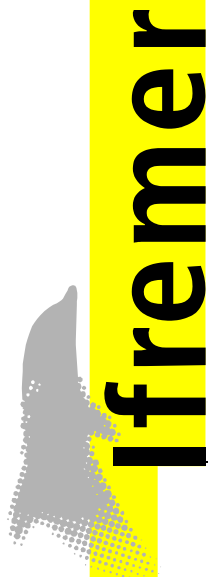


Emilie Rostiaux, Alice Vastel, Joël Vigneau

Octobre 2016



## Obsvente

Protocole d'échantillonnage biologique de la  
pêche maritime française dans les criées



# **Obsvente**

## **Protocole d'échantillonnage biologique de la pêche maritime française dans les criées**



# sommaire

<b>1. Contexte .....</b>	<b>7</b>
<b>2. Préparation d'un échantillonnage .....</b>	<b>7</b>
2.1. Le plan d'échantillonnage .....	7
2.1.1. Ouverture d'un compte WAO Obsvente .....	7
2.1.2. Contenu du plan d'échantillonnage .....	7
2.1.3. Respect du plan d'échantillonnage .....	9
2.2. Choix du navire à échantillonner .....	9
2.3. Préparation du matériel .....	10
2.4. Formulaire de mensuration .....	10
<b>3. Échantillonnage en criée .....</b>	<b>11</b>
3.1. Contact avec le personnel de criée .....	11
3.2. Mesure d'un poisson .....	11
3.3. Méthode d'échantillonnage .....	11
3.4. Échantillonnage simultané .....	12
3.5. Cas particuliers .....	12
3.5.1. Les raies et requins .....	13
3.5.2. Les baudroies .....	13
3.5.3. Les petits pélagiques .....	13
3.6. Échantillonnage spécifique .....	14
3.6.1. Langoustine .....	14
3.6.2. Homard, araignée, tourteau .....	14
3.6.3. La coquille Saint-Jacques .....	14
3.6.4. Les anguilles .....	15
3.6.5. Espèces de Méditerranée .....	15
3.7. Bonnes pratiques .....	16
<b>4. Saisie de l'échantillonnage .....</b>	<b>17</b>
<b>5. Archivage des échantillonnages .....</b>	<b>17</b>
<b>6. Résumé des documents de travail .....</b>	<b>17</b>
<b>Annexe 1 – Liste des espèces par ordre de priorité et observations associées</b>	<b>18</b>
<b>Annexe 2 – Feuille de mensuration espèces non sexées .....</b>	<b>26</b>
<b>Annexe 3 – Feuille de mensuration espèces sexées .....</b>	<b>27</b>
<b>Annexe 4 – Feuille de mensuration baudroies .....</b>	<b>28</b>
<b>Annexe 5 – Feuille de mensuration petits pélagiques .....</b>	<b>29</b>
<b>Annexe 6 – Feuille de mensuration coquille Saint-Jacques .....</b>	<b>30</b>

## **sommaire**

<b>Annexe 7 – Formulaire d’archivage.....</b>	<b>31</b>
<b>Référence bibliographique et crédits photos .....</b>	<b>32</b>

# 1. Contexte

L'action Echantillonnages biologiques des captures a pour objet de réaliser des échantillonnages en taille des débarquements des navires de pêche professionnels dans les principaux points de débarquement en France métropolitaine, selon le programme national avalisé par les services de la Commission européenne et dans le cadre plus général de l'action dédiée et dénommée **Observation des ventes** (acronyme ObsVente).

L'objectif est de produire des structures en taille des débarquements des principales espèces commerciales pour les besoins des évaluations de stocks par les Organisations Régionales de Gestion des Pêches (ORGP) et autres instances scientifiques internationales compétentes (comme le CIEM), conformément aux obligations internationales de la Communauté et de ses États Membres (règlement (CE) N°199/2008, article 20).

## 2. Préparation d'un échantillonnage

### 2.1. Le plan d'échantillonnage

#### 2.1.1. Ouverture d'un compte WAO Obsvente

Le plan d'échantillonnage est consultable sur le logiciel WAO :

<http://www.ifremer.fr/wao/obsvente/sampling-plan.action>

Pour accéder à cet outil, créez votre compte en renseignant le formulaire disponible sur les liens suivants :

- Pour les prestataires : <http://forms.ifremer.fr/sih/enregistrement-nouvel-observateur-prestataire-sih/>
- Pour les agents ifremer : <http://forms.ifremer.fr/sih/enregistrement-nouvel-observateur-ifremer-sih/>

Le guichet d'assistance Harmonie vous communiquera ensuite votre identifiant et mot de passe.

#### 2.1.2. Contenu du plan d'échantillonnage

Chacune des strates d'échantillonnage est décrite par un ou plusieurs lieux et un type de métier de pêche et reçoit un identifiant unique (ex : 2017\_V0353 pour le chalutage de fond côtier opéré par des navires <18m ciblant les espèces démersales et opérant à partir de Fécamp, Dieppe ou Boulogne/Mer) L'ensemble des strates d'échantillonnage constitue le plan d'échantillonnage consigné sur le logiciel WAO. La notion de métier rend compte de l'activité d'un navire définie en toute rigueur par le type d'engin utilisé, les espèces recherchées (espèces cibles) et la zone de pêche fréquentée. Une unité d'échantillonnage des débarquements est une marée appartenant à l'ensemble des marées d'une strate d'échantillonnage.

Les métiers dont les apports sont à échantillonner en taille ont été sélectionnés en fonction de leur importance en termes d'effort de pêche, de volume des débarquements et/ou de la valeur de ceux-ci.

Chaque ligne du plan d'échantillonnage est décrite par :

- un secteur (Atlantique Nord, Manche Ouest, etc.)

- une zone de pêche
- un ou plusieurs quartiers maritimes
- Une liste de criées ou points de débarquements, ou à défaut, la criée principale du quartier maritime
- un ou plusieurs métiers
- une stratégie d'échantillonnage (simultané ou spécifique)

### L'échantillonnage simultané

Il consiste à mesurer, pour chaque marée échantillonnée, toutes les espèces prédéfinies dans le plan.

Sur le terrain, les mensurations s'effectuent par catégorie commerciale (celles pratiquées par le patron pêcheur). Pour la marée d'un navire donné, toutes les catégories de chaque espèce considérée doivent être échantillonnées. Certaines catégories peuvent faire l'objet de tris complémentaires notamment lorsque l'appellation commerciale regroupe un mélange d'espèces (cas fréquents des baudroies, des raies, des soles ou des encornets). Dans ce cas, vous avez deux solutions :

- trier les espèces préalablement aux mensurations
- identifier chaque espèce au fur et à mesure du processus de mensuration.

Les raies, requins, langoustines et cardines doivent être sexés. Lors de la mensuration de chaque individu, il faut alors annoncer le sexe avant la taille de l'individu afin que la prise de note se fasse de façon fluide.

Le guide de la mensuration<sup>1</sup> indique les règles de mensuration des poissons, mollusques, crustacés, reptiles et mammifères marins applicables aux observations halieutiques

### L'échantillonnage spécifique

Les stocks spécifiques sont les suivants (se référer au plan d'échantillonnage) :

- bar en Golfe de Gascogne, Manche Ouest, Mer Celtique, Manche est, Mer du Nord
- coquille Saint-Jacques en Manche ouest et Manche est
- langoustine en Golfe de Gascogne
- lieu noir de Ouest Ecosse, mer du Nord
- Sardine et anchois en Golfe de Gascogne
- homard, tourteau, araignée en Golfe de Gascogne, Manche ouest, Manche est
- anguille en Méditerranée
- Cas des OTB/OTM des espèces de méditerranée (bar, anchois, lottes, merlu, rougets, poulpes, sardine, sole, dorade) échantillonnés avec des objectifs trimestriels, après la vente en criée en nombre de poissons par catégorie commerciale.

DRB_MOL	Drague à mollusques	Stock spé
OTM_DEF PTM_DEF	Chalutage de fond	Stock spé
DRB_MOL	Coquilles saint jacques Drague à mollusques	Stock spé
PTM_DEF OTM_DEF	Chalutage de fond	Stock spé

Exemple de surbrillance d'une espèce dans le logiciel WAO

Le nombre d'échantillonnages mensuels à réaliser est indiqué par mois pour chaque ligne du plan (cf. page suivante). Il est défini pour l'année et peut varier d'une année à l'autre.

