhenian Sea
ITA-M1	13212		50-100	1506	
ITA-M1	13213		100-200	2732	
ITA-M1	13214		200-500	2828	
ITA-M1	13215		500-800	3071	
ITA-M1	13216	d	10-50	2107	Southern Tyrrhenian Sea
ITA-M1	13217		50-100	2159	
ITA-M1	13218		100-200	4302	
ITA-M1	13219		200-500	3573	
ITA-M1	13220		500-800	3148	
					<i>Target number of hauls: 153</i>

Stratification scheme (by stratum number) (cont.)

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
ITA-M2	13301	a	10-50	822	Seas of Sardinia
ITA-M2	13302		50-100	382	
ITA-M2	13303		100-200	351	
ITA-M2	13304		200-500	589	
ITA-M2	13305		500-800	502	
ITA-M2	13306	b	10-50	910	
ITA-M2	13307		50-100	1592	
ITA-M2	13308		100-200	839	
ITA-M2	13309		200-500	765	
ITA-M2	13310		500-800	855	
ITA-M2	13311	c	10-50	627	
ITA-M2	13312		50-100	796	
ITA-M2	13313		100-200	512	
ITA-M2	13314		200-500	500	
ITA-M2	13315		500-800	242	
ITA-M2	13316	d	10-50	431	
ITA-M2	13317		50-100	541	
ITA-M2	13318		100-200	896	
ITA-M2	13319		200-500	471	
ITA-M2	13320		500-800	335	
ITA-M2	13321	e	10-50	1096	
ITA-M2	13322		50-100	446	
ITA-M2	13323		100-200	927	
ITA-M2	13324		200-500	412	
ITA-M2	13325		500-800	260	
ITA-M2	13326	f	10-50	783	
ITA-M2	13327		50-100	987	
ITA-M2	13328		100-200	2335	
ITA-M2	13329		200-500	1620	
ITA-M2	13330		500-800	1041	
ITA-M2	13331	g	10-50	705	
ITA-M2	13332		50-100	350	
ITA-M2	13333		100-200	768	
ITA-M2	13334		200-500	1060	
ITA-M2	13335		500-800	1227	
					Target number of hauls: 123

Stratification scheme (by stratum number) (cont.)

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
ITA-M3	13401	a	10-50	1194	South Tyrrhenian Sea
ITA-M3	13402		50-100	1224	
ITA-M3	13403		100-200	2095	
ITA-M3	13404		200-500	3238	
ITA-M3	13405		500-800	5248	
ITA-M3	13406	b	10-50	622	
ITA-M3	13407		50-100	1003	
ITA-M3	13408		100-200	1224	
ITA-M3	13409		200-500	1966	
ITA-M3	13410		500-800	2441	
ITA-M3	13411	c	10-50	3145	Sicilian Channel
ITA-M3	13412		50-100	6610	
ITA-M3	13413		100-200	9866	
ITA-M3	13414		200-500	13424	
ITA-M3	13415		500-800	15653	
					Target number of hauls: 141

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
ITA-M5	21101	a	10-50	17300	North and Central Adriatic Sea
ITA-M5	21102		50-100	8200	
ITA-M5	21103		100-200	0	
ITA-M5	21104		200-500	0	
ITA-M5	21105		500-800	0	
ITA-M5	21106	b	10-50	4700	
ITA-M5	21107		50-100	10350	
ITA-M5	21108		100-200	14950	
ITA-M5	21109		200-500	3900	
ITA-M5	21110		500-800	950	
					Target number of hauls: 86

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
SLO	21111	c	10-50	184	North Adriatic-Slovenia
SLO	21112		50-100	0	
SLO	21113		100-200	0	
SLO	21114		200-500	0	
SLO	21115		500-800	0	
					Target number of hauls: 2

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
HRV	21116	d	10-50	7308	North Adriatic-Croatia
HRV	21117		50-100	14785	
HRV	21118		100-200	7225	
HRV	21119		200-500	2409	
HRV	21120		500-800	0	
					Target number of hauls: 51

Stratification scheme (by stratum number) (cont.)

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
ITA-M4	22101	a	10-50	259	Ionian Sea and South Adriatic
ITA-M4	22102		50-100	224	
ITA-M4	22103		100-200	584	
ITA-M4	22104		200-500	1098	
ITA-M4	22105		500-800	1273	
ITA-M4	22106	b	10-50	306	
ITA-M4	22107		50-100	278	
ITA-M4	22108		100-200	258	
ITA-M4	22109		200-500	886	
ITA-M4	22110		500-800	989	
ITA-M4	22111	c	10-50	455	
ITA-M4	22112		50-100	305	
ITA-M4	22113		100-200	357	
ITA-M4	22114		200-500	972	
ITA-M4	22115		500-800	1032	
ITA-M4	22116	d	10-50	677	
ITA-M4	22117		50-100	524	
ITA-M4	22118		100-200	1009	
ITA-M4	22119		200-500	874	
ITA-M4	22120		500-800	1160	
ITA-M4	22121	e	10-50	261	
ITA-M4	22122		50-100	509	
ITA-M4	22123		100-200	1348	
ITA-M4	22124		200-500	332	
ITA-M4	22125		500-800	860	
ITA-M4	22126	f	10-50	329	
ITA-M4	22127		50-100	599	
ITA-M4	22128		100-200	1809	
ITA-M4	22129		200-500	472	
ITA-M4	22130		500-800	350	
ITA-M4	22131	g	10-50	290	
ITA-M4	22132		50-100	689	
ITA-M4	22133		100-200	1214	
ITA-M4	22134		200-500	260	
ITA-M4	22135		500-800	336	
ITA-M4	22136	h	10-50	1702	
ITA-M4	22137		50-100	1307	
ITA-M4	22138		100-200	1407	
ITA-M4	22139		200-500	707	
ITA-M4	22140		500-800	492	
					Target number of hauls: 146

Stratification scheme (by stratum number) (cont.)

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
ALB	22141	i	10-50	568	South Adriatic-Albania
ALB	22142		50-100	2231	
ALB	22143		100-200	2186	
ALB	22144		200-500	1840	
ALB	22145		500-800	1910	
					Target number of hauls: 40

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
GRC-G2	22201	a	10-50	2916	Eastern Ionian Sea
GRC-G2	22202		50-100	4365	
GRC-G2	22203		100-200	2536	
GRC-G2	22204		200-500	3158	
GRC-G2	22205		500-800	3848	
GRC-G2	22306	b	10-50	2467	Argosaronikos
GRC-G2	22307		50-100	587	
GRC-G2	22308		100-200	7143	
GRC-G2	22309		200-500	6074	
GRC-G2	22310		500-800	8645	
					Target number of hauls: 53

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
GRC-G1	22401	a	10-50	8645	North Aegean Sea
GRC-G1	22402		50-100	8489	
GRC-G1	22403		100-200	15823	
GRC-G1	22404		200-500	19774	
GRC-G1	22405		500-800	15426	
					Target number of hauls: 65

Country	N°Stratum		Depth (meters)	Surface (km ²)	Area
GRC-G3	22501	a	10-50	4918	South Aegean Sea
GRC-G3	22502		50-100	4090	
GRC-G3	22503		100-200	13269	
GRC-G3	22504		200-500	18100	
GRC-G3	22505		500-800	22224	Target number of hauls: 61

Annexes

- I. Liste des espèces de référence (liste de base)**
- II. Liste des espèces de référence (espèces complémentaires)**
- III. Mesures standards pour les crustacés et les céphalopodes**
- IV. Codes de maturité sexuelle des poissons**
- V. Codes de maturité sexuelle des crustacés et des céphalopodes**
- VI. Formats des fichiers de type 1 (Données sur le trait)**
- VII. Formats des fichiers de type 2 (Captures par trait)**
- VIII. Formats des fichiers de type 3 (Paramètres biologiques)**
- IX. Formats des fichiers de type 4 (Relevés de température)**
- X. Codes pour les pays, les navires et le train de pêche**
- XI. Codes des groupes d'espèces enregistrées, des observations générales sur le trait et des quadrants**
- XII. Codes des catégories faunistiques. Formulaire pour introduction de nouveaux codes d'espèces**
- XIII. Liste générale des codes des espèces**

Liste des espèces de référence (liste de base)

Species of the reference list (short list)

Nom scientifique	Date ¹	CODE	Nom usuel	
			Français	Anglais
<i>Aspitrigla cuculus</i>	1998	ASPI CUC	Grondin rouge	Red gurnard
<i>Citharus linguatula</i>	1994	CITH MAC	Feuille	Spotted flounder
<i>Eutrigla gurnardus</i>	1994	EUTR GUR	Grondin gris	Grey gurnard
<i>Galeus melastomus</i>	1998	GALU MEL	Chien espagnol	Blackmouth catshark
<i>Helicolenus dactylopterus</i>	1994	HELI DAC	Rascasse de fond	Rockfish
<i>Lepidorhombus boscii</i>	1994	LEPM BOS	Cardine à quatre taches	Four-spotted megrim
<i>Lophius budegassa</i>	1994	LCPH BUD	Baudroie rousse	Black-bellied angler
<i>Lophius piscatorius</i>	1994	LCPH PIS	Baudroie commune	Angler
<i>Merluccius merluccius</i>	1994	MERL MER	Merlu commun	European hake
<i>Micromesistius poutassou</i>	1994	MICM POU	Merlan bleu	Blue whiting
<i>Mullus barbatus</i>	1994	MULL BAR	Rouget-barbet de vase	Red mullet
<i>Mullus surmuletus</i>	1994	MULL SUR	Rouget-barbet de roche	Striped red mullet
<i>Pagellus acarne</i>	1994	PAGE ACA	Pageot acarné	Axillary seabream
<i>Pagellus bogaraveo</i>	1994	PAGE BOG	Dorade rose	Blackspot seabream
<i>Pagellus erythrinus</i>	1994	PAGE ERY	Pageot commun	Common pandora
<i>Sparus pagrus</i>	> 1996	SPAR PAG	Pagre commun	Common seabream
<i>Phycis blennoides</i>	1994	PHYI BLE	Phycis de fond	Greater forkbeard
<i>Raja clavata</i>	1994	RAJA CLA	Raie bouclée	Thornback ray
<i>Scyliorhinus canicula</i>	1998	SCYO CAN	Petite roussette	Smallspotted catshark
<i>Solea vulgaris</i>	1994	SOLE VUL	Sole commune	Common sole
<i>Spicara flexuosa</i>	1994	SPIC FLE	Gerle	Picarel
<i>Spicara smaris</i>	1998	SPIC SMA	Picarel	Picarel
<i>Trachurus mediterraneus</i>	1994	TRAC MED	Chinchard à queue jaune	Mediterranean horse mackerel
<i>Trachurus trachurus</i>	1994	TRAC TRA	Chinchard d'Europe	Atlantic horse mackerel
<i>Trigloporus lastoviza</i>	1998	TRIP LAS	Grondin camard	Streaked gurnard
<i>Trisopterus minutus capelanus</i>	1994	TRIS CAP	Capelan	Poor-cod
<i>Zeus faber</i>	1994	ZEUS FAB	Saint-Pierre	John dory
<i>Aristaeomorpha foliacea</i>	1994	ARIS FOL	Gambon rouge	Giant red shrimp
<i>Aristeus antennatus</i>	1994	ARIT ANT	Crevette rouge	Blue and red shrimp
<i>Nephrops norvegicus</i>	1994	NEPR NOR	Langoustine	Norway lobster
<i>Parapenaeus longirostris</i>	1994	PAPE LON	Crevette rose du large	Deep-water pink shrimp
<i>Eledone cirrhosa</i>	1994	ELED CIR	Poulpe blanc	Horned octopus
<i>Eledone moschata</i>	1997	ELED MOS	Élédone musquée	Musky octopus
<i>Illex coindetti</i>	1994	ILLE COI	Encornet rouge	Broadtail squid
<i>Loligo vulgaris</i>	1994	LOLI VUL	Encornet	European squid
<i>Octopus vulgaris</i>	1994	OCTO VUL	Pieuvre	Common octopus
<i>Sepia officinalis</i>	1994	SEPI OFF	Seiche commune	Common cuttlefish

¹ Année pour laquelle l'espèce a été introduite dans la liste de référence (ou éliminée si l'année est précédée de >).