<sup>1</sup> <http://archimer.ifremer.fr/doc/00001/6237/7655.pdf>



MÉTIER ÉCHANTILLONNÉS							EFFORT D'OBSERVATION EN NOMBRE DE SORTIES (RÉALISÉ + ESTIMÉ) / PLANIFIÉ														
Code ligne	Programme ou règlement rattachement	Division	Quartiers maritimes	Autre(s) info(s)	MÉTIER Code DCFE	MÉTIER Libellé	Stratégie d'échantillonnage	01 2015	02 2015	03 2015	04 2015	05 2015	06 2015	07 2015	08 2015	09 2015	10 2015	11 2015	12 2015	Total	Nombre d'observations
Atlantique Nord																					
Golfe de Gascogne																					
2	V0124 EU-MAP		Villa, Villib, Villid, Ville	Brest, Morlaix	FPO_CRU	Caseyeurs à crustacés	Simultané : Toutes espèces commerciales	0/1	0/1	2/1	0/1	0/1	2/1	0/1	0/1	0/1	0/1	0/1	0/1	4/12 (33%)	2

Exemple de ligne de plan d'échantillonnage dans le logiciel WAO.

**Note** : l'information située dans la colonne « mois », correspond au nombre de sorties à faire dans le mois pour chaque strate d'échantillonnage (exemple : 2 indique 2 sorties à organiser dans le mois, à 2 dates différentes). **La colonne « nombre d'observation » indique le nombre de navires à échantillonner pendant la sortie.** (exemple : 3 indique 3 marées différentes à échantillonner lors de la sortie). Il convient de porter une attention particulière à cette dernière colonne trop souvent négligée.

### 2.1.3. Respect du plan d'échantillonnage

Chaque ligne du plan contient un objectif mensuel qu'il convient de respecter.

Cependant, les conditions météorologiques ne permettent pas toujours de respecter le nombre de sorties prévues en criée. En cas d'absence d'échantillon pour un mois donné, le nombre de sorties peut être réalloué sur le(s) mois suivants, exclusivement à l'échelle du trimestre.

Afin de limiter d'éventuelles répétitions d'échantillonnage d'un même navire, préjudiciables à la qualité des estimations réalisées en aval de la collecte, **chaque opérateur s'engage à ne pas réaliser plus d'une marée par navire et par période de 3 mois courants.** Des exceptions à cette règle peuvent être acceptées, notamment lorsque le panel de navires à échantillonner est faible (grandes flottilles hauturières).

## 2.2. Choix du navire à échantillonner

Dans le logiciel WAO, la ligne de plan que vous échantillonnez stipule l'engin et le groupe d'espèces cible. Avant de se rendre à la criée, il est donc préférable de s'assurer, par téléphone, que les navires pratiquant le bon métier aient prévu de débarquer pour la prochaine vente.

Les numéros de téléphones des criées peuvent être obtenus dans un annuaire ou auprès d'un observateur Ifremer proche de la criée concernée. L'annuaire des observateurs Ifremer est disponible sur le web du SIH, dans la partie « Outils de travail » de l'action Obsvente.

Lors du contact avec la criée, il est utile de rappeler le contexte de votre intervention et de bien préciser qu'il ne s'agit pas de contrôle. Les données collectées sont confidentielles. Elles contribuent à

produire des structures en taille des débarquements des principales espèces commerciales pour les besoins des évaluations de stocks.

## 2.3. Préparation du matériel

Une fois confirmation par la criée, que les navires ciblés débarquent prochainement, il faut prévoir votre matériel. Les criées sont soumises à des normes sanitaires. Vos tenues et le matériel d'échantillonnage doivent être propres. Voici une liste non exhaustive du matériel préconisé :

- ciré
- cotte
- bottes coquées
- vêtements chauds
- gants
- règle (ou ichtyomètre électronique)
- crayons à papier
- taille crayon
- gomme,
- plaquette PVC
- formulaire de mensuration
- guide de mensuration
- liste espèces à échantillonner
- Guide de reconnaissance des espèces
- Liste des unités de mesure et espèce sous taxon
- Caisse étanche

## 2.4. Formulaire de mensuration

Les formulaires terrain à utiliser se trouvent sur le site web du SIH : Description des données>Données collectées>Observation en criée

Il faut prévoir un nombre suffisant de formulaires pour ne pas en manquer une fois en criée.

Il est indispensable de remplir chaque champ du formulaire :

- date : jour où l'échantillonnage débute
- navire : si possible immatriculation du navire et obligatoirement nom complet du navire
- observateur : prénom et nom de l'observateur qui prend note
- espèce : nom de l'espèce échantillonnée
- cat. : catégorie commerciale de l'espèce échantillonnée
- qualité : qualité des caisses échantillonnées, soit A pour les caisses contenant des individus non abîmés et B pour les caisses contenant des individus blessés
- sexe : mâle ou femelle pour les espèces sexées, soit raies, cardines (compléter)
- poids total : poids total du lot figurant sur la dernière caisse supérieure d'une pile, ou à défaut, sur la feuille de vente criée.
- poids échantillonné : poids de la ou des caisses échantillonnées, figurant sur les caisses si elles sont entièrement échantillonnées, ou sinon à peser sur les balances disponibles en criée (si aucune de ces solutions n'est possible, utiliser la relation taille-poids dans le logiciel de saisie Allegro)

Dans le cas de mensurations à l'ichtyomètre électronique se référer au mode d'emploi de l'appareil utilisé.

## 3. Échantillonnage en criée

### 3.1. Contact avec le personnel de criée

A l'arrivée d'une équipe sous la criée, il est indispensable de vous présenter au responsable présent ce jour. Vous pouvez rappeler, comme par téléphone, l'objectif de votre intervention.

En premier lieu, il faut analyser la situation en questionnant le personnel ou en consultant un tableau d'affichage. Vous pouvez alors référencer les navires présents, estimer l'avancée du débarquement des navires, heure de vente prévue et où se placer pour ne pas gêner.

Il est important de repérer le navire prévu, d'observer globalement les espèces et catégories commerciales présentes afin de répartir le travail entre observateurs et faire « l'inventaire » des caisses (cat, poids total...) des espèces à échantillonner.

Ce premier tour de criée permet aussi de déceler certaines spécificités : catégories vidées, catégories « blessées », espèces à sexer, à mesurer au ½ cm inférieur.

### 3.2. Mesure d'un poisson

Pour les mensurations, il faut se référer au « Guide de la mensuration des espèces en halieutique » qui se trouvent sur le site web du SIH, partie « Outils de travail » de l'action Obsvente.

### 3.3. Méthode d'échantillonnage

La méthode d'échantillonnage pour mesurer les individus d'une catégorie doit s'adapter en fonction du cas de figure. Le but étant de mesurer entre 40 et 70 individus d'une catégorie.

- **Les catégories de gros poissons (morues, bar, turbot, églefin, lieu noir, etc.) :**  
On mesure autant de caisses que nécessaire pour totaliser les 40 à 70 individus de l'échantillon, ou toutes les caisses présentes si le nombre total d'individus de la débarque de cette marée pour la catégorie est inférieur à 40 environ.

*Exemples pour 1 catégorie donnée:*

- **Quelques individus présents dans la caisse :** On mesure tous les individus présents et on s'assure qu'il n'y a pas une autre caisse de la même catégorie (auquel cas, on mesure les individus de l'autre caisse aussi).
  - **Entre 35 et 70 individus présents dans une caisse :** On mesure tous les individus présents dans la caisse.
  - **Plusieurs caisses d'environ 20 individus :** On mesure entre 3 et 4 caisses entièrement pour arriver à un total d'environ 70 individus mesurés.
- **Les catégories de petites espèces (sardines, anchois, coquille st-jacques etc.) :**  
On évalue grossièrement le nombre d'individus et la division à effectuer pour obtenir le nombre cible de 35 à 70 individus (privilégier une approche où le risque de se tromper au début générera un nombre supérieur à 70). Le résultat de cette division sera en général deux, trois ou plus rarement quatre. Pour ce faire prendre 2, 3 ou 4 poissons dans la main et mesurer un seul au hasard.

#### Exemples pour 1 catégorie donnée :

- **Entre 40 et 70 individus présents dans une caisse :** On mesure tous les individus présents dans la caisse.
- **Estimation de 120 individus dans une caisse :** On décide de fractionner la caisse par 2. On prend 2 individus dans la main ; on en met 1 de côté et on mesure l'autre. Ainsi, la moitié de la caisse sera échantillonnée soit environ 60 individus. Le poids de l'échantillon est égal à  $\frac{1}{2}$  du poids total de la caisse.

### 3.4. Échantillonnage simultané

L'échantillonnage simultané sous une criée ou sur un point de débarquement consiste sur le terrain à :

1. rechercher parmi les marées disponibles à la vente, lesquelles correspondent au métier échantillonné (association d'un engin de pêche, d'une espèce ou groupe d'espèces cibles et d'une zone de pêche) ;
2. choisir la marée d'un métier identifié comme étant à échantillonner, en s'assurant in situ que le poisson mis à la vente est représentatif de la partie retenue à bord du navire de pêche et donc des apports caractérisant ce métier (i.e. pas de pré-vente, pas de catégories manquantes par le fait de non présentation sous criée, etc.) ;
3. sur la feuille de mensuration (Annexe 2), noter la date d'échantillonnage, le nom de la criée, le nom du navire, le métier pratiqué, la zone de pêche, et le schéma d'échantillonnage ;
4. enregistrer les productions par espèces relatives à la marée échantillonnée ;
5. sélectionner une espèce à échantillonner dans la liste des espèces prioritaires
6. prendre une caisse au hasard (i.e. ne jamais se contenter de prendre la caisse du dessus) pour chacune des espèces et/ou catégories commerciales considérées, et noter le poids total débarqué de l'espèce/catégorie commerciale;
7. mesurer les individus selon la méthode d'échantillonnage la plus adaptée (voir [3.3. Méthode d'échantillonnage](#)) ;
8. finir toute caisse commencée, y compris pour les petites catégories, le renseignement des facteurs d'extrapolation par le poids des échantillons primant alors sur le respect du nombre recommandé à échantillonner ;
9. noter le poids d'échantillonnage (dans le cas des fractions, diviser le poids affiché sur la caisse par la fraction) et le poids total du lot
10. répéter les étapes 5 à 9 pour toutes les espèces à échantillonner ;
11. noter si le schéma d'échantillonnage choisi a été réalisé de manière complète ou non;
12. si le temps imparti et les conditions de travail le permettent, échantillonner une ou plusieurs autres marées en répétant les étapes 2 à 11.

Note : le remplissage de la feuille de mensuration est exhaustif, **tous les champs doivent être impérativement renseignés pour optimiser la saisie et le traitement des données.**

### 3.5. Cas particuliers

Les cas recensés ci-dessous font souvent appel une identification rigoureuse des espèces. Pour cela, différents guides d'identification sont à votre disposition sur le web du SIH, dans la partie « Outils de travail » de l'action Obsvente.

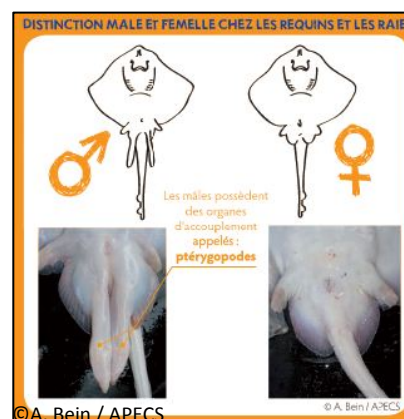
### 3.5.1. Les raies et requins

#### Caisses de mélange de raies

Il est très courant que les caisses de raies contiennent plusieurs espèces de raies. Il faut alors noter le nom de l'espèce sous laquelle la vente se fait. En revanche, si au cours des mensurations, vous constatez qu'un individu n'est pas l'espèce déclarée à la vente, il faut l'identifier et noter les mesures sous la réelle espèce observée. A la saisie, il y a possibilité de faire apparaître ces incohérences. Il est donc important d'en prendre note.

#### Sexage des raies et requins

Les raies et requins mâles se distinguent par la présence de ptérygopodes au niveau de la nageoire pelvienne. Pour les espèces sexées, il faut impérativement utiliser les bordereaux terrain adaptés (Annexe 3)



### 3.5.2. Les baudroies

Deux espèces de baudroie sont pêchées et commercialisées :

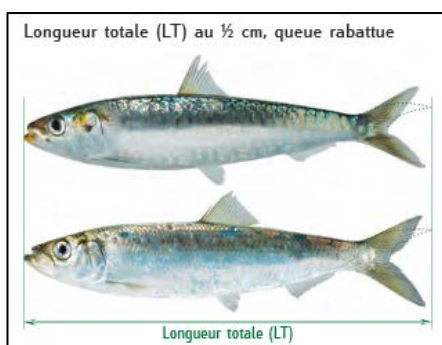
- la baudroie blanche, *Lophius piscatorius*, à péritoine blanc ;
- la baudroie noire, *Lophius budegassa*, à péritoine noire.

Cette espèce étant systématiquement vendue vidée, le péritoine est facilement visible. Les mensurations doivent être faites avec distinction des deux espèces. Il n'est pas utile de les trier avant de les mesurer. Il faut utiliser une feuille de mensuration adaptée aux baudroies pour noter, au fil de l'eau, les mensurations, soit dans la colonne « blanche » soit dans la colonne « noire » (Annexe 4).

Dans le cas d'une mensuration avec un appareil de mesure électronique il est nécessaire de les trier avant.

### 3.5.3. Les petits pélagiques

Les espèces de petits pélagiques comme maquereau, hareng, sardine et anchois sont à mesurer au ½ cm, sur un formulaire adapté (Annexe 5).



## 3.6. Échantillonnage spécifique

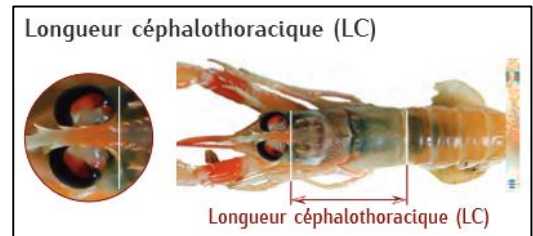
### 3.6.1. Langoustine

#### Sexage des langoustines

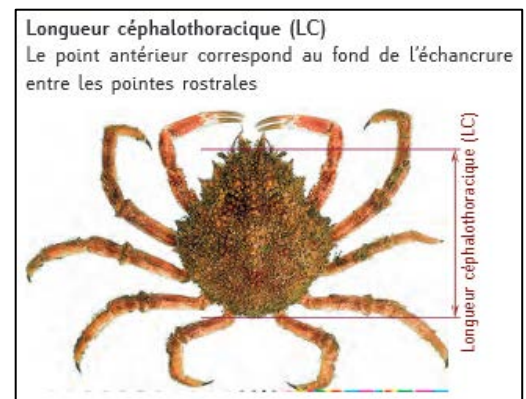
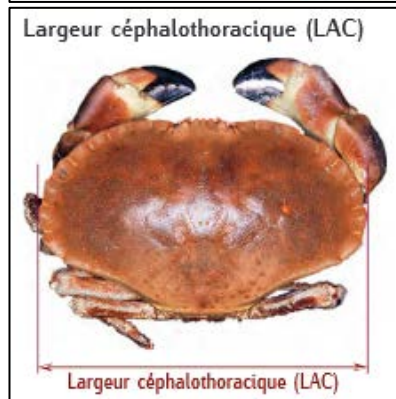
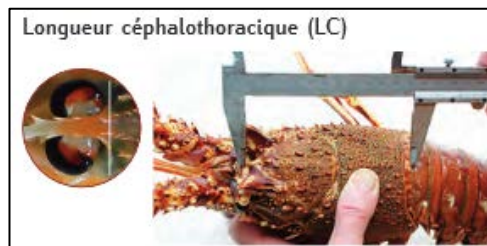
Chez le mâle, le premier pléopode est dur et bien développé alors que celui de la femelle est atrophié.

#### Mensuration des langoustines

La langoustine se mesure de la marge postérieure du creux orbital à la bordure distale dorsale du céphalothorax (Fontaine, Warluzel, 1969).



### 3.6.2. Homard, araignée, tourteau



### 3.6.3. La coquille Saint-Jacques

Coquilles > âge, sens de mensuration : voir le protocole de mensuration et ageage des CSJ écrit par Eric Foucher. Voir si on insère son document dans ce protocole ou si on le met en annexe. Dans son document, seule la partie 2 (identification de l'âge et mensuration des coquilles saint jacques) est utile. Pas la peine de s'encombrer de la première partie (Quelques notions de biologie), il faut rester sur du technique.