Ref. Noms usuels des poissons : Fischer W., M.L. Bauchot, M. Schneider (rédacteurs), 1987. Fiches FAO d'identification des espèces pour les besoins de la pêche. (Révision 1). Méditerranée et Mer Noire Zone de pêche 37. Rome, FAO, vol 1 et 2, 1530 p.

ANNEXE II

Liste des espèces de référence (liste complémentaire)
Species of the reference list (complementary list)

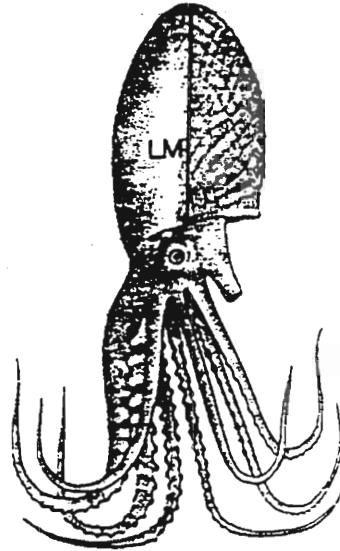
Nom scientifique
<i>Argentina sphyraena</i>
<i>Boops boops</i>
<i>Centrophorus granulosus</i>
<i>Conger conger</i>
<i>Dicentrarchus labrax</i>
<i>Diplodus annularis</i>
<i>Engraulis encrasicolus</i>
<i>Lepidopus caudatus</i>
<i>Lepidotrigla cavillone</i>
<i>Mustelus mustelus</i>
<i>Raja asterias</i>
<i>Sardina pilchardus</i>
<i>Scomber japonicus</i>
<i>Scorpaena notata</i>
<i>Serranus cabrilla</i>
<i>Spicara maena</i>
<i>Squalus acanthias</i>
<i>Trachurus picturatus</i>
<i>Trigla lucerna</i>
<i>Penaeus kerathurus</i>
<i>Squilla mantis</i>
<i>Sepia orbignyana</i>

Mesures standards pour les crustacés et les céphalopodes***Crustacés***

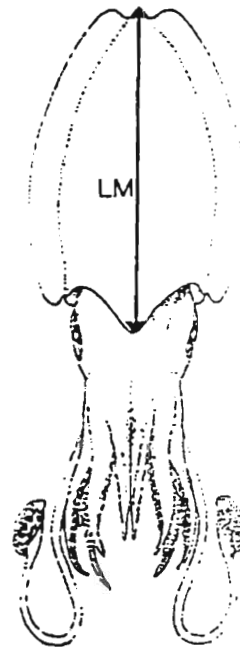
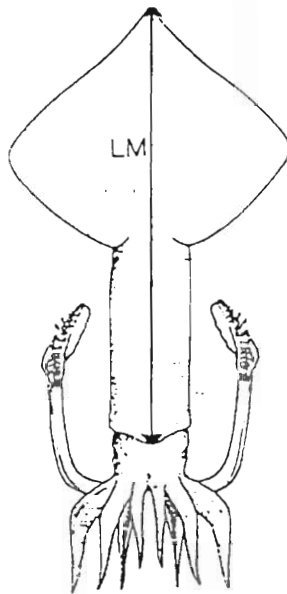
Lct : longueur céphalothoracique

***Céphalopodes octopodes***

LM : longueur du manteau

***Céphalopodes décapodes***

LM : longueur du manteau



Codes de maturité sexuelle des poissons

Code	Etat	Sexe	Caractéristiques
1	immature	mâle	Testicules en rubans très fins et translucides, le long d'un vaisseau sanguin non ramifié. Pas de signe de développement.
		femelle	Ovaires petits, allongés, blanchâtres et translucides. Pas de signe de développement.
2	en maturation	mâle	Le développement a manifestement commencé, la couleur évoluant progressivement vers le blanc crème, les testicules occupant de plus en plus la cavité abdominale. Le sperme ne peut pas être expulsé par une pression modérée.
		femelle	Le développement a manifestement commencé. Les oeufs grossissent et les ovaires occupent de plus en plus la cavité abdominale. Les oeufs ne peuvent pas être expulsés par une pression modérée.
3	en ponte	mâle	De la possibilité d'expulsion du sperme par une pression modérée de l'abdomen aux stades avancés où le sperme s'évacue librement, un peu de sperme restant encore dans la gonade.
		femelle	De la possibilité d'expulsion des oeufs par une pression modérée de l'abdomen à aux stades avancés où les oeufs s'évacuent librement, quelques oeufs restant encore dans la gonade.
4	post-ponte	mâle	Testicules rétrécis avec peu de sperme dans les gonades mais souvent encore dans les gonoductes, pouvant être expulsés par une légère pression. Etat ferme, non translucide et non développé.
		femelle	Ovaires rétrécis avec peu d'oeufs résiduels mais beaucoup de mucus. Etat ferme, non translucide et non développé.

Codes de maturité sexuelle des femelles de crustacés

Code	Etat	Espèce	Couleur de la gonade
1	Immature	<i>Parapaeneus</i>	Translucide
		<i>Aristeus</i>	Translucide
		<i>Aristaeomorpha</i>	Translucide
		<i>Nephrops</i>	Translucide
2	En maturation	<i>Parapaeneus</i>	Vert
		<i>Aristeus</i>	Violet
		<i>Aristaeomorpha</i>	Gris foncé
		<i>Nephrops</i>	Vert foncé
3	Oeufs externes	<i>Nephrops</i>	

Codes de maturité sexuelle des céphalopodes

Code	Etat	Sexe	Caractéristiques
1	immature	mâle	Pas de spermatophore.
		femelle	Oeufs très petits.
2	en maturation	mâle	Spermatophores dans les testicules.
		femelle	Oeufs grossissant progressivement. Vers la fin de ce stade, les oeufs atteignent leur taille maximale (variable selon les espèces) mais sont encore réticulés.
3	mature	mâle	Spermatophores dans la poche de Needham.
		femelle	Oeufs lisses (non réticulés).

ANNEXE VI

Fichier de type 1 (Données sur le trait)

Code (facultatif)	Nom	Position	Type*	Etendue	Commentaire
TYPE _{ENR}	Type d'enregistrement	1 - 2	2A	TA	Valeur fixée à TA.
PAYS	Pays	3 - 5	3A	Voir annexe X	Code ISO.
BATEAU	Bateau	6 - 8	3AN	Voir annexe X	Code MEDITS.
ENGIN	Engin (chalut)	9 - 13	5AN	Voir annexe X	Code MEDITS.
GREEMENT	Gréement	14 - 17	4AN	Voir annexe X	Code MEDITS.
PANNEAUX	Panneaux	18 - 21	4AN	Voir annexe X	Code MEDITS.
AN	Année	22 - 23	2N	80 à 99	Ex : 1994 > 94.
MOIS	Mois	24 - 25	2N	1 à 12	
JOUR	Jour	26 - 27	2N	1 à 28/29/30/31	
NO _{TRAI}	N° Trait	28 - 30	3N	1 à 999	Une série/bateau/année.
FERCHA	Fermeture du chalut	31 - 31	1A	S, C	S : sans ; C : commandée
HDEB	Heure début de trait	32 - 35	4N	0 à 2400	En temps universel. Ex : 7 h 25 min > 725.
QUA _{DEB}	Quadrant début de trait	36 - 36	1N	1, 3, 5, 7	Voir annexe XI.
LAT _{DEB}	Latitude début de trait	37 - 43	7N	3400 à 4600	Ex : 36° 40,22' > 3640,22.
LGN _{DEB}	Longitude début de trait	44 - 50	7N	0 à 2900	Ex : 4° 19,84' > 419,84.
PRO _{DEB}	Profondeur début de trait	51 - 53	3N	0, 10 à 800	A la position du chalut, en mètres ; inconnu : 0.
H _{FIN}	Heure fin de trait	54 - 57	4N	0 à 2400	En temps universel. Ex : 7 h 25 min > 725.
QUA _{FIN}	Quadrant virage	58 - 58	1N	1, 3, 5, 7	Voir annexe XI.
LAT _{FIN}	Latitude virage	59 - 65	7N	3400 à 4600	Ex : 36° 40,22' > 3640,22.
LGN _{FIN}	Longitude virage	66 - 72	7N	0 à 2900	Ex : 4° 19,84' > 419,84.
PRO _{FIN}	Profondeur virage	73 - 75	3N	0, 10 à 800	A la position du chalut, en mètres ; inconnu : 0.
DUREE	Durée du trait	76 - 77	2N	5 à 90	Début à fin de pêche, en minutes
VALID	Validité du trait	78 - 78	1A	V, I	V : valide ; I : invalide. (1)
PARCOU	Parcours	79 - 79	1A	R, N	R : rectiligne ; N : non rectiligne.
ESP _{ENR}	Espèces enregistrées	80 - 81	2N	Voir annexe XI	Codage MEDITS.
DIST	Distance	82 - 85	4N	1000 à 9999	Distance parcourue sur le fond, en mètres (type GPS). En décimètres.
OUVER	Ouverture verticale du chalut	86 - 88	3N	10 à 99	
E _{AIL}	Ecartement des ailes	89 - 91	3N	50 à 250	En décimètres.
PRGEO	Précision géométrie du chalut (positions 87 à 92)	92 - 92	1A	M, E	M : mesurée ; E : estimée.
LON _{BRA}	Longueur des bras	93 - 95	3N	100 à 200	En mètres.
LON _{FUN}	Longueur des funes	96 - 99	4N	100 à 2200	En mètres.
DIA _{FUN}	Diamètre des funes	100 - 101	2N	10 à 30	En millimètres.
STA _{HYDRO}	Station hydro. associée	102 - 106	5AN		Codification nationale
Observ	Observations	107 - 107	1N	1 à 9	Code MEDITS (annexe XI).

* Tous les champs numériques (N) sont justifiés à droite, les zéros remplis sauf quand des espaces sont utilisés pour indiquer l'absence d'information.

Tous les champs alpha (A) et alphanumériques (AN) sont justifiés à gauche, espaces remplis.

Notes :

(1) Pour les traits non valides (I), aucune information sur les espèces n'est requise.

Fichier de type 2 (Captures par trait)

Code (facultatif)	Nom	Position	Type*	Etendue	Commentaire
TYPENR	Type d'enregistrement	1 - 2	2A	TB	Valeur fixée à TB.
PAYS	Pays	3 - 5	3A	Voir annexe X	Code ISO.
BATEAU	Bateau	6 - 8	3A	Voir annexe X	Code MEDITS
AN	Année	9 - 10	2N	80 à 99	Ex : 1994 > 94.
NOTRAI	N° Trait	11 - 13	3N	1 à 999	Une série/bateau/année.
FERCHA	Fermeture du chalut	14 - 14	1A	S, C	S : sans ; C : commandée
PARTIT	Compartiment du chalut	15 - 15	1A	A, M, P, S	Obligatoire si FERCHA = C. A : antérieur ; M : milieu ; P : postérieur ; S : somme des trois poches. Si FERCHA = S : espace
CATFAU	Catégorie faunistique	16 - 16	1A	A à E Voir annexe XII	Code MEDITS, rempli uni- quement si les trois champs suivants sont laissés vides.
GENRE	Genre	17 - 20	4A	Voir annexe XIII	Selon liste de référence
ESP	Espèce	21 - 23	3A	Voir annexe XIII	Selon liste de référence
LIREF	Liste de référence des codes de genre et espèce	24 - 25	2A	Voir annexe XIII	Code NCC ou Medits
PTOT	Poids total du trait	26 - 32	7N	0 à 9999999, espace	Pour l'espèce ou la catégorie donnée, en grammes.
NBTOT	Nb total du trait	33 - 39	7N	0 à 9999999	Pour l'espèce donnée. Doit être égal à la somme des trois champs suivants
NBFEM	Nb de femelles du trait	40 - 46	7N	0 à 9999999	
NBMAL	Nb de mâles du trait	47 - 53	7N	0 à 9999999	
NbInd	Nb d'indéterminés du trait	54 - 60	7N	0 à 9999999	Indéterminés ou non déterminés

* Tous les champs numériques (N) sont justifiés à droite, les zéros remplis sauf quand des espaces sont utilisés pour indiquer l'absence d'information.