Pour l'échantillonnage des coquilles, il faut utiliser la feuille de mensuration dédiée à cette espèce (Annexe 6).

### Stock de Manche est

Dans les criées de Manche est, les coquilles sont débarquées en caisses. Ce sont les mêmes caisses que pour le poisson, elles contiennent 35 kg de coquilles. Il existe 2 catégories de tri commerciales (non renseignées dans le logiciel de saisie Allegro) : les petites et les grosses.

La mensuration des coquilles se fait en respectant ces critères :

- valve inférieure (coquille bombée),
- au ½ cm,
- selon l'axe de symétrie (perpendiculaire à la charnière).

Si les coquilles ont été triées, il faut mesurer :

- 1 caisse de petites où l'on mesure, par âge, 1 petite coquille sur 3 ;
- 1 caisse de grosses où l'on mesure, par âge, 1 coquille sur 2.

Si les coquilles n'ont pas été triées selon leur taille, en petites et grosses, il faut prendre deux caisses de façon aléatoire et mesurer 1 coquille sur 3 dans chaque caisse.

### Stock de Manche ouest

Dans les criées de Manche ouest, les coquilles sont débarquées en sac.

Pour chaque navire, l'échantillon de coquille est de **50 individus âgés**. Le choix des coquilles est aléatoire. On ouvre un sac, on prélève 50 coquilles que l'on trie par âge et que l'on mesure, à l'aide d'un double décimètre, en respectant les critères suivants :

- valve supérieure (coquille plate),
- au mm,
- selon l'axe de symétrie (perpendiculaire à la charnière).



## 3.6.4. Les anguilles

Les anguilles sont échantillonnées en Méditerranée, sur des points de débarquement. Si l'identification s'avère possible, il faut dissocier les deux stades de vie de l'anguille, le stade jeune nommé l' « anguille jaune ou verte » et le stade adulte nommé « anguille argentée, blanche ou fine » selon les endroits. Sinon, cette distinction n'étant pas toujours évidente, l'échantillonnage peut se faire sur un mélange, qui peut être spécifié ainsi dans le logiciel de saisie Allegro.

Les anguilles sont vendues vivantes donc pour des raisons pratiques, elles ne sont pas mesurées mais **pesées individuellement, au gramme près**.

## 3.6.5. Espèces de Méditerranée

Ce cas particulier concerne les espèces suivantes, capturées au chalut et échantillonnées après la vente en criée : bar, anchois, lottes, merlu, rougets, poulpes, sardine, sole, dorade.

Cet échantillonnage a lieu après la vente. Il se fait alors par catégorie commerciale déterminée par la criée, ce sont des catégories dites « terrain ». Ces catégories sont ensuite enregistrées en national par France Agrimer en catégorie dite « UE ».

Un nombre de poissons est donné par espèce, par catégorie UE et par trimestre au début de l'année (ie compteurs). Ceux-ci sont calculés en fonction du débarquement de l'année précédente. Les catégories « terrain » n'étant pas toujours en accord avec les catégories UE, un tableau de correspondance est également fourni (correspondances avec les catégories présentes dans le logiciel Allegro obsvente). Tout changement observé sur le terrain est à signaler pour qu'il soit modifié en amont dans le logiciel.

Les poissons défilent sur un tapis roulant et sont échantillonnés en fonction des compteurs.

Suite aux mensurations, les feuilles de vente sont à récupérer auprès de la criée ou par demande d'extraction SIH.

Les poids doivent alors être élevés à la catégorie « UE » de l'espèce concernée, pour ce bateau et ce jour. Si la catégorie UE regroupe plusieurs catégories terrain, il est alors important d'ajouter ces catégories pour avoir le poids d'élevation correct.

Tous ces éléments sont également détaillés dans le protocole de saisie Allegro.

## 3.7. Bonnes pratiques

### Rangement des caisses de poissons

Rangement des poissons à l'identique, en veillant à ne pas l'abîmer

Glaçage

Prendre des précautions de nettoyages ou d'ordre d'espèce a mesuré dans le cas de certaines espèces « plus salissantes ».

Exemple : l'encre du poulpe

### Commentaires sur le tri des espèces et des individus

Si une équipe est amenée à constater régulièrement des erreurs de tri pour certaines espèces comme les raies et les poissons plats, il convient de rester extrêmement courtois à l'égard du personnel de criée. Les équipes qui procèdent aux échantillonnages ne sont pas dans l'obligation de le signaler car ce n'est en aucun cas une mission de contrôle.

En revanche, si le personnel de criée semble réceptif à certains conseils, vous pouvez délicatement faire part de votre constat.

Concernant les mensurations effectuées, elles ont un rôle scientifique pour la production d'indicateurs biologiques. Si des erreurs de tri sont constatées sur la taille des individus, aucune sensibilisation n'est attendue de la part des observateurs.

Dans certaines criées (e.g. Boulogne/Mer), les observateurs doivent quitter les modules avant l'arrivée des acheteurs. Ce point est à noter lors des prises de contact préalable aux sorties d'échantillonnage.

### Rangement des postes de travail

Les espaces de criée occupés pendant l'échantillonnage doivent être laissés dans un bon état de propreté. Il ne faut pas hésiter à demander un jet d'eau ou une raclette afin de nettoyer les salissures occasionnées par l'échantillonnage.

### Remerciements

Il est toujours cordial de remercier le personnel de criée vous ayant accueilli et ayant facilité votre travail. Cela contribue à conserver de bons contacts pour les futures sorties sous criée.



## 4. Saisie de l'échantillonnage

Il est indispensable de préparer les documents de travail avant de saisir un échantillonnage : mettre au propre les feuilles ou fichiers de mensuration et analyser le bordereau de vente.

La saisie des échantillonnages est développée dans le manuel rédigé spécifiquement pour cela « Obsventes – Saisie pas à pas dans le logiciel Allegro », disponible sur le site web du SIH dans les outils de travail de l'action Obsventes. Le premier niveau de validation consiste à s'assurer que les formulaires Allegro correspondent bien aux formulaires terrains.

## 5. Archivage des échantillonnages

Chaque échantillonnage doit être archivé dans une pochette contenant un formulaire d'archivage (Annexe 7) et **l'ensemble** les feuilles de mensuration.

## 6. Résumé des documents de travail

L'ensemble des documents de travail sont disponibles sur le site web du SIH : <http://sih.ifremer.fr/Description-des-donnees/Donnees-collectees/Observation-en-creee>

- annuaire des observateurs Ifremer,
- formulaires terrain,
- guide de la mensuration des espèces en halieutique,
- guides d'identification,
- protocole de saisie pas à pas dans le logiciel Allegro,
- formulaire d'archivage.

## Annexe 1 – Liste des espèces par ordre de priorité et observations associées

G1 : Espèces sous plan de gestion ou de conservation européen

G2 : Autres espèces régulées au niveau européen

### Atlantique nord — Zones CIEM I, II

Espèces	Nom Latin	Zone/Stock	Groupe d'espèces
Anguille	<i>Anguilla anguilla</i>	I, II	G1
Requin pélerin	<i>Cetorhinus maximus</i>	I,II	G1
Hareng	<i>Clupea harengus</i>	I, II,V	G1
Pocheteau noir	<i>Dipturus oxyrinchus</i>	II	G1
Sagre commun	<i>Etmopterus spinax</i>	II	G1
Cabillaud	<i>Gadus morhua</i>	I, II	G1
Chien espagnol	<i>Galeus melastomus</i>	II	G1
Eglefin	<i>Melanogrammus aeglefinus</i>	I, II	G1
Merlan bleu	<i>Micromesistius poutassou</i>	I-IX, XII, XIV	G1
Crevette nordique	<i>Pandalus borealis</i>	I, II	G1
Lieu noir	<i>Pollachius virens</i>	I, II	G1
Raie lisse	<i>Raja brachyura</i>	I, II	G1
Raie bouclée	<i>Raja clavata</i>	I, II	G1
Raie fleurie	<i>Raja naevus</i>	I,II	G1
Raie radiée	<i>Raja radiata</i>	I,II	G1
Flétan de l'Atlantique	<i>Reinhardtius hippoglossoides</i>	I, II	G1
Saumon	<i>Salmo salar</i>	I, II	G1
Maquereau	<i>Scomber scombrus</i>	II, IIIa, IV, V, VI, VII, VIII, IX	G1
Grand sébaste	<i>Sebastes marinus.</i>	I, II	G1
Sébaste du nord	<i>Sebastes mentella.</i>	I, II	G1
Brosme	<i>Brosme brosme</i>	I, II	G2
Capelan Atlantique	<i>Mallotus villosus</i>	I, II	G2
Chinchard	<i>Trachurus trachurus</i>	IIa, IVa, Vb, VIa, VIIa-c, e-k, VIIIabde	G2
Ange de mer commun	<i>Squatina squatina</i>	All areas	

( c ) To be defined by species according to landing, survey or catch data.

**Mer du Nord et Manche Est — Zones CIEM IV, VIIId**

<b>Espèces</b>	<b>Nom Latin</b>	<b>Zone/Stock</b>	<b>Groupe d'espèces</b>
Anguille	<i>Anguilla anguilla</i>	IV, VIIId	G1
Squale-chagrin de l'Atlantique	<i>Centrophorus squamosus</i>	IV	G1
Aiguillé noir	<i>Centroscyllum fabricii</i>	VIIId	G1
Pailona commun	<i>Centroscymnus coelolepis</i>	VI	G1
Pailona à long nez	<i>Centroscymnus crepidater</i>	VIIId	G1
Requin pélerin	<i>Cetorhinus maximus</i>	IV, VIIId	G1
Hareng	<i>Clupea harengus</i>	IV, VIIId, IIIa	G1
Squale liche	<i>Dalatias licha</i>	VIIId	G1
Pastenague commune	<i>Dasyatis pastinaca</i>	VIIId	G1
Squale-savate commun	<i>Deania calcea</i>	VIIa	G1
Sagre commun	<i>Etmopterus spinax</i>	IV, VIIa	G1
Cabillaud	<i>Gadus morhua</i>	IV, VIIId, IIIa	G1
Chien espagnol	<i>Galeus melastomus</i>	VIIa	G1
Raie circulaire	<i>Leucoraja circularis</i>	VIIId	G1
Baudroie rousse	<i>Lophius budegassa</i>	IV, VIIId	G1
Baudroie commune	<i>Lophius piscatorius</i>	IIIa, IV, VI	G1
Eglefin	<i>Melanogrammus aeglefinus</i>	IV, IIIa	G1
Merlan	<i>Merlangius merlangus</i>	IV, VIIId	G1
Merlu	<i>Merluccius merluccius</i>	IIIa, IV, VI, VII, VIIIab	G1
Merlan bleu	<i>Micromesistius poutassou</i>	I-IX, XII, XIV	G1
Lingue bleue	<i>Molva dypterygia</i>	IV, IIIa	G1
Emissoles	<i>Mustelus spp. ( c )</i>	VIIa	G1
Langoustine	<i>Nephrops norvegicus</i>	all functional units	G1
Crevette nordique	<i>Pandalus borealis</i>	IIIa, IVa East/IVa/IV	G1
Plie	<i>Pleuronectes platessa</i>	IV	G1
Plie	<i>Pleuronectes platessa</i>	VIIId	G1
Lieu noir	<i>Pollachius virens</i>	IV, IIIa, VI	G1
Raie lisse	<i>Raja brachyura</i>	IV	G1
Raie bouclée	<i>Raja clavata</i>	IV, VIIId	G1
Raie douce	<i>Raja montagui</i>	IV, VIIId	G1
Raie fleurie	<i>Raja naevus</i>	IV, VIIId	G1
Raie radiée	<i>Raja radiata</i>	IV, VIIId	G1
Autres raies	<i>Rajidae ( c )</i>	IV, VIIId	G1
Saumon	<i>Salmo salar</i>	IV	G1
Maquereau	<i>Scomber scombrus</i>	II, IIIa, IV, V, VI, VII, VIII, IX	G1
Petite roussette	<i>Scyliorhinus canicula</i>	IV, VIIa	G1
Sébaste du nord	<i>Sebastes mentella</i>	IV	G1
Requins profonds	<i>Shark-like Selachii ( c )</i>	IV	G1
Petits requins	<i>Shark-like Selachii ( c )</i>	IV, VIIId	G1
Sole	<i>Solea solea</i>	IV	G1
Sole	<i>Solea solea</i>	VIIId	G1
Sprat	<i>Sprattus sprattus</i>	IV/VIIde	G1
Aiguillat	<i>Squalus acanthias</i>	IV, VIIId	G1
Ange de mer commun	<i>Squatina squatina</i>	All areas	G1
Ange de mer commun	<i>Squatina squatina</i>	VIIa	G1

Ammodytidés	Ammodytidae	IV	G2
Loup de mer	Anarhichas spp.	IV	G2
Argentine	Argentina spp.	IV	G2
Grondin rouge	Aspitrigla cuculus	IV	G2
Brosme	Brosme brosme	IV, IIIa	G2
Crevette grise	Crangon crangon	IV, VIId	G2
Bar	Dicentrarchus labrax	IV, VIId	G2
Grondin gris	Eutrigla gurnardus	IV	G2
Plie grise	Glyptocephalus cynoglossus	IV	G2
Sébaste chèvre	Helicolenus dactylopterus	IV	G2
Cardine à quatre taches	Lepidorhombus boscii	IV, VIId	G2
Cardine	Lepidorhombus whiffiagonis	IV, VIId	G2
Limande	Limanda limanda	IV, VIId	G2
Grenadier gris	Macrourus berglax	IV, IIIa	G2
Limande sole	Microstomus kitt	IV, VIId	G2
Lingue franche	Molva molva	IV, IIIa	G2
Rouget de vase	Mullus barbatus	IV, VIId	G2
Rouget de roche	Mullus surmuletus	IV, VIId	G2
Coquille Saint-Jacques	Pecten maximus	VIId	G2
Phycis de fond	Phycis blennoides	IV	G2
Phycis de roche	Phycis phycis	IV	G2
Flounder	Platichthys flesus	IV	G2
Turbot	Psetta maxima	IV, VIId	G2
Flétan de l'Atlantique	Reinhardtius hippoglossoides	IV	G2
Barbue	Scophthalmus rhombus	IV, VIId	G2
Chinchard	Trachurus trachurus.	IIa, IVa, Vb, VIa, VIIa-c, e-k, VIIIabde/IIIa, IVbc, VIId	G2
Grondin perlou	Trigla lucerna	IV	G2
Tacaud norvégien	Trisopterus esmarki	IV, IIIa	G2
Saint Pierre	Zeus faber	IV, VIId	G2

( c ) To be defined by species according to landing, survey or catch data.