Tous les champs alpha (A) et alphanumériques (AN) sont justifiés à gauche, espaces remplis.

ANNEXE VIII

Fichier de type 3 (Paramètres biologiques des échantillons)

Code (facultatif)	Nom	Position	Type*	Etendue	Commentaire
TYPENR	Type d'enregistrement	1 - 2	2A	TC	Valeur fixée à TC.
PAYS	Pays	3 - 5	3A	Voir annexe X	Code ISO.
BATEAU	Bateau	6 - 8	3A	Voir annexe X	Code MEDITS
AN	Année	9 - 10	2N	80 à 99	Ex : 1994 > 94.
NOTRAI	N° Trait	11 - 13	3N	1 à 999	Une série/bateau/année.
FERCHA	Fermeture du chalut	14 - 14	1A	S, C	S : sans ; C : commandée
PARTIT	Compartment du chalut	15 - 15	1A	A, M, P, S	Obligatoire si FERCHA = C. A : antérieur ; M : milieu ; P : postérieur; S : somme des trois poches. Si FERCHA = S : espace
GENRE	Code genre	16 - 19	4A	Voir annexe XIII	Selon liste de référence
ESP	Code espèce	20 - 22	3A	Voir annexe XIII	Selon liste de référence
CODLON	Code des classes de longueurs	23 - 23	1AN	m, 0, 1	Types de classes : m : 1 mm ; 0 : 0,5 cm ; 1 : 1 cm
PFRAC	Poids de la fraction** dans la totalité du trait	24 - 29	6N	0 à 999999	Pour l'espèce donnée, en grammes
PECHAN	Poids de l'échantillon effectivement mesuré dans cette fraction	30 - 35	6N	0 à 999999	Pour l'espèce donnée, en grammes
SEXE	Sexe	36 - 36	1A	M, F, I, N	M : mâle; F : femelle; I : indéterminé; N : non déterminé.
NBSEX	Nb d'individus du sexe mesurés dans l'échantillon	37 - 42	6N	1 à 999999, espace	Inconnu : espace.
CLALON	Classe de longueur	43 - 46	4N	1 à 9999	Identifiant : limite inférieure de la classe exprimée en mm ; ex : 30,5 - 31 cm = 305 (avec CODLON = 0), 30 - 31 cm = 300 (avec CODLON = 1) et 26 - 27 mm = 26 (avec CODLON = m)
MATUR	Maturité	47 - 47	1N	0 à 4	0 : non déterminé; 1 : immature; 2 : en maturation; 3 : mature ou en ponte; 4 : post-ponte.
NbLon	Nb d'individus de la classe et pour le stade de maturité	48 - 53	6N	1 à 999999	Les classes de longueur sans capture sont exclues du fichier. La somme des Nb d'individus par classe et par sexe est le Nb d'individus du sexe dans l'échantillon.

* Tous les champs numériques (N) sont justifiés à droite, les zéros remplis sauf quand des espaces sont utilisés pour indiquer l'absence d'information.

Tous les champs alpha (A) et alphanumériques (AN) sont justifiés à gauche, espaces remplis.

** On entend par fraction tout sous-ensemble de la capture totale d'une espèce (mâles, femelles, indéterminés, gros, petits, etc.) sur lequel on pratiquera ou non un sous-échantillonnage. Par exemple : Poids total = 1000 g dont 100 g de gros individus et 900 g de petits. Les gros seront mesurés en totalité (PFRAC = 100 ; PECHAN = 100). Les petits seront sous-échantillonnés au 1/10 (PEFRAC = 900 ; PECHAN = 90)

Fichier de type 4 (Relevés de température)

Code (facultatif)	Nom	Position	Type*	Etendue	Commentaire
TYPENR	Type d'enregistrement	1 - 2	2A	TD	Valeur fixée à TD
PAYS	Pays	3 - 5	3A	Voir annexe X	Code ISO
BATEAU	Bateau	6 - 8	3AN	Voir annexe X	Code MEDITS
AN	Année	9 - 10	2N	80 à 99	Ex : 1994 > 94
NOTRAI	Numéro du trait	11 - 13	3N	1 à 999	Une série/bateau/année
TODEB	Temperature du fond (début de trait)	14 - 18	5N	0.00 à 30.00	en C° avec 2 décimales
TOFIN	Temperature du fond (fin de trait)	19 - 23	5N	0.00 à 30.00	en C° avec 2 décimales
METHOD	Système de mesure	24 - 25	2A	Voir annexe <i>infra</i>	Code MEDITS

* Tous les champs numériques (N) sont justifiés à droite, les zéros remplis sauf quand des espaces sont utilisés pour indiquer l'absence d'information.

Tous les champs alpha (A) et alphanumériques (AN) sont justifiés à gauche, espaces remplis.

Codes MEDITS pour les systèmes de mesure

Code MEDITS	Système	Commentaires
VA	Vemco- Minilog TDR -5 to +35 C°	
XA	XBT	
SA	SCANMAR	

ANNEXE X

Codes alpha pour les pays et les navires

Pays	Nom pays
ALB	Albania
ESP	Spain
FRA	France
GRC	Greece
HRV	Croatia
ITA	Italy
MAR	Morroco
SLO	Slovenia

Code Bateau	Code Pays	Nom du Bateau	Type	Longueur (m)	Tonnage (TJB)	Année	Matériau	Puiss. (kW)	Diam. Fune (mm)	Longu. Fune (m)
COR	ESP	Cornide de Saavedra	R	66.7	1524.0	1970	steel	1651	29	2700
LEU	FRA	L'Europe	R	29.6	259.6	1993	aluminium	690	16	2700
DEM	GRC	Demetrios	P	27.7	78.2	1991	steel	537	12	3000
IRO	GRC	Ioannis Rossos	P	26.3	115.7	1986	iron	368	12	3000
NAU	GRC	Nautilus	P	28.4	138.0	1991	iron	600	14	2500
PAR	GRC	Kapetan Paraschos	P	26.1	85.7	1989	wood	386	12	2000
BIM	ITA	Bianca Maria	P	26.8	116.0	1988	wood	485	12	3000
EGU	ITA	Elisa Guidotti	P	29.0	69.0	1991	bois	330	14	2500
FRP	ITA	Francesco Padre	P	25.0	88.0	1984	steel	660	14	3000
FUL	ITA	Fulmine	P	29.0	147.2		wood	736	14	2500
IGO	ITA	Igor	P	22.5	102.0	1979	iron	345	14	2500
NUS	ITA	Nuovo Splendore	P	29.4	134.5	1967	wood	685	16	2450
PEC	ITA	Pasquale e Cristina	P	33.0	158.7	1996	wood	923	16	2500
SAN	ITA	Sant'Anna	P	32.2	97.0	1981	steel	1357	14	1980
CHA	MAR	Charif Alidrissi	R	41.0	397.0	1986	steel	808	22	3000

Codes des éléments du train de pêche

Nature	Engin	Code MEDITS	Commentaire
Chalut	Grande ouverture et côtés (GOC 73)	GOC73	Engin standard pour tous les navires.
Gréement	A entremise pour le chalut GOC 73	GC73	Gréement standard pour tous les navires.
Panneaux	Morgère WH S8	WHS8	Panneaux standards pour tous les navires.

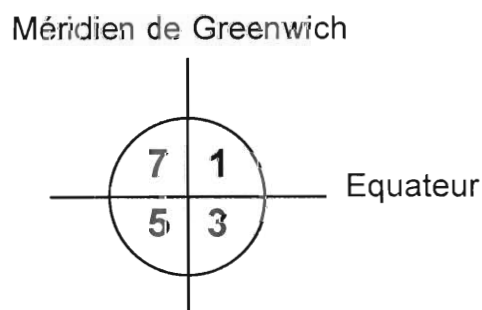
Codes des groupes d'espèces enregistrées (Position 81 du fichier 1)

Code MEDITS	Caractéristique	Commentaire
0	Aucune espèce standard enregistrée	
1	Les espèces de référence de la liste de base enregistrées	Voir liste des espèces de référence (liste de base) en annexe I.
2	Toutes les espèces de référence enregistrées	Voir liste totale des espèces de référence en annexe I & 2.
3	Toutes les espèces enregistrées	Voir liste complète des espèces en annexe XIII.
4	Espèces sur liste nationale	

Codage des observations (Position 108 du fichier 1)

Code MEDITS	Nature	Commentaire
0	Pas d'incident	
1	Léger colmatage du filet	
2	Important colmatage du filet	
3	Abondance de méduses dans le filet	
4	Abondance de végétaux dans le filet	
5	Déchirure au filet	
6	Benthos abondant	
7		
8		
9	Autre	

Codage des quadrants (Positions 39 et 61 du fichier 1)



Codes des catégories faunistiques (Position 33 du fichier 2)

Code MEDITS	Nature	Commentaire
A	Poissons	
B	Crustacés <i>Decapoda</i> et <i>Stomatopoda</i>	
C	Céphalopodes	
D	Autres espèces commerciales	
E	Autres espèces animales non commerciales	

Formulaire pour demander l'introduction de nouveaux codes d'espèce

Date :

Laboratoire :

Coordinateur régional :

Code proposé Genre	espèce	Nom scientifique	Code ouvrage	Référence	catfau	Demandeur

Nota. Pour plus d'information sur les codifications, voir l'annexe XIII

Liste générale des codes des espèces

LISTE FAUNISTIQUE DE MEDITERRANEE pour les besoins des campagnes de recherche halieutique

Nom de code de la liste : FM

AVERTISSEMENT

La présente liste est destinée au codage des espèces marines rencontrées en Méditerranée. Elle a été conçue à partir des principes de codage du Nordic Code Center (Stockholm). Pour de nombreuses espèces, les codes sont identiques à ceux du NCC. Toutefois, certaines espèces peuvent être codées différemment. De plus, de nombreuses espèces de Méditerranée ne figurant pas dans les listes du NCC ont été ajoutées.

La liste initiale a été établie pour répondre aux besoins des campagnes de recherche halieutiques réalisées par l'IFREMER dans le bassin occidental de la Méditerranée (côtes françaises et algériennes). Son utilisation est étendue à la campagne d'évaluation internationale MEDITS réalisée en 1994 par les quatre pays de l'Union européenne ayant une façade méditerranéenne.

La liste initiale des poissons a été établie selon la nomenclature de l'ouvrage suivant :

Hureau J.-C. et Th. Monod (éd.), 1973. Catalogue des poissons de l'Atlantique du nord-est et de la Méditerranée. Unesco, Paris, Vol I, xxii + 683 p. ; vol II, 331 p. [réimpression comprenant le Supplément 1978, par E. Tortonese et J.-C. Hureau (éd), en 1979].

La référence des espèces selon cet ouvrage est mentionnée dans la colonne intitulée CLOFNAM dans le tableau.

Cette liste a ensuite été enrichie et actualisée en référence aux descriptions des ouvrages suivants :

- Fisher W., M.L., Bauchot et M. Schneider (édact.), 1987. Fiches FAO d'identification des espèces pour les besoins de la pêche. (Révision 1). Méditerranée et mer Noire. Zone de pêche 37. Volume I. Végétaux et Invertébrés. Volume II. Vertébrés. Publication préparée par la FAO, résultat d'un accord entre la FAO et la Commission des Communautés Européennes (Projet GCP/INT/422/EEC) financée conjointement par ces deux organisations. Rome, FAO, 1530 p.

La référence des espèces selon cet ouvrage est mentionnée dans la colonne intitulée FAO dans le tableau.

- Whitehead P.J.P., M.L. Bauchot, J.C. Hureau, J. Nielsen, E. Tortonese, 1984. Poissons de l'Atlantique du nord-est et de la Méditerranée. Vol. I. UNESCO, Paris, 510 p.
- Whitehead P.J.P., M.L. Bauchot, J.C. Hureau, J. Nielsen, E. Tortonese, 1986. Poissons de l'Atlantique du nord-est et de la Méditerranée. Vol. II et III. UNESCO, Paris, 511-1473.
- Zariquiey Alvarez R., 1968. Crustaceos decapodos ibéricos. *Invest. Pesq.* **32**, 510 p.

La référence à cet ouvrage est mentionnée par la lettre Z dans la colonne intitulée Div. du tableau.

Les noms scientifiques présentés dans la liste sont ceux de la dernière actualisation enregistrée. Ils correspondent à la référence signalée dans les colonnes CLOFNAM, FAO et Div. du tableau. Les mots entre parenthèses sont les noms de genre et d'espèce utilisés pour la codification initiale.

Le fichier source de cette liste est déposé au laboratoire Ressources halieutique de l'IFREMER à Sète. Pour permettre le maintien de l'unité du fichier, les équipes utilisatrices sont invitées à formuler auprès de ce laboratoire leurs éventuelles demandes d'ajout de nouvelles espèces.

—
Inclure le fichier LISTFM.XLS

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
ABRA	VER	<i>Abralia veranyi</i>	F	ENOP	C	0
ABRR	ALB	<i>Abra alba</i>	R	RIEDL	E	0
ACAN	EXI	<i>Acanthephyra eximia</i>	Z	Z	B	m
ACAN	PEL	<i>Acanthephyra pelagica</i>	Z	Z	B	m
ACAT	PAL	<i>Acantholabrus palloni</i>	C	145.2.1	A	0
AEQU	OPE	<i>Aequipecten opercularis</i>	F	PECT Aeq 1	D	0
ALCY	PAL	<i>Alcyonium palmatum</i>			D	0
ALEP	ROS	<i>Alepocephalus rostratus</i>	C	30.1.1	A	0
ALLO	MED	<i>Alloteuthis media</i>	F	LOLIG Allot 3	C	0
ALLO	SPP	<i>Alloteuthis spp</i>	F	LOLIG Allot	C	0
ALLO	SUB	<i>Alloteuthis subulata</i>	F	LOLIG Allot 2	C	0
ALOP	VUL	<i>Alopias vulpinus</i>	C	9.1.1	A	0
ALOS	FAL	<i>Alosa fallax</i>	C	33.6.3	A	0
ALPH	GLA	<i>Alpheus glaber</i>	F	ALPH Alph 5	B	m
ALPH	PLA	<i>Alpheus platydactylus</i>	Z	Z	B	m
AMYG	LUT	<i>Amygdalum luteum</i>		D'Onghia	E	0
ANAD	DIL	<i>Anadara diluvii</i>	F	ARC Anad 3	D	0
ANAM	RIS	<i>Anamathia rissoana</i>	Z	Z	B	m
ANAP	BIC	<i>Anapagurus bicorniger</i>	Z	Z	B	m
ANAP	LAE	<i>Anapagurus laevis</i>	Z	Z	B	m
ANAR	GRA	<i>Anarchias euryurus (grassii)</i>	C	73.3.1	A	0
ANCI	NIC	<i>Ancistroteuthis lichtensteini</i>	F	ONYCHO	C	0
ANGU	ANG	<i>Anguilla anguilla</i>	C	71.1.1	A	0
ANTH	ANT	<i>Anthias anthias</i>	C	124.2.1	A	0
ANTO	MEG	<i>Antonogadus megalokynodon</i>	C	101.19.2	A	0
ANTO	SPP	<i>Antonogadus spp.</i>	C	101.19	A	0
APHI	MIN	<i>Aphia minuta</i>	C	162.2.1	A	0
APOG	IMB	<i>Apogon imberbis</i>	C	127.1.1	A	0
APOR	PES	<i>Aporrhais pespelecani</i>	F	APOR Apor 1	E	0
APOR	SER	<i>Aporrhais serresianus</i>	F	APOR Apor 2	D	0
APTE	CAE	<i>Apterichthus caecus</i>	C	86.2.1	A	0
ARGE	SPY	<i>Argentina sphyraena</i>	C	46.1.1	A	0
ARGO	OLE	<i>Argobuccinum olearium</i>	F	CYM Argo 1	D	0
ARGR	ACU	<i>Argyropelecus aculeatus</i>	C	38.2.2	A	0
ARGR	HEM	<i>Argyropelecus hemigymnus</i>	C	38.2.1	A	0
ARGY	REG	<i>Argyrosomus regius</i>	C	137.2.1	A	0
ARIO	BAL	<i>Ariosoma balearicum</i>	C	82.2.1	A	0
ARIS	FOL	<i>Aristaeomorpha foliacea</i>	F	ARIST Aris 1	B	m
ARIT	ANT	<i>Aristeus antennatus</i>	F	ARIST Arist 1	B	m
ARMI	MAC	<i>Arminia maculata</i>	F	NAT Natic 1	D	0
ARMI	TIG	<i>Armina tigrina</i>	R	RIEDL	E	0
ARNO	IMP	<i>Arnoglossus imperialis</i>	C	196.2.2	A	0
ARNO	LAT	<i>Arnoglossus laterna</i>	C	196.2.1	A	0
ARNO	RUP	<i>Arnoglossus rueppelli</i>	C	196.2.4	A	0
ARNO	THO	<i>Arnoglossus thori</i>	C	196.2.5	A	0
ASPI	CUC	<i>Aspitrigla cuculus</i>	C	185.2.1	A	0
ASPI	OBS	<i>Aspitrigla obscura</i>	C	185.2.2	A	0
ASTA	RUG	<i>Astacea rugosa</i>	F	TURB Ast 1	D	0
ASTR	SPP	<i>Astropecten spp.</i>			E	0
ATEL	ROT	<i>Atelecyclus rotundatus</i>	Z	Z	D	0
ATRI	FRA	<i>Atrina fragilis (= Pinna pectinata)</i>	F	PINN Atr 4	D	0
AULO	FIL	<i>Aulopus filamentosus</i>	C	50.1.1	A	0
BALI	CAR	<i>Balistes carolinensis</i>	C	201.1.2	A	0
BASO	PRO	<i>Bathysolea profundicola</i>	C	198.2.1	A	0
BATH	DUB	<i>Bathypterois dubius</i>	F	CHLOR	A	0
BATH	MED	<i>Bathypterois mediterraneus</i>	C	53.1.2	A	0
BATI	SPO	<i>Bathypolypus sponsalis</i>	F	OCT Bath 2	C	0
BATY	MAR	<i>Bathymectes maravignae</i>	F	PORT	B	m
BATY	SUP	<i>Bathymectes superbus</i>	Z	Z	B	m
BELL	APO	<i>Bellota apoda</i>	C	172.3.1	A	0
BENS	GLA	<i>Benthosema glaciale</i>	C	58.2.1	A	0
BENT	ROB	<i>Benthoicometes robustus</i>	C	172.4.1	A	0
BERY	DEC	<i>Beryx decadactylus</i>	C	112.1.1	A	0
BERY	SPL	<i>Beryx splendens</i>	C	112.1.2	A	0

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
BLEN	BAS	<i>Lipophrys (Blennius) basiliscus</i>	C	164.1.3	A	0
BLEN	CRI	<i>Scartella (Blennius) cristata (crinitus)</i>	C	164.1.6	A	0
BLEN	GAT	<i>Parablennius (Blennius) gattorugine</i>	C	164.1.8	A	0
BLEN	OCE	<i>Blennius ocellaris</i>	C	164.1.1	A	0
BLEN	PAV	<i>Lipophrys (Blennius) pavo</i>	C	164.1.12	A	0
BLEN	SPP	<i>Blenniidae</i>	C	164.	A	0
BLEN	SPY	<i>Aidablennius (Blennius) sphynx</i>	C	164.1.17	A	0
BLEN	TEN	<i>Parablennius (Blennius) tentaculari</i>	C	164.1.18	A	0
BOOP	BOO	<i>Boops boops</i>	C	139.2.1	A	0
BORO	ANT	<i>Borostomias antarcticus</i>			C	0
BOTH	POD	<i>Bothus podas</i>	C	196.1.1	A	0
BRAC	RII	<i>Brachioteuthis riisei</i>	F	BRACHIO Bra. 2	C	0
BRES	SPP					
BRUR	SPP					
BUCC	COR	<i>Buccinum comeum</i>	F	BUCC Buc 1	D	0
BUCC	HUN	<i>Buccinum humphreysianum</i>	F	BUCC	D	0
BUCC	SPP	<i>Buccinum spp.</i>	F	BUCC	E	0
BUGL	LUT	<i>Buglossidium luteum</i>	C	198.3.1	A	0
CALA	GRA	<i>Calappa granulata</i>	F	CAL Cal 2	B	m
CALC	TUB	<i>Calcinus tubularis</i>	Z	Z	B	m
CALI	CHI	<i>Calyptrea chinensis</i>		D'Angelo	E	0
CALL	RIS	<i>Callionymus risso</i>	C	163a.1.7.	A	0
CALL	RUB	<i>Callanthias ruber</i>	C	124.3.1	A	0
CALM	LYR	<i>Callionymus lyra</i>	C	163a.1.1	A	0
CALM	MAC	<i>Callionymus maculatus</i>	C	163a.1.3	A	0
CALM	PHA	<i>Synchiropus (Callionymus) phaeton</i>	C	163a.1.4	A	0
CALM	RIS	<i>Callionymus risso</i>	C	163a.1.7	A	0
CALO	COR	<i>Calocarides coronatus</i>			B	m
CALO	MAC	<i>Calocaris macandreae</i>	Z	Z	B	m
CANC	CAN	<i>Cancellaria cancellata</i>	F	GASTEROPODA F14	E	0
CANI	GRA	<i>Calliostoma granulatum</i>	F	TROCH	D	0
CAPO	APE	<i>Capros aper</i>	C	123.1.1	A	0
CARA	HIP	<i>Caranx hippos</i>	C	131.1.1	A	0
CARA	RHO	<i>Caranx rhonchus</i>	C	131.1.5	A	0
CARC	PLU	<i>Carcharhinus plumbeus</i>	C	13.1.7	A	0
CARC	SPP	<i>Carcharhinus spp</i>	C	13.1	A	0
CARD	ACU	<i>Acanthocardia aculeata</i>	F	CARD Acan 1	E	0
CARD	ECH	<i>Acanthocardia (Cardium) echinata</i>	F	CARD Acan 2	D	0
CARD	SPI	<i>Acanthocardia spinosa</i>		D'Angelo	E	0
CARI	SPP	<i>Cardiomya spp.</i>	R	RIEDL	E	0
CARI	STE	<i>Caridion steveni</i>	F	HIPPOL	B	0
CARP	ACU	<i>Carapus acus</i>	C	175.1.1	A	0
CASS	ECH	<i>Cassidaria echinophora</i>	F	CASS Cass 1	D	0
CASS	SAB	<i>Phalium (Cassis) saburon</i>	F	CAS Phal 2	D	0
CASS	TYR	<i>Cassidaria tyrrhena</i>	F	CASS Cass 2	D	0
CATA	ALL	<i>Cataetyx alleni</i>	C	172.6.1	A	0
CECA	CIR	<i>Centracanthus cirrus</i>	C	141.1.1	A	0
CENO	NIG	<i>Centrolophus niger</i>	C	176.1.1	A	0
CENT	GRA	<i>Centrophorus granulatus</i>	C	16.1.2	A	0
CENT	UYA	<i>Centrophorus uyato</i>	C	16.2.4	A	0
CEPH	VOL	<i>Dactylopterus (Cephalacanthus) volitans</i>	C	193.1.1	A	0
CEPO	MAC	<i>Cepola rubescens (macrophthalmia)</i>	C	128.1.1	A	0
CERA	MAD	<i>Cerastocopelus maderensis</i>	C	58.4.1	A	0
CHAU	SLO	<i>Chauliodus sloani</i>	C	40.1.1	A	0
CHEO	LAB	<i>Chelon labrosus</i>	C	181.2.1	A	0
CHIM	MON	<i>Chimaera monstrosa</i>	C	26.1.1	A	0
CHLA	OPE	<i>Chlamys opercularis</i>	F	PECT Aeq 1	E	0
CHLA	VAR	<i>Chlamys varia</i>	F	PECT Chlam 1	E	0
CHLO	GRA	<i>Chlorotocus crassicornis (gracilipes)</i>	Z	Z	B	m
CHRO	CHR	<i>Chromis chromis</i>	C	144.1.1	A	0
CIRC	CAS	<i>Circomphalus casinus</i>	F	VEN	D	0
CIRO	BOR	<i>Cirolana borealis</i>			E	0
CITH	MAC	<i>Citharus linguatula (macrolepidotus)</i>	C	194.1.1	A	0
CLOP	BIC	<i>Chlopsis bicolor</i>	C	77.1.1	A	0