**Atlantique du Nord-Est et Manche Ouest – Zones CIEM V, VI, VII (excluding d), VIII, IX, X, XII, XIV**

<b>Espèces</b>	<b>Nom Latin</b>	<b>Zone/Stock</b>	<b>Groupe d'espèces</b>
Anguille	<i>Anguilla anguilla</i>	all areas	G1
Sabres	<i>Aphanopus</i> spp.	all areas	G1
Bérycidés	<i>Beryx</i> spp.	all areas, excluding X and IXa	G1
Bérycidés	<i>Beryx</i> spp.	IXa and X	G1
Squale-chagrin commun	<i>Centrophorus granulosus</i>	all areas	G1
Squale-chagrin de l'Atlantique	<i>Centrophorus squamosus</i>	all areas	G1
Aiguillé noir	<i>Centroscyllium fabricii</i>	V, VI, VII, XII	G1
Pailona commun	<i>Centroscymnus coelolepis</i>	all areas	G1
Pailona à long nez	<i>Centroscymnus crepidater</i>	V, VI, VII, IX, X, XII	G1
Requin pélerin	<i>Cetorhinus maximus</i>	All areas	G1
Hareng	<i>Clupea harengus</i>	Vla/VlaN/ Vla S,VIIbc/VIIa/VIIj	G1
Grenadier de roche	<i>Coryphaenoides rupestris</i>	all areas	G1
Squale liche	<i>Dalatias licha</i>	All areas	G1
Pastenague commune	<i>Dasyatis pastinaca</i>	VII, VIII	G1
Squale-savate commun	<i>Deania calcea</i>	V, VI, VII, IX, X, XII	G1
Pocheteau gris	<i>Dipturus batis</i>	V, VI, VII, VIII	G1
Pocheteau noir	<i>Dipturus oxyrinchus</i>	V, VI, VII, VIII	G1
Anchois	<i>Engraulis encrasicolus</i>	IXa (only Cádiz)	G1
Anchois	<i>Engraulis encrasicolus</i>	VIII	G1
Sagre commun	<i>Etmopterus spinax</i>	VI, VII, VIII	G1
Cabillaud	<i>Gadus morhua</i>	Va/Vb/Vla/VIb/VIIa/VIIe-k	G1
Chien espagnol	<i>Galeus melastomus</i>	VI, VII, VIII, IX, X	G1
Hoplostète orange	<i>Hoplostethus atlanticus</i>	all areas	G1
Requin-taupe bleu	<i>Isurus oxyrinchus</i>	All areas	G1
Requin-taupe commun	<i>Lamna nasus</i>	All areas	G1
Cardine à quatre taches	<i>Lepidorhombus boschii</i>	VIIIc, IXa	G1
Cardine	<i>Lepidorhombus whiffiagonis</i>	VI/VII, VIIIabd/VIIIc, IXa	G1
Raie circulaire	<i>Leucoraja circularis</i>	VI, VII, VIII	G1
Raie chardon	<i>Leucoraja fullonica</i>	V, VI, VII, VIII	G1
Baudroie rousse	<i>Lophius budegassa</i>	IV, VI/VIIb-k, VIIIabd	G1
Baudroie rousse	<i>Lophius budegassa</i>	VIIIc, IXa	G1
Baudroie commune	<i>Lophius piscatorius</i>	IV, VI/VIIb-k, VIIIabd	G1
Baudroie commune	<i>Lophius piscatorius</i>	VIIIc, IXa	G1
Eglefin	<i>Melanogrammus aeglefinus</i>	Va/Vb	G1
Eglefin	<i>Melanogrammus aeglefinus</i>	Vla/VIb/VIIa/VIIb-k	G1
Merlan	<i>Merlangius merlangus</i>	Vb/Vla/VIb/VIIa/VIIe-k	G1
Merlu	<i>Merluccius merluccius</i>	IIIa, IV, VI, VII, VIIIab/VIIIc, IXa	G1
Merlan bleu	<i>Micromesistius poutassou</i>	I-IX, XII, XIV	G1
Lingue bleue	<i>Molva dypterygia</i>	all areas, excluding X	G1
Lingue bleue	<i>Molva dypterygia</i>	X	G1
Emissole tachetée	<i>Mustelus asterias</i>	VI, VII, VIII, IX	G1
Emissole lisse	<i>Mustelus mustelus</i>	VI, VII, VIII, IX	G1
Emissole pointillée	<i>Mustelus punctulatus</i>	VI, VII, VIII, IX	G1
Aigle de mer commun	<i>Myliobatis aquila</i>	All areas	G1
Langoustine	<i>Nephrops norvegicus</i>	VI Functional unit	G1
Langoustine	<i>Nephrops norvegicus</i>	VII Functional unit	G1
Langoustine	<i>Nephrops norvegicus</i>	VIII, IX Functional unit	G1
Pageot rose	<i>Pagellus bogaraveo</i>	IXa, X	G1
Plie	<i>Pleuronectes platessa</i>	VIIa/VIIe/VIIfg	G1
Plie	<i>Pleuronectes platessa</i>	VIIbc/VIIh-k/VIII, IX, X	G1

Lieu noir	<i>Pollachius virens</i>	Va/Vb/IV, IIIa, VI	G1
Peau bleue	<i>Prionace glauca</i>	All areas	G1
Pastenague violette	<i>Pteroplatytrygon violacea</i>	All areas	G1
Raie blanche	<i>Raja alba</i>	IX	G1
Raie lisse	<i>Raja brachyura</i>	VII, IX	G1
Raie bouclée	<i>Raja clavata</i>	all areas	G1
Raie mêlée	<i>Raja microocellata</i>	VII, IX	G1
Raie miroir	<i>Raja miraletus</i>	IX	G1
Raie douce	<i>Raja montagui</i>	all areas	G1
Raie fleurie	<i>Raja naevus</i>	all areas	G1
Raie radiée	<i>Raja radiata</i>	V	G1
Autres raies	Rajidae ( c )	all areas	G1
Flétan noir	<i>Reinhardtius hippoglossoides</i>	V, XIV/VI	G1
Saumon	<i>Salmo salar</i>	all areas	G1
Sardine	<i>Sardina pilchardus</i>	VIIIabd/VIIIc, IXa	G1
Maquereau	<i>Scomber scombrus</i>	II, IIIa, IV, V, VI, VII, VIII, IX	G1
Grand sébaste	<i>Sebastes marinus</i>	ICES Sub areas V, VI, XII, XIV & NAFO SA 2 + (Div. 1F + 3K).	G1
Sébaste du nord	<i>Sebastes mentella</i>	ICES Sub areas V, VI, XII, XIV & NAFO SA 2 + (Div. 1F + 3K)	G1
Sole	<i>Solea solea</i>	VIIa/VIIfg	G1
Sole	<i>Solea solea</i>	VIIbc/VIIhjk/IXa/VIIIc	G1
Sole	<i>Solea solea</i>	VIIe	G1
Sole	<i>Solea solea</i>	VIIIab	G1
Aiguillat	<i>Squalus acanthias</i>	all areas	G1
Ange de mer commun	<i>Squatina squatina</i>	All areas	G1
Torpille marbrée	<i>Torpedo marmorata</i>	VIII	G1
Crevettes <i>Pandalus nca</i>	<i>Pandalus spp.</i>	all areas	G2
Cassignier gulliver	<i>Alepocephalus bairdii</i>	VI, XII	G2
Ammodytidés	Ammodytidae	Via	G2
Argentine	<i>Argentina spp.</i>	all areas	G2
Maigre	<i>Argyrosomus regius</i>	all areas	G2
Grondin rouge	<i>Aspitrigla cuculus</i>	all areas	G2
Tourteau	<i>Cancer pagurus</i>	all areas	G2
Congre	<i>Conger conger</i>	all areas, excluding X	G2
Congre	<i>Conger conger</i>	X	G2
Bar	<i>Dicentrarchus labrax</i>	all areas, excluding IX	G2
Bar	<i>Dicentrarchus labrax</i>	IX	G2
Céteau	<i>Dicologoglosa cuneata</i>	VIIIc, IX	G2
Grondin gris	<i>Eutrigla gurnardus</i>	VIIId,e	G2
Plie cynoglosse	<i>Glyptocephalus cynoglossus</i>	VI, VII	G2
Sébaste chèvre	<i>Helicolenus dactylopterus</i>	all areas	G2
Homard	<i>Homarus gammarus</i>	all areas	G2
Sabre argenté	<i>Lepidopus caudatus</i>	IXa	G2
Limande	<i>Limanda limanda</i>	VIIe/VIIa,f-h	G2
Calmar	<i>Loligo vulgaris</i>	all areas, excluding VIIIc, IXa	G2
Calmar	<i>Loligo vulgaris</i>	VIIIc, IXa	G2
Capelan	<i>Mallotus villosus</i>	XIV	G2
Merlan	<i>Merlangius merlangus</i>	VIII/IX, X	G2
Sole panachée	<i>Microchirus variegatus</i>	all areas	G2
Limande sole	<i>Microstomus kitt</i>	all areas	G2
Lingue	<i>Molva molva</i>	all areas	G2
Rouget de roche	<i>Mullus surmuletus</i>	all areas	G2
Pieuvre commune	<i>Octopus vulgaris</i>	all areas, excluding VIIIc, IXa	G2

Pieuvre commune	<i>Octopus vulgaris</i>	VIIIc, IXa	G2
Crevette rose du large	<i>Parapenaeus longirostris</i>	IXa	G2
Phycis de fond	<i>Phycis blennoides</i>	all areas	G2
Phycis de roche	<i>Phycis phycis</i>	all areas	G2
Lieu jaune	<i>Pollachius pollachius</i>	all areas except IX, X	G2
Lieu jaune	<i>Pollachius pollachius</i>	IX, X	G2
Lieu noir	<i>Pollachius virens</i>	VII, VIII	G2
Cernier commun	<i>Polyprion americanus</i>	X	G2
Turbot	<i>Psetta maxima</i>	all areas	G2
Maquereau espagnol	<i>Scomber japonicus</i>	VIII, IX	G2
Barbue	<i>Scophthalmus rhombus</i>	all areas	G2
Seiche	<i>Sepia officinalis</i>	all areas	G2
Dorades	Sparidae	all areas	G2
Chinchard à queue jaune	<i>Trachurus mediterraneus</i>	VIII, IX	G2
Chinchard bleu	<i>Trachurus picturatus</i>	X	G2
Chinchard d'Europe	<i>Trachurus trachurus</i>	IIa, IVa, Vb, VIa, VIIa-c, e-k, VIIIabde/X	G2
Chinchard d'Europe	<i>Trachurus trachurus</i>	VIIIc, IXa	G2
Tacauds	<i>Trisopterus</i> spp.	all areas	G2
Saint-Pierre	<i>Zeus faber</i>	all areas	G2

( c ) To be defined by species according to landing, survey or catch data.