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
CLOR	AGA	<i>Chlorophthalmus agassizii</i>	C	55.1.1	A	0
COBL	GAL	<i>Coryphoblennius galerita</i>	C	164.2.1	A	0
COEL	COE	<i>Coelorhynchus coelorhynchus</i>	C	99.12.1	A	0
COEL	OCC	<i>Coelorhynchus occa (C. labiatus)</i>	C	99.12.2	A	0
CONG	CON	<i>Conger conger</i>	C	82.1.1	A	0
CORI	JUL	<i>Coris julis</i>	C	145.4.1	A	0
CORY	GUN	<i>Coryphaenoides guentheri</i>	C	99.13.2	A	0
CRAN	SPP	<i>Crangon sp</i>	F	CRANG	B	m
CRAS	GIG	<i>Crassostrea gigas</i>	F	OSTR Crass 1	E	0
CRAS	SPP	<i>Crassostrea spp.</i>	F	OSTR	E	0
CUBI	GRA	<i>Cubiceps gracilis</i>	C	177.2.1	A	0
CUSP	CUS	<i>Cuspidaria cuspidata</i>			E	0
CYCL	PIG	<i>Cyclothone pygmaea</i>	C	37.4.8	A	0
CYCL	SPP	<i>Cyclothone spp.</i>	C	37.4	A	0
CYMA	COR	<i>Cymatium corrogatum</i>	F	CYM Cym 1	D	0
CYMB	OLL	<i>Cymbium olla</i>			E	0
CYNP	FER	<i>Cynoponticus ferox</i>	C	79.1.1	A	0
DALO	IMB	<i>Dalophis imberbis</i>	C	86.3.1	A	0
DARD	ARR	<i>Dardanus arrosor</i>	Z	Z	B	m
DARD	CAL	<i>Dardanus calidus</i>	Z	Z	B	m
DASI	CEN	<i>Dasyatis centroura</i>	C	22.1.2	A	0
DASI	PAS	<i>Dasyatis pastinaca</i>	C	22.1.1	A	0
DASI	TOR	<i>Dasyatis tortonesi</i>	C	22.1.4	A	0
DASI	VIO	<i>Dasyatis violacea</i>	C	22.1.3	A	0
DENT	DEN	<i>Dentex dentex</i>	C	139.3.1	A	0
DENT	GIB	<i>Dentex gibbosus</i>	C	139.3.3	A	0
DENT	MAC	<i>Dentex macrophthalmus</i>	C	139.3.4	A	0
DENT	MAR	<i>Dentex maroccanus</i>	C	139.3.5	A	0
DENT	SPP	<i>Dentalium spp</i>			E	0
DIAP	HOL	<i>Diaphus holti</i>	C	58.6.5.	A	0
DIAP	MET	<i>Diaphus metopoclampus</i>	C	58.6.7	A	0
DIAP	RAF	<i>Diaphus rafinesquei</i>	C	58.6.9	A	0
DIAP	SPP	<i>Diaphus spp.</i>	C	58.6.	A	0
DICA	MAY	<i>Dicranodromia mayheuxi</i>	Z	Z	B	m
DICE	LAB	<i>Dicentrarchus labrax</i>	C	124.4.1	A	0
DICE	PUN	<i>Dicentrarchus punctatus</i>	C	124.4.2	A	0
DICO	CUN	<i>Dicologlossa cuneata</i>	C	198.4.2	A	0
DIOD	ITA	<i>Diodora italica</i>			E	0
DIPG	BIM	<i>Diplacogaster bimaculata</i>	C	208.2.1	A	0
DIPL	ANN	<i>Diplodus annularis</i>	C	139.4.1	A	0
DIPL	CER	<i>Diplodus cervinus cervinus</i>	C	139.4.2.	A	0
DIPL	PUN	<i>Diplodus puntazo</i>	C	139.8.1	A	0
DIPL	SAR	<i>Diplodus sargus</i>	C	139.4.3	A	0
DIPL	VUL	<i>Diplodus vulgaris</i>	C	139.4.4	A	0
DORH	THO	<i>Dorhynchus thomsoni</i>	Z	Z	B	m
DORI	LAN	<i>Dorippe lanata</i>	Z	Z	B	m
DORI	THO	<i>Dorhynchus thomsoni</i>	Z	Z	C	m
DORS	VER	<i>Doris verrucosa</i>	R	RIEDL	E	0
DOSI	SPP	<i>Dosinia spp</i>			D	0
DROM	PER	<i>Dromia personata</i>	F	DROM Drom 1	B	m
EBAL	CRA	<i>Ebalia cranchi</i>	Z	Z	B	0
EBAL	NUX	<i>Ebalia nux</i>	Z	Z	B	m
ECHE	MIR	<i>Echelus myrus</i>	C	84.1.1	A	0
ECHI	DEN	<i>Echiodon dentatus</i>	C	175.2.2	A	0
ELEC	RIS	<i>Electrona rissoi</i>	C	58.8.1	A	0
ELED	CIR	<i>Eledone cirrhosa</i>	F	OCT Eled 1	C	0
ELED	MOS	<i>Eledone moschata</i>	F	OCT Eled 2	C	0
ELED	SPP	<i>Eledone spp</i>	F	OCT	C	0
ENGR	ENC	<i>Engraulis encrasicolus</i>	C	35.1.1	A	0
EPHI	GUT	<i>Ephippion guttiferum</i>	C	204.1.1	A	0
EPIG	CON	<i>Epigonus constanciae</i>	C	127.2.3	A	0
EPIG	DEN	<i>Epigonus denticulatus</i>	C	127.2.2	A	0
EPIG	TEL	<i>Epigonus telescopus</i>	C	127.2.1	A	0
EPIN	AEN	<i>Epinephelus aeneus</i>	C	124.5.1	A	0

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
EPIN	ALE	<i>Epinephelus alexandrinus</i>	C	124.5.2	A	0
EPIN	CAN	<i>Epinephelus caninus</i>	C	124.5.3	A	0
EPIN	GUA	<i>Epinephelus guaza</i>	C	124.5.4	A	0
EPIN	SPP	<i>Epinephelus spp</i>	C	124.5	A	0
ERET	KLE	<i>Eretmophorus kleinenbergi</i>	C	103.1.1	A	0
ERGA	CLO	<i>Ergasticus clouei</i>	Z	Z	B	m
ETHU	MAS	<i>Ethusa mascarone</i>	Z	Z	B	m
ETMO	SPI	<i>Etmopterus spinax</i>	C	16.6.1	A	0
EUCH	LIG	<i>Euchirograpsus liguricus</i>	Z	Z	B	m
EUCR	SPP					
EUPH	SPP	<i>Euphausiidae</i>			B	m
EURY	ASP	<i>Eurynome aspera</i>	Z	Z	B	m
EUTR	GUR	<i>Eutrigla gurnardus</i>	C	185.3.1	A	0
EVER	BAL	<i>Evermannella balboi (ou balbo)</i>	C	60.1.1	A	0
FLEX	FLE	<i>Flexopecten flexuosus</i>	F	PETC Flex	E	0
FUNC	WOO	<i>Funchalia woodwardi</i>	F	PEN	B	m
FUSI	ROS	<i>Fusinus rostratus</i>	F	FASC Fus 1	E	0
FUST	UND	<i>Fusituris undatiruga</i>			E	0
GADA	MAR	<i>Gadella maraldi</i>	C	103.3.1	A	0
GADI	ARG	<i>Gadiculus argenteus</i>	C	101.5.1	A	0
GADU	MER	<i>Merlangius merlangus</i>	C	101.7.1	A	0
GAID	MED	<i>Gaidropsarus mediterraneus</i>	C	101.20.1	A	0
GAID	VUL	<i>Gaidropsarus vulgaris</i>	C	101.20.4	A	0
GALA	DIS	<i>Galathea dispersa</i>	Z	Z	B	m
GALA	INT	<i>Galathea intermedia</i>	Z	Z	B	m
GALA	NEX	<i>Galathea nexa</i>	Z	Z	B	m
GALE	GAL	<i>Galeorhinus galeus</i>	C	13.3.1	A	0
GALI	DEC	<i>Galeoides decadactylus</i>	C	182.1.1	A	0
GALU	ATL	<i>Galeus atlanticus</i>	F	SCYL Gal 11	A	0
GALU	MEL	<i>Galeus melastomus</i>	C	11.3.1	A	0
GENN	ELE	<i>Gennadas elegans</i>	F	ARIST	B	m
GEPY	DAR	<i>Gephyroberyx darwini</i>	C	115.1.1	A	0
GERY	LON	<i>Geryon longipes</i>	F	GER Ger 2	B	m
GIBB	SPP	<i>Gibbula sp</i>		D'Angelo		0
GLOS	LEI	<i>Glossanodon leioglossus</i>	C	46.2.1	A	0
GLOS	VAL	<i>Glossodoris valenciennesi</i>	R	RIEDL	E	0
GLOU	HUM	<i>Glossus humanus</i>	F	GLOSS Gloss 1	E	0
GNAT	MYS	<i>Gnathophis mystax</i>	C	82.3.1	A	0
GOBI	COL	<i>Deltentosteus (Gobius) colonialus</i>	C	162.10.2	A	0
GOBI	FRI	<i>Leusueurigobius (Gobius) friesii</i>	C	162.16.2	A	0
GOBI	GEN	<i>Gobius geniporus</i>	C	162.1.8	A	0
GOBI	LIN	<i>Crystallogobius (Gobius) linearis</i>	C	162.9.1	A	0
GOBI	NIG	<i>Gobius niger</i>	C	162.1.1	A	0
GOBI	QUA	<i>Deltentosteus(Gobius)quadrimaculatus</i>	C	162.10.1	A	0
GOBI	SAN	<i>Lesueurigobius (Gobius) sanzoi</i>	C	162.15.4	A	0
GOBI	SPP	<i>Gobius spp</i>	C	162	A	0
GOBI	SUE	<i>Lesueurigobius suerii</i>	C	162.16.1	A	0
GONE	RHO	<i>Goneplax rhomboides (= angulata)</i>	Z	Z	B	m
GONI	COC	<i>Gonichthys coccoi</i>	C	58.9.1	A	0
GONO	DEN	<i>Gonostoma denudatum</i>	C	37.1.1	A	0
GYMN	ALT	<i>Gymnura altavela</i>	C	22.2.1	A	0
GYMA	CIC	<i>Gymnammodytes cicerellus</i>	C	147.2.1	A	0
HADR	CRA	<i>Hadrina craticuloides</i>	F	MUR	D	0
HELI	DAC	<i>Helicolenus dactylopterus</i>	C	184.2.1	A	0
HEPT	PER	<i>Heptranchias perlo</i>	C	3.2.1	A	0
HETE	DIS	<i>Heteroteuthis dispar</i>	F	SEPIOL	C	0
HEXA	GRI	<i>Hexanchus griseus</i>	C	3.1.1	A	0
HEXA	VIT	<i>Hexanchus nakamurai (vitulus)</i>	C	3.1.2	A	0
HINI	INC	<i>Hinia incassata</i>	F	NASS Hin	E	0
HINI	RET	<i>Hinia reticulata</i>	F	NASS Hin 1	E	0
HIPP	HIC	<i>Hippocampus hippocampus</i>	C	97.4.1	A	0
HIST	BON	<i>Histioteuthis bonnellii</i>	F	HISTIO	C	0
HIST	REV	<i>Histioteuthis reversa</i>	F	HISTIO	C	0
HIST	SPP	<i>Histioteuthis spp</i>	F	HISTIO	C	0

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
HOMA	VUL	<i>Homarus vulgaris</i>	F	NEPH Hom 1	B	m
HOMO	BAR	<i>Homola barbata</i>	Z	Z	B	m
HOPL	ATL	<i>Hoplostethus atlanticus</i>	C	115.2.2	A	0
HOPL	MED	<i>Hoplostethus mediterraneus</i>	C	115.2.1	A	0
HYGO	BEN	<i>Hygophum benoiti</i>	C	58.10.2	A	0
HYGO	HIG	<i>Hygophum hygomii</i>	C	58.10.1	A	0
HYME	ITA	<i>Hymenocephalus italicus</i>	C	99.5.1	A	0
HYMP	SPP	<i>Hymenopenaeus sp</i>	Z	Z	B	m
HYPE	SPP	<i>Hyperiidae</i>			E	0
HYPO	PIC	<i>Hyporhamphus picarti</i>	C	93.2.1	A	0
ICHT	OVA	<i>Ichthyococcus ovatus</i>	C	37.6.1	A	0
ILLE	COI	<i>Illex coindetii</i>	F	OMMAS III 1	C	0
INAC	COM	<i>Inachus communissimus</i>	Z	Z	B	m
INAC	DOR	<i>Inachus dorsettensis</i>	Z	Z	B	m
INAC	THO	<i>Inachus thoracicus</i>	Z	Z	B	m
JAXE	NOC	<i>Jaxea nocturna</i>			B	m
LABR	VIR	<i>Labrus viridis</i>	C	145.1.4	A	0
LABS	BIM	<i>Labrus bimaculatus</i>	C	145.1.1	A	0
LAEV	CAR	<i>Laevicardium oblongum</i>	F	CARD Laev 1	E	0
LAGO	LAG	<i>Lagocephalus lagocephalus</i>	C	204.2.1	A	0
LAMA	CRO	<i>Lampanyctus crocodilus</i>	C	58.12.1	A	0
LAMA	PUS	<i>Lampanyctus pusillus</i>	C	58.12.10	A	0
LAMA	SPP	<i>Lampanyctus spp</i>	C	58.12	A	0
LAMP	GUT	<i>Lampris guttatus</i>	C	105.1.1	A	0
LAPP	FAS	<i>Lappanella fasciata</i>	C	145.7.1	A	0
LATR	SPP					
LEPA	LEP	<i>Lepadogaster lepadogaster</i>	C	208.4.1	A	0
LEPI	CAU	<i>Lepidopus caudatus</i>	C	155.4.1	A	0
LEPM	BOS	<i>Lepidorhombus boscii</i>	C	195.2.2	A	0
LEPM	WHS	<i>Lepidorhombus whiffiagonis</i>	C	195.2.1	A	0
LEPO	LEP	<i>Lepidion lepidion</i>	C	103.6.1	A	0
LEPT	CAV	<i>Lepidotrigla cavillone</i>	C	185.4.1	A	0
LEPT	DIE	<i>Lepidotrigla dieuzeidei</i>	C	185.4.2	A	0
LEST	SPD	<i>Lestidiops sphyrenoides</i>	C	63.2.1	A	0
LEST	SPP	<i>Lestidiops spp.</i>	C	63.2	A	0
LICH	AMI	<i>Lichia amia</i>	C	131.5.1	A	0
LIGU	ENS	<i>Ligur ensiferus</i>	Z	Z	B	m
LISS	CHI	<i>Lissa chinagra</i>	Z	Z	B	m
LITH	MOR	<i>Lithognathus mormyrus</i>	C	139.5.1	A	0
LIZA	AUR	<i>Liza aurata</i>	C	181.3.2	A	0
LIZA	RAM	<i>Liza ramada</i>	C	181.3.1	A	0
LIZA	SAL	<i>Liza saliens</i>	C	181.3.4	A	0
LOBI	DOF	<i>Lobianchia doffeini</i>	C	58.14.12	A	0
LOBI	GEM	<i>Lobianchia gemellarii</i>	C	58.14.1	A	0
LOLI	FOR	<i>Loligo forbesi</i>	F	LOLIG Lolig 2	C	0
LOLI	VUL	<i>Loligo vulgaris</i>	F	LOLIG Lolif 1	C	0
LOPH	BUD	<i>Lophius budegassa</i>	C	210.1.2	A	0
LOPH	PIS	<i>Lophius piscatorius</i>	C	210.1.1	A	0
LOPO	TYP	<i>Lophogaster typicus</i>			E	0
LUNA	CAT	<i>Lunatia catena</i>	F	NAT	D	0
LUNA	FUS	<i>Lunatia fusca</i>		D'Onghia	E	0
LUTR	SPP	<i>Lutraria spp.</i>	R	RIEDL	E	0
MACO	SCO	<i>Macrorhamphosus scolopax</i>	C	96.1.1	A	0
MACR	LIN	<i>Macropodia linearesi</i>	Z	Z	B	m
MACR	LON	<i>Macropodia longipes</i>	Z	Z	B	m
MACR	ROS	<i>Macropodia rostrata</i>	F	MAJI	B	m
MAJA	CRI	<i>Maja crispata</i>	F	MAJI Maja	B	m
MAJA	SQU	<i>Maja squinado</i>	F	MAJI Maja 1	B	m
MAUR	MUE	<i>Maurolicus muelleri</i>	C	37.8.1	A	0
MCP1	ARC	<i>Liocarcinus arcuatus</i>	F	PORT Lioc 3	B	m
MCP1	COR	<i>Liocarcinus corrugatus</i>		Zariquiey	B	m
MCP1	DEP	<i>Liocarcinus (Macropipus) depurator</i>	F	PORT Lioc 4	B	m
MCP1	MAC	<i>Liocarcinus maculatus</i>	F	PORT Lioc	B	m
MCP1	PUB	<i>Necora (Macropipus) puber</i>	F	PORT Neco 1	B	m

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
MCPI	TUB	<i>Macropipus tuberculatus</i>	F	PORT Macro 1	B	m
MEGA	NOR	<i>Meganyctiphanes norvegica</i>			B	m
MELA	ATL	<i>Melanostigma atlanticum</i>	C	170.6.1	A	0
MERL	MER	<i>Merluccius merluccius</i>	C	100.1.1	A	0
MICM	POU	<i>Micromesistius poutassou</i>	C	101.8.1	A	0
MICO	SAB	<i>Microcosmus sabatieri</i>	F	PYUR Micr 2	D	0
MICR	MCS	<i>Microstoma microstoma</i>	C	46.1.3	A	0
MICU	AZE	<i>Microchirus azevia</i>	C	198.5.2	A	0
MICU	BOS	<i>Microchirus boscanion</i>			4	0
MICU	OCE	<i>Microchirus ocellatus</i>	C	198.5.3	A	0
MICU	VAR	<i>Microchirus variegatus</i>	C	198.5.1	A	0
MOLA	MOL	<i>Mola mola</i>	C	207.1.1	A	0
MOLV	DYP	<i>Molva dipterygia</i>	C	101.14.2	A	0
MOLV	MOL	<i>Molva molva</i>	C	101.14.1	A	0
MONO	HIS	<i>Monochirus hispidus</i>	C	198.6.1	A	0
MORA	MOR	<i>Mora moro</i>	C	103.7.1	A	0
MORI	RUG	<i>Morio rugosa</i>			E	0
MUGI	CEP	<i>Mugil cephalus</i>	C	181.1.1	A	0
MUGI	SPP	<i>Mugilidae</i>	C	181.	A	0
MULL	BAR	<i>Mullus barbatus</i>	C	138.1.1	A	0
MULL	SUR	<i>Mullus surmuletus</i>	C	138.1.2	A	0
MUNI	CUR	<i>Munida curvimana</i>	Z	Z	B	m
MUNI	INT	<i>Munida intermedia</i>	Z	Z	B	m
MUNI	IRI	<i>Munida iris</i>	Z	Z	B	m
MUNI	PER	<i>Munida perarmata (= tenuimana)</i>	Z	Z	B	m
MUNI	RUG	<i>Munida rugosa</i>	Z	Z	B	m
MUNI	TEN	<i>Munida tenuimana</i>	Z	Z	B	m
MURA	HEL	<i>Muraena helena</i>	C	73.1.1	A	0
MURE	BRA	<i>Bolinus (Murex) brandaris</i>	F	MUR Bol 1	D	0
MURE	TRU	<i>Murex trunculus</i>	R	RIEDL	D	0
MUST	AST	<i>Mustelus asterias</i>	C	13c.5.2	A	0
MUST	MED	<i>Mustelus mediterraneus</i>	C	13c.5.3	A	0
MUST	MUS	<i>Mustelus mustelus</i>	C	13c.5.1	A	0
MYCO	PUN	<i>Myctophum punctatum</i>	C	58.1.1	A	0
MYCO	SPP	<i>Myctophidae</i>	C	58	A	0
MYCT	RUB	<i>Mycteroperca rubra</i>	C	124.6.1	A	0
MYLI	AQU	<i>Myliobatis aquila</i>	C	23.1.1	A	0
MYTI	GAL	<i>Mytilus galloprovincialis</i>	F	MYTIL Mytil 1	D	0
MYTI	SPP	<i>Mytilidae spp.</i>	F	MYTIL	D	0
NANS	OBI	<i>Nansenia oblita</i>	C	46.4.2.	A	0
NASS	SPP	<i>Nassariidae</i>			D	0
NATI	MIL	<i>Naticarius millepunctatus</i>		D'Angelo	E	0
NATI	SPP	<i>Naticidae</i>	F	NAT	D	0
NAUC	DUC	<i>Naucrates ductor</i>	C	131.6.1	A	0
NEMI	SCO	<i>Nemichthys scolopaceus</i>	C	76.1.1	A	0
NEOR	CAR	<i>Neorossia caroli</i>	F	SEPIOL	C	0
NEPR	NOR	<i>Nephrops norvegicus</i>	F	NEPH Neph 1	B	m
NERO	MAC	<i>Nerophis maculatus</i>	C	97.2.1	A	0
NERO	OPH	<i>Nerophis ophidion</i>	C	97.2.2	A	0
NETO	BRE	<i>Dysomma (Nettodarus) brevisrostris</i>	C	81.1.1	A	0
NETT	MEL	<i>Nettastoma melanurum</i>	C	80.1.1	A	0
NEZU	AEQ	<i>Nezumia aequalis</i>	C	99.9.1	A	0
NEZU	SCL	<i>Nezumia sclerorhynchus</i>	C	99.9.2	A	0
NOTA	BON	<i>Notacanthus bonapartei</i>	C	89.1.2	A	0
NOTO	RIS	<i>Notolepis rissoi</i>	C	63.4.1	A	0
NOTS	BOL	<i>Notoscopelus bolini</i>	C	58.17.5	A	0
NOTS	ELO	<i>Notoscopelus elongatus</i>	C	58.17.3	A	0
NOTS	KRO	<i>Notoscopelus kroyerii</i>	C	58.17.4	A	0
OBLA	MEL	<i>Oblada melanura</i>	C	139.6.1	A	0
OCEN	ERI	<i>Ocenebra erinacea</i>	R	RIEDL	E	0
OCTO	DEP	<i>Octopus defilippi</i>	F	OCT Oct 10	C	0
OCTO	MAC	<i>Octopus macropus</i>	F	OCT Oct 2	C	0
OCTO	SAL	<i>Octopus salutii</i>	F	OCT Oct 23	C	0
OCTO	SPP	<i>Octopus spp</i>	F	OCT Oct	C	0