#### Mediterranean Sea and Black Sea

Espèces	Nom Latin	Zone/Stock	Groupe d'espèces
Pocheteau gris	<i>Dipturus batis</i>	All areas	G1
Pastenague violette	<i>Pteroplatytrygon violacea</i>	All areas	G1
Requin à gros yeux	<i>Alopias superciliosus</i>	All areas	G1
Requin renard	<i>Alopias vulpinus</i>	All areas	G1
Anguille	<i>Anguilla anguilla</i>	all areas	G1
Crevette rouge	<i>Aristeomorpha foliacea</i>	all areas	G1
Crevette rouge	<i>Aristeus antennatus</i>	all areas	G1
Requin gris	<i>Carcharhinus plumbeus</i>	All areas	G1
Requin taureau	<i>Carcharias taurus</i>	All areas	G1
Squale-chagrin commun	<i>Centrophorus granulosus</i>	All areas	G1
Requin pélerin	<i>Cetorhinus maximus</i>	All areas	G1
Squale liche	<i>Dalatias licha</i>	All areas	G1
Pocheteau noir	<i>Dipturus oxyrinchus</i>	All areas	G1
Anchois	<i>Engraulis encrasicolus</i>	all areas	G1
Anchois	<i>Engraulis encrasicolus</i>	Black Sea	G1
Sagre commun	<i>Etmopterus spinax</i>	All areas	G1
Hâ	<i>Galeorhinus galeus</i>	All areas	G1
Chien espagnol	<i>Galeus melastomus</i>	All areas	G1
Raie papillon épinseuse	<i>Gymnura altavela</i>	All areas	G1
Requin perlou	<i>Heptranchias perlo</i>	All areas	G1
Requin grisot	<i>Hexanchus griseus</i>	All areas	G1
Voiliers	Istiophoridae	all areas	G1
Requin-taupe bleu	<i>Isurus oxyrinchus</i>	All areas	G1
Requin-taupe commun	<i>Lamna nasus</i>	All areas	G1
Raie circulaire	<i>Leucoraja circularis</i>	All areas	G1
Raie de Malte	<i>Leucoraja melitensis</i>	All areas	G1
Merlu	<i>Merluccius merluccius</i>	all areas	G1
Rouget de vase	<i>Mullus barbatus</i>	all areas	G1
Rouget de roche	<i>Mullus surmuletus</i>	all areas	G1

Emissole tachetée	<i>Mustelus asterias</i>	All areas	G1
Emissole lisse	<i>Mustelus mustelus</i>	All areas	G1
Emissole pointillée	<i>Mustelus punctulatus</i>	All areas	G1
Aigle de mer commun	<i>Myliobatis aquila</i>	All areas	G1
Langoustine	<i>Nephrops norvegicus</i>	all areas	G1
Requin féroce	<i>Odontaspis ferox</i>	All areas	G1
Cenrine commune	<i>Oxynotus centrina</i>	All areas	G1
Crevette rose de large	<i>Parapenaeus longirostris</i>	all areas	G1
Peau bleue	<i>Prionace glauca</i>	All areas	G1
Peau bleue	<i>Prionace glauca</i>	All areas	G1
Poisson-scie tident	<i>Pristis pectinata</i>	All areas	G1
Poisson-scie commun	<i>Pristis pristis</i>	All areas	G1
Turbot	<i>Psetta maxima</i>	Black Sea	G1
Raie étoilée	<i>Raja asterias</i>	All areas	G1
Raie bouclée	<i>Raja clavata</i>	1.3, 2.1, 2.2, 3.1	G1
Raie miroir	<i>Raja miraletus</i>	1.3, 2.1, 2.2, 3.1	G1
Raie brunette	<i>Raja undulata</i>	All areas	G1
Guitare de mer fousseuse	<i>Rhinobatos cemiculus</i>	All areas	G1
Guitare de mer commune	<i>Rhinobatos rhinobatos</i>	All areas	G1
Raie blanche	<i>Rostroraja alba</i>	All areas	G1
Sardine	<i>Sardina pilchardus</i>	all areas	G1
Petite roussette	<i>Scyliorhinus canicula</i>	All areas	G1
Grande roussette	<i>Scyliorhinus stellaris</i>	All areas	G1
Requins	Shark-like Selachii ( c )	all areas	G1
Sole	<i>Solea vulgaris</i>	1.2, 2.1, 3.1	G1
Requin-marteau halicorne	<i>Sphyrna lewini</i>	All areas	G1
Grand requin marteau	<i>Sphyrna mokarran</i>	All areas	G1
Requin-marteau ti-yeux	<i>Sphyrna tudes</i>	All areas	G1
Requin-marteau commun	<i>Sphyrna zygaena</i>	All areas	G1
Sprat	<i>Sprattus sprattus</i>	Black Sea	G1
Aiguillat	<i>Squalus acanthias</i>	Black Sea	G1
Aiguillat	<i>Squalus acanthias</i>	All areas	G1
Aiguillat galludo	<i>Squalus blainvillei</i>	All areas	G1
Ange de mer épineux	<i>Squatina aculeata</i>	All areas	G1
Ange de mer osselé	<i>Squatina oculata</i>	All areas	G1
Ange de mer commun	<i>Squatina squatina</i>	All areas	G1
Thon rouge	<i>Thunnus thynnus</i>	all areas	G1
Torpille marbrée	<i>Torpedo marmorata</i>	All areas	G1
Chinchard à queue jaune	<i>Trachurus mediterraneus</i>	Black Sea	G1
Chinchard d'Europe	<i>Trachurus trachurus</i>	Black Sea	G1
Espadon	<i>Xiphias gladius</i>	all areas	G1
Bogue	Boops boops	1.3, 2.1, 2.2, 3.1, 3.2	G2
Coryphène dauphin	<i>Coryphaena equiselis</i>	all areas	G2
Coryphène commune	<i>Coryphaena hippurus</i>	all areas	G2
Bar	<i>Dicentrarchus labrax</i>	all areas	G2
Elédone commune	<i>Eledone cirrosa</i>	1.1, 1.3, 2.1, 2.2, 3.1	G2
Elédone musquée	<i>Eledone moschata</i>	1.3, 2.1, 2.2, 3.1	G2
Gronin gris	<i>Eutrigla gurnardus</i>	2.2, 3.1	G2
Encornets	<i>Illex spp., Todarodes spp.</i>	all areas	G2
Calmar	<i>Loligo vulgaris</i>	all areas	G2
Baudroie rousse	<i>Lophius budegassa</i>	1.1, 1.2, 1.3, 2.2, 3.1	G2
Baudroie commune	<i>Lophius niscatorius</i>	1.1, 1.2, 1.3, 2.2, 3.1	G2
Merlan bleu	<i>Micromesistius poutassou</i>	1.1, 3.1	G2
Mugilidés	Mugilidae	1.3, 2.1, 2.2, 3.1	G2



Pieuvre commune	<i>Octopus vulgaris</i>	all areas	G2
Pageot rouge	<i>Pagellus erythrinus</i>	all areas	G2
Crevette caramote	<i>Penaeus kerathurus</i>	3.1	G2
Bonite à dos rayé	<i>Sarda sarda</i>	all areas	G2
Maquereaux	<i>Scomber spp.</i>	all areas	G2
Seiche	<i>Sepia officinalis</i>	all areas	G2
Dorade royale	<i>Sparus aurata</i>	1.2, 3.1	G2
Picarel commun	<i>Spicara smaris</i>	2.1, 3.1, 3.2	G2
Squille	<i>Squilla mantis</i>	1.3, 2.1, 2.2	G2
Germon	<i>Thunnus alalunga</i>	all areas	G2
Chinchard à queue jaune	<i>Trachurus mediterraneus</i>	all areas	G2
Chinchard d'Europe	<i>Trachurus trachurus</i>	all areas	G2
Gronchin oerlon	<i>Trigla lucerna</i>	1.3, 2.2, 3.1	G2
Praires	Veneridae	2.1, 2.2	G2

( c ) To be defined by species according to landing, survey or catch data.