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
OCTO	TET	<i>Pteroctopus tetracirrhus</i>	F	OCT Pter 1	C	0
OCTO	VUL	<i>Octopus vulgaris</i>	F	OCT Oct 1	C	0
OCYT	TUB	<i>Ocythoe tuberculata</i>	F	OCY ocy 1	C	0
ODON	FER	<i>Odontaspis ferox</i>	C	5.1.1	A	0
ODON	TAU	<i>Eugonphodus (Odontaspis) taurus</i>	C	5.1.3	A	0
OEDA	LAB	<i>Oedalechilus labeo</i>	C	181.4.1	A	0
OLIG	ATE	<i>Oligopus ater</i>	C	172.1.1	A	0
ONYC	BAN	<i>Onychoteuthis banksi</i>	F	ONYCHO	C	0
ONYC	SPP	<i>Onychoteuthis spp</i>	F	ONYCHO	C	0
OPDI	BAR	<i>Ophidion barbatum</i>	C	173.1.1	A	0
OPDI	ROC	<i>Ophidion rochei</i>	C	173.1.2+3	A	0
OPHC	RUF	<i>Ophichthus rufus</i>	C	86.1.2	A	0
OPHI	SER	<i>Ophisurus serpens</i>	C	86.4.1	A	0
OPHO	FRA	<i>Ophiothrix fragilis</i>	R	RIEDL	E	0
OPIS	SPP	<i>Opisthobranchia spp</i>			E	0
OPLO	SPP	<i>Oplophoridae</i>	Z	Z	B	m
OPTO	AGA	<i>Opistoteuthis agassizii</i>		FAUNA IBER	C	m
OSTR	EDU	<i>Ostrea edulis</i>	F	OSTR Ostr 1	D	0
OSTR	SPP	<i>Ostrea spp.</i>	R	RIEDL	E	0
OXYN	CEN	<i>Oxynotus centrina</i>	C	15.1.1	A	0
PAGE	ACA	<i>Pagellus acarne</i>	C	139.7.2	A	0
PAGE	BOG	<i>Pagellus bogaraveo</i>	C	139.7.3	A	0
PAGE	ERY	<i>Pagellus erythrinus</i>	C	139.7.1	A	0
PAGI	ERE	<i>Paguristes eremita</i>			B	m
PAGU	ALA	<i>Pagurus alatus</i>	Z	Z	B	m
PAGU	CUA	<i>Pagurus cuanensis</i>			B	m
PAGU	EXC	<i>Pagurus excavatus</i>	Z	Z	B	m
PAGU	FOR	<i>Pagurus forbesii</i>	Z	Z	B	m
PAGU	PRI	<i>Pagurus prideauxi</i>	Z	Z	B	m
PALI	ELE	<i>Palinurus elephas</i>	F	PALIN Palin 1	B	m
PALI	MAU	<i>Palinurus mauritanicus</i>	F	PALIN Palin 3	B	m
PAND	PRO	<i>Pandalina profunda</i>	F	PANDL	B	m
PAPA	NAR	<i>Parapandalus narval</i>	F	PANDL Parapnd	B	m
PAPE	LON	<i>Parapenaeus longirostris</i>	F	PEN Parap 1	B	m
PAPO	HUM	<i>Parapristipoma humile</i>	C	136.3.1	A	0
PAPO	OCT	<i>Parapristipoma octolineatum</i>	C	136.3.2	A	0
PARA	LEP	<i>Paraliparis leptochirus</i>	C	192.3.3	A	0
PARL	COR	<i>Paralepis coregonoides</i>	C	63.1	A	0
PARL	SPE	<i>Paralepis speciosa</i>	F	PARALEP	A	0
PARO	CUV	<i>Paromola cuvieri</i>	F	HOM Par 1	B	m
PART	ANG	<i>Partenope angulifrons</i>	Z	Z	B	m
PART	MAC	<i>Partenope macrochelos</i>	Z	Z	B	m
PART	MAS	<i>Partenope massena</i>	Z	Z	B	m
PASI	MUL	<i>Pasiphaea multidentata</i>	F	PASI Pasi 1	B	m
PASI	SIV	<i>Pasiphaea sivado</i>	F	PASI Pasi 2	B	m
PECT	JAC	<i>Pecten jacobaeus</i>	F	PECT Pect 1	D	0
PECT	MAX	<i>Pecten maximus</i>	F	PECT	D	0
PELT	ATR	<i>Peltodoris atromaculata</i>	R	RIEDL	E	0
PENA	KER	<i>Penaeus kerathurus</i>	F	PEN Pen 1	B	m
PENN	PHO	<i>Pennatula phosphorea</i>			D	0
PERC	GRA	<i>Periclimenes granulatus</i>	Z	Z	B	m
PERI	CAT	<i>Peristedion cataphractum</i>	C	186.1.1	A	0
PHAL	GRA	<i>Phallium granulatum</i>	F	CASS Phal 1	D	0
PHIL	ECH	<i>Philoceras echinulatus</i>	F	CRANG	B	m
PHOT	SPP					
PHRY	REG	<i>Phrynorhombus regius</i>	C	195.3.1	A	0
PHYI	BLE	<i>Phycis bliernnoides</i>	C	101.15.2	A	0
PHYI	PHY	<i>Phycis phycis</i>	C	101.15.1	A	0
PHYL	TRU	<i>Phylonotus (Murex) (=Trunculariopsis)</i>	F	MUR Phyl 1	D	0
PHYS	DAL	<i>Physiculus dalwigki</i>	C	103.8.1	A	0
PILU	SPI	<i>Pilumnus spinifer</i>	Z	Z	B	m
PILU	VIL	<i>Pilumnus villosissimus</i>	Z	Z	B	m
PINN	NOB	<i>Pinna nobilis</i>	F	PINN Pinn 1	D	0
PINN	PEC	<i>Pinna pectinata</i>	R	RIEDL	E	0

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
PINO	PIN	<i>Pinnotheres pinnotheres</i>	Z	Z	B	m
PISA	ARN	<i>Pisa armata</i>	Z	Z	B	m
PISA	NOD	<i>Pisa nodipes</i>	Z	Z	B	m
PISI	LON	<i>Pisidia longicornis</i>	Z	Z	B	m
PLAT	FLE	<i>Platichys flesus</i>	C	197.8.1	A	0
PLEO	MED	<i>Plectorhinchus mediterraneus</i>	C	136.4.1	A	0
PLER	MEC	<i>Pleurobranchia meckely</i>	R	RIEDL	E	0
PLES	ACA	<i>Plesionika acanthonotus</i>	Z	Z	B	m
PLES	ANT	<i>Plesionika antigai</i>	Z	Z	B	m
PLES	EDW	<i>Plesionika edwardsii</i>	F	PANDL Plesio 2	B	m
PLES	GIG	<i>Plesionika giglioli</i>	Z	Z	B	m
PLES	HET	<i>Plesionika heterocarpus</i>	F	PANDL Plesio 8	B	m
PLES	MAR	<i>Plesionika martia</i>	F	PANDL Plesio 1	B	m
PLEU	PIL	<i>Pleurobranchia pileus</i>			E	0
POLA	RIS	<i>Polyacanthonotus rissoanus</i>	C	89.2.1	A	0
POLB	HEN	<i>Polybius henslowi</i>	F	PORT	B	m
POLC	TYP	<i>Polycheles typhlops</i>	Z	Z	B	m
POLY	AME	<i>Polyprion americanum</i>	C	124.7.1	A	0
POMA	BEN	<i>Pomadasy incisus (benetti)</i>	C	136.1.1	A	0
POMS	MAR	<i>Pomatoschistus marmoratus</i>	C	162.21.4	A	0
POMS	MIC	<i>Pomatoschistus microps</i>	C	162.21.5	A	0
POMS	MIN	<i>Pomatoschistus minutus</i>	C	162.21.1	A	0
POMT	SAL	<i>Pomatomus saltator</i>	C	129.1.1	A	0
PONI	KUH	<i>Pontinus kuhlii</i>	C	184.3.1	A	0
PONP	NOR	<i>Pontophilus norvegicus</i>	Z	Z	B	m
PONP	SPI	<i>Pontophilus spinosus</i>	F	CRANG Pontop 1	B	m
PONT	CAT	<i>Pontocaris cataphractus</i>	Z	Z	B	m
PONT	LAC	<i>Pontocaris lacazei</i>	F	CRANG Pont 1	B	m
PRIO	GLA	<i>Prionace glauca</i>	C	13.8.1	A	0
PROC	EDU	<i>Processa edulis</i>	F	PROC Proc 2	B	m
PROC	MED	<i>Processa canaliculata (mediterranea)</i>	F	PROC Proc 1	B	m
PROC	NOU	<i>Processa nouveli</i>	F	PROC	B	m
PROS	SPP	<i>Prosobranchia spp</i>			E	0
PSAM	MIC	<i>Psamechinus microtuberculatus</i>	R	RIEDL	E	0
PSEN	PEL	<i>Psenes pellucidus</i>	C	177.3.2	A	0
PSET	MAX	<i>Psetta maxima</i>	C	195.4.1	A	0
PSEV	CAR	<i>Pseudosimnia carnea</i>		D'Angelo	E	m
PTEO	BOV	<i>Pteomylaeus bovinus</i>	C	23.2.1	A	0
PTER	HIR	<i>Pteria hirundo</i>	F	PTER	D	0
PUNT	PUN	<i>Diplodus (Puntazzo) puntazzo</i>	C	137.8.1	A	0
RAJA	ALB	<i>Raja alba</i>	C	21.1.18	A	0
RAJA	AST	<i>Raja asterias</i>	C	21.1.2	A	0
RAJA	BAT	<i>Raja batis</i>	C	21.1.10	A	0
RAJA	BRA	<i>Raja brachyura</i>	C	21.1.3	A	0
RAJA	CIR	<i>Raja circularis</i>	C	21.1.14	A	0
RAJA	CLA	<i>Raja clavata</i>	C	21.1.4	A	0
RAJA	FUL	<i>Raja fullonica</i>	C	21.1.13	A	0
RAJA	MEL	<i>Raja melitensis</i>	C	21.1.21	A	0
RAJA	MIR	<i>Raja miraletus</i>	C	21.1.1	A	0
RAJA	MON	<i>Raja montagui</i>	C	21.1.7	A	0
RAJA	NAE	<i>Raja naevus</i>	C	21.1.15	A	0
RAJA	OXY	<i>Raja oxyrhynchus</i>	C	21.1.12	A	0
RAJA	POL	<i>Raja polystigma</i>	C	21.1.22	A	0
RAJA	RDA	<i>Raja radula</i>	C	21.1.23	A	0
RAJA	UND	<i>Raja undulata</i>	C	21.1.25	A	0
REGA	GLE	<i>Regalecus glesne</i>	C	106.1.1.	A	0
RHIN	CEM	<i>Rhinobatos cemiculus</i>	C	19.1.2	A	0
RHIN	RHI	<i>Rhinobatos rhinobatos</i>	C	19.1.1	A	0
RHIP	MAR	<i>Rhinoptera marginata</i>	C	24.1.1	A	0
RHYN	HEP	<i>Rhynchogadus hepaticus</i>	C	103.9.1	A	0
RICH	FRE	<i>Richardina fredericii</i>	Z	Z	A	0
RISS	DES	<i>Rissoides desmaresti</i>	F	SQUIL	D	0
RISS	PAL	<i>Rissoides pallidus</i>	F	SQUIL	B	m
ROCH	CAR	<i>Rochinia carpenteri</i>	Z	Z	B	m

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
ROND	MIN	<i>Rondeletiola minor</i>	F	SEPIOL	C	0
ROSS	MAC	<i>Rossia macrosoma</i>	F	SEPIOL Ross 1	C	0
SADA	SAR	<i>Sarda sarda</i>	C	158.4.1	A	0
SALO	TRU	<i>Salmo trutta trutta</i>	C	45.1.2	A	0
SARD	PIL	<i>Sardina pilchardus</i>	C	33.3.1	A	0
SARI	AUR	<i>Sardinella aurita</i>	C	33.4.1	A	0
SARI	MAD	<i>Sardinella maderensis</i>	C	33.4.2	A	0
SARP	SAL	<i>Sarpa salpa</i>	C	139.9.1	A	0
SCAE	UNI	<i>Scaevargus unicolor</i>	F	OCT Scae 1	C	0
SCAL	SCA	<i>Scalpelum scalpelum</i>	R	Riedl	B	m
SCAP	NIG	<i>Scaphander lignarius</i>			D	0
SCHE	OVA	<i>Schedophilus ovalis</i>	C	176.3.2	A	0
SCIA	UMB	<i>Sciaena umbra</i>	C	137.1.1	A	0
SCOB	SAU	<i>Scomberesox saurus</i>	C	91.1.1	A	0
SCOH	RHO	<i>Scophthalmus rhombus</i>	C	195.1.1	A	0
SCOM	PNE	<i>Scomber (Pneumatophorus) japonicus</i>	C	156.1.2	A	0
SCOM	SCO	<i>Scomber scombrus</i>	C	156.1.1	A	0
SCOR	ELO	<i>Scorpaena elongata</i>	C	184.1.3	A	0
SCOR	LOP	<i>Scorpaena loppei</i>	C	184.1.5	A	0
SCOR	MAD	<i>Scorpaena maderensis</i>	C	184.1.6	A	0
SCOR	NOT	<i>Scorpaena notata</i>	C	184.1.7	A	0
SCOR	POR	<i>Scorpaena porcus</i>	C	184.1.1	A	0
SCOR	SCO	<i>Scorpaena scrofa</i>	C	184.1.8	A	0
SCYL	ARC	<i>Scyllarus arctus</i>	F	SCYL Scylr 1	B	m
SCYL	LAT	<i>Scyllarides latus</i>	F	SCYL Scylr 1	B	m
SCYL	PYG	<i>Scyllarus pygmaeus</i>	F	SCYL Scylr 2	B	m
SCYM	LIC	<i>Dalatias (Scymnorhinus) licha</i>	C	16.4.3	A	0
SCYO	CAN	<i>Scyliorhinus canicula</i>	C	11.1.1	A	0
SCYO	STE	<i>Scyliorhinus stellaris</i>	C	11.1.2	A	0
SEPE	NEG	<i>Sepietta neglecta</i>	F	SEPIOL	C	0
SEPE	OBS	<i>Sepietta obscura</i>	F	SEPIOL	C	0
SEPE	OWE	<i>Sepietta oweniana</i>	F	SEPIOL	C	0
SEPE	SPP	<i>Sepietta spp.</i>	F	SEPIOL	C	0
SEPI	ELE	<i>Sepia elegans</i>	F	SEP Sep 3	C	0
SEPI	OFF	<i>Sepia officinalis</i>	F	SEP Sep 1	C	0
SEPI	ORB	<i>Sepia orbignyana</i>	F	SEP Sep 4	C	0
SEPO	AFF	<i>Sepiola affinis</i>	F	SEPIOL	C	0
SEPO	INT	<i>Sepiola intermedia</i>	F	SEPIOL	C	0
SEPO	LIG	<i>Sepiola ligulata</i>	F	SEPIOL	C	0
SEPO	ROB	<i>Sepiola robusta</i>	F	SEPIOL	C	0
SEPO	RON	<i>Sepiola rondeleti</i>	F	SEPIOL	C	0
SEPO	SPP	<i>Sepiola spp</i>	F	SEP	C	0
SERA	ATR	<i>Serranus atricauda</i>	C	124.1.2	A	0
SERA	CAB	<i>Serranus cabrilla</i>	C	124.1.1	A	0
SERA	HEP	<i>Serranus hepatus</i>	C	124.1.3	A	0
SERA	SCR	<i>Serranus scriba</i>	C	124.1.4	A	0
SERG	ARC	<i>Sergestes arcticus</i>	Z	Z	B	m
SERG	ROB	<i>Sergestes robustus</i>	Z	Z	B	m
SERG	SAR	<i>Sergestes sargassi (= henseri)</i>	Z	Z	B	m
SERI	DUM	<i>Seriola dumetili</i>	C	131.9.1	A	0
SOLE	IMP	<i>Solea impar</i>	C	198.1.2	A	0
SOLE	KLE	<i>Solea kleini</i>	C	198.1.3	A	0
SOLE	LAS	<i>Solea lascais</i>	C	198.1.4	A	0
SOLE	SEN	<i>Solea senegalensis</i>	C	198.1.6	A	0
SOLE	VUL	<i>Solea vulgaris</i>	C	198.1.1	A	0
SOLO	MEM	<i>Solenocera membranacea</i>	F	SOLENO Soleno	B	m
SPAR	AUR	<i>Sparus aurata</i>	C	139.1.1	A	0
SPAR	CAE	<i>Pagrus (Sparus) coelestictus</i>	C	139.11.2	A	0
SPAR	PAG	<i>Pagrus (Sparus) pagrus</i>	C	139.11.3	A	0
SPHO	CUT	<i>Sphoeroides cutaneus</i>	C	204.3.2	A	0
SPHY	SPY	<i>Sphyræna sphyræna</i>	C	180.1.1	A	0
SPIC	FLE	<i>Spicara flexuosa</i>	C	141.2.2	A	0
SPIC	MAE	<i>Spicara maena</i>	C	141.2.1	A	0
SPIC	SMA	<i>Spicara smaris</i>	C	141.2.3	A	0

Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
SPIS	SPP	<i>Spisula spp</i>	F	MACTR	E	0
SPIS	SUB	<i>Spisula subtrucata</i>	F	MACTR	E	0
SPOD	CAN	<i>Spondyliosoma cantharus</i>	C	139.10.1	A	0
SPRA	SPR	<i>Sprattus sprattus</i>	C	33.5.1	A	0
SQUA	ACA	<i>Squalus acanthias</i>	C	16.1.1	A	0
SQUA	BLA	<i>Squalus blainvillei</i>	C	16.1.2	A	0
SQUI	MAN	<i>Squilla mantis</i>	F	SQUIL Squil 5	B	m
SQUT	ACU	<i>Squatina aculeata</i>	C	17.1.2	A	0
SQUT	OCL	<i>Squatina oculata</i>	C	17.1.3	A	0
SQUT	SPP	<i>Squatina spp</i>	C	17.1	A	0
SQUT	SQU	<i>Squatina squatina</i>	C	17.1.1	A	0
STEP	DIA	<i>Stephanolepis diaspros</i>	C	202.1.2	A	0
STIC	REG	<i>Stichopus regalis</i>	F	STICH Stich 1	D	0
STOL	LEU	<i>Stoloteuthis leucoptera</i>	F	SEPIOL	C	0
STOM	BOA	<i>Stomias boa</i>	C	41.1.1	A	0
STRO	FIA	<i>Stromateus fiatola</i>	C	179.1.1	A	0
SUBE	CAR	<i>Suberites carnosus</i>			D	0
SUBE	DOM	<i>Suberites domuncula</i>			D	0
SUBE	SPP	<i>Suberites spp.</i>			D	0
SYMB	VER	<i>Symbolophorus veranyi</i>	C	58.19.1	A	0
SYMD	CIN	<i>Symphodus cinereus</i>	C	145.9.3	A	0
SYMD	MED	<i>Symphodus mediterraneus</i>	C	145.9.6	A	0
SYMD	OCE	<i>Symphodus ocellatus</i>	C	145.9.9	A	0
SYMD	ROS	<i>Symphodus rostratus</i>	C	145.9.1	A	0
SYMD	TIN	<i>Symphodus tinca</i>	C	145.9.12	A	0
SYMP	LIG	<i>Symphurus ligulatus</i>	C	199.2.2	A	0
SYMP	NIG	<i>Symphurus nigrescens</i>	C	199.2.1	A	0
SYND	SAU	<i>Synodus saurus</i>	C	51.1.2	A	0
SYNG	ACU	<i>Syngnathus acus</i>	C	97.1.1	A	0
SYNG	PHL	<i>Syngnathus phlegon</i>	C	97.1.3.	A	0
SYNG	TAE	<i>Syngnathus taenionotus</i>	C	97.1.6	A	0
SYNG	TYP	<i>Syngnathus typhle</i>	C	97.1.8	A	0
TAEN	GRA	<i>Taeniura grabata</i>	C	22.4.1	A	0
TELL	SPP	<i>Tellina spp</i>	F	TELL	E	0
TETH	FIM	<i>Tethys fimbria</i>			C	0
TODA	SAG	<i>Todarodes sagittatus</i>	F	OMMAS Todarod	C	0
TODI	EBL	<i>Todaropsis eblanae</i>	F	OMMAS Todarod	C	0
TORP	MAR	<i>Torpedo marmorata</i>	C	20.1.2	A	0
TORP	NOB	<i>Torpedo nobiliana</i>	C	20.1.3	A	0
TORP	TOR	<i>Torpedo torpedo</i>	C	20.1.1	A	0
TRAC	MED	<i>Trachurus mediterraneus</i>	C	131.10.3	A	0
TRAC	PIC	<i>Trachurus picturatus</i>	C	131.10.4	A	0
TRAC	TRA	<i>Trachurus trachurus</i>	C	131.10.1	A	0
TRAH	ARA	<i>Trachinus araneus</i>	C	148.1.2	A	0
TRAH	DRA	<i>Trachinus draco</i>	C	148.1.1	A	0
TRAH	RAD	<i>Trachinus radiatus</i>	C	148.1.3	A	0
TRAR	TRA	<i>Trachyrhynchus trachyrhynchus</i>	C	99.1.1	A	0
TRAY	CRI	<i>Trachyscorpia cristulata</i>	C	184.7.1	A	0
TRIG	LUC	<i>Trigla lucerna</i>	C	185.1.2	A	0
TRIG	LYR	<i>Trigla lyra</i>	C	185.1.1	A	0
TRII	LEP	<i>Trichiurus lepturus</i>	C	155.1.1	A	0
TRIP	LAS	<i>Trigloporus lastoviza</i>	C	185.5.1	A	0
TRIS	CAP	<i>Trisopterus minutus capelanus</i>	C	101.11.1	A	0
TRIS	LUS	<i>Trisopterus luscus</i>	C	101.11.3	A	0
TRIT	NOD	<i>Charonia (Triton) rubicunda (nodifer)</i>	F	CYM Char 1	D	0
TURR	COM	<i>Turritella comunnis</i>	F	D12	E	0
TURR	SIM	<i>Turris similis</i>		D'Angelo	E	0
TURR	SPP	<i>Turritella spp</i>	F	TURR	D	0
UMBA	MED	<i>Umbraculum mediterraneum</i>			E	0
UMBR	CAN	<i>Umbrina canariensis</i>	C	137.4.2	A	0
UMBR	CIR	<i>Umbrina cirrosa</i>	C	137.4.1	A	0
UMBR	RON	<i>Umbrina ronchus</i>	C	137.4.3	A	0
URAN	SCA	<i>Uranoscopus scaber</i>	C	149.1.1	A	0
VENU	SPP	<i>Venus spp.</i>	F	VEN	D	0



Genre	Espèce	Nom scientifique	Source	Reference	CATFAU	CODLON
VENU	VER	<i>Venus verrucosa</i>	F	VEN Ven 1	D	0
VINC	ATT	<i>Vinciguerria attenuata</i>	C	37.12.1	A	0
VINC	POW	<i>Vinciguerria poweriae</i>	C	37.12.3	A	0
XANT	COU	<i>Medæus (Xantho) couchi</i>	Z	Z	B	m
XENO	CRI	<i>Xenophora crista</i>	F	XENOPH	E	m
XENO	SPP	<i>Xenophora spp</i>	F	XENOPH	E	m
XIPH	GLA	<i>Xiphias gladius</i>	C	161.1.1	A	0
ZÉUS	FAB	<i>Zeus faber</i>	C	120.1.1	A	0

Source: C: Clofnam; F: FAO; R: Riedl; Z: Zariquiey, 1968