## Annexe 2 – Feuille de mensuration espèces non sexées

Date:	Navire:				Port:	Echant:	
Espèce							
Cat.	Cat.	Cat.	Cat.	Cat.	Cat.	Cat.	
Pré.	Plein ou éviscéré	Pré.	Plein ou éviscéré	Pré.	Plein ou éviscéré	Pré.	Plein ou éviscéré
Pds Total	Tot	Tot	Tot	Tot	Tot	Tot	
Fract Ech	Ech	Ech	Ech	Ech	Ech	Ech	
0	0	0	0	0	0	0	
1	1	1	1	1	1	1	
2	2	2	2	2	2	2	
3	3	3	3	3	3	3	
4	4	4	4	4	4	4	
5	5	5	5	5	5	5	
6	6	6	6	6	6	6	
7	7	7	7	7	7	7	
8	8	8	8	8	8	8	
9	9	9	9	9	9	9	
0	0	0	0	0	0	0	
1	1	1	1	1	1	1	
2	2	2	2	2	2	2	
3	3	3	3	3	3	3	
4	4	4	4	4	4	4	
5	5	5	5	5	5	5	
6	6	6	6	6	6	6	
7	7	7	7	7	7	7	
8	8	8	8	8	8	8	
9	9	9	9	9	9	9	
0	0	0	0	0	0	0	
1	1	1	1	1	1	1	
2	2	2	2	2	2	2	
3	3	3	3	3	3	3	
4	4	4	4	4	4	4	
5	5	5	5	5	5	5	
6	6	6	6	6	6	6	
7	7	7	7	7	7	7	
8	8	8	8	8	8	8	
9	9	9	9	9	9	9	
0	0	0	0	0	0	0	
1	1	1	1	1	1	1	
2	2	2	2	2	2	2	
3	3	3	3	3	3	3	
4	4	4	4	4	4	4	
5	5	5	5	5	5	5	
6	6	6	6	6	6	6	
7	7	7	7	7	7	7	
8	8	8	8	8	8	8	
9	9	9	9	9	9	9	
Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	

## Annexe 3 – Feuille de mensuration espèces sexées

Date:	Navire:				Port:				Echant:			
Espèce												
Cat.	Cat.				Cat.				Cat.			
Pré.	Pré.				Pré.				Pré.			
Plein ou éviscéré												
Pds Total	Tot				Tot				Tot			
Fract Ech	Ech				Ech				Ech			
	M	F	M	F	M	F	M	F	M	F	M	F
0			0		0		0		0		0	
1			1		1		1		1		1	
2			2		2		2		2		2	
3			3		3		3		3		3	
4			4		4		4		4		4	
5			5		5		5		5		5	
6			6		6		6		6		6	
7			7		7		7		7		7	
8			8		8		8		8		8	
9			9		9		9		9		9	
0			0		0		0		0		0	
1			1		1		1		1		1	
2			2		2		2		2		2	
3			3		3		3		3		3	
4			4		4		4		4		4	
5			5		5		5		5		5	
6			6		6		6		6		6	
7			7		7		7		7		7	
8			8		8		8		8		8	
9			9		9		9		9		9	
0			0		0		0		0		0	
1			1		1		1		1		1	
2			2		2		2		2		2	
3			3		3		3		3		3	
4			4		4		4		4		4	
5			5		5		5		5		5	
6			6		6		6		6		6	
7			7		7		7		7		7	
8			8		8		8		8		8	
9			9		9		9		9		9	
0			0		0		0		0		0	
1			1		1		1		1		1	
2			2		2		2		2		2	
3			3		3		3		3		3	
4			4		4		4		4		4	
5			5		5		5		5		5	
6			6		6		6		6		6	
7			7		7		7		7		7	
8			8		8		8		8		8	
9			9		9		9		9		9	
Nbre			Nbre		Nbre		Nbre		Nbre		Nbre	

## Annexe 4 – Feuille de mensuration baudroies

Date:	Navire:				Port:	Echant:						
Espèce	Baudroie Noire / Blanche											
Cat.			Cat.		Cat.			Cat.		Cat.		
Pré.	Plein ou éviscéré		Pré.	Plein ou éviscéré	Pré.	Plein ou éviscéré		Pré.	Plein ou éviscéré	Pré.	Plein ou éviscéré	
Pds Total			Tot		Tot			Tot		Tot		
Fract Ech			Ech		Ech			Ech		Ech		
	Noire	Blanc		Noire	Blanc		Noire	Blanc		Noire	Blanc	
0			0			0			0			
1			1			1			1			
2			2			2			2			
3			3			3			3			
4			4			4			4			
5			5			5			5			
6			6			6			6			
7			7			7			7			
8			8			8			8			
9			9			9			9			
0			0			0			0			
1			1			1			1			
2			2			2			2			
3			3			3			3			
4			4			4			4			
5			5			5			5			
6			6			6			6			
7			7			7			7			
8			8			8			8			
9			9			9			9			
0			0			0			0			
1			1			1			1			
2			2			2			2			
3			3			3			3			
4			4			4			4			
5			5			5			5			
6			6			6			6			
7			7			7			7			
8			8			8			8			
9			9			9			9			
0			0			0			0			
1			1			1			1			
2			2			2			2			
3			3			3			3			
4			4			4			4			
5			5			5			5			
6			6			6			6			
7			7			7			7			
8			8			8			8			
9			9			9			9			
Nbre			Nbre			Nbre			Nbre			

## Annexe 5 – Feuille de mensuration petits pélagiques

Date:	Navire:				Port:		Echant:	
Espèce					1/2 cm			
Cat.	Cat.	Cat.	Cat.	Cat.	Cat.	Cat.	Cat.	
Pré.	Plein ou éviscéré	Pré.	Plein ou éviscéré	Pré.	Plein ou éviscéré	Pré.	Plein ou éviscéré	
Pds Total	Tot	Tot	Tot	Tot	Tot	Tot	Tot	
Fract Ech	Ech	Ech	Ech	Ech	Ech	Ech	Ech	
0	0	0	0	0	0	0	0	
0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	
1	1	1	1	1	1	1	1	
1,5	1,5	1,5	1,5	1,5	1,5	1,5	1,5	
2	2	2	2	2	2	2	2	
2,5	2,5	2,5	2,5	2,5	2,5	2,5	2,5	
3	3	3	3	3	3	3	3	
3,5	3,5	3,5	3,5	3,5	3,5	3,5	3,5	
4	4	4	4	4	4	4	4	
4,5	4,5	4,5	4,5	4,5	4,5	4,5	4,5	
5	5	5	5	5	5	5	5	
5,5	5,5	5,5	5,5	5,5	5,5	5,5	5,5	
6	6	6	6	6	6	6	6	
6,5	6,5	6,5	6,5	6,5	6,5	6,5	6,5	
7	7	7	7	7	7	7	7	
7,5	7,5	7,5	7,5	7,5	7,5	7,5	7,5	
8	8	8	8	8	8	8	8	
8,5	8,5	8,5	8,5	8,5	8,5	8,5	8,5	
9	9	9	9	9	9	9	9	
9,5	9,5	9,5	9,5	9,5	9,5	9,5	9,5	
0	0	0	0	0	0	0	0	
0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	
1	1	1	1	1	1	1	1	
1,5	1,5	1,5	1,5	1,5	1,5	1,5	1,5	
2	2	2	2	2	2	2	2	
2,5	2,5	2,5	2,5	2,5	2,5	2,5	2,5	
3	3	3	3	3	3	3	3	
3,5	3,5	3,5	3,5	3,5	3,5	3,5	3,5	
4	4	4	4	4	4	4	4	
4,5	4,5	4,5	4,5	4,5	4,5	4,5	4,5	
5	5	5	5	5	5	5	5	
5,5	5,5	5,5	5,5	5,5	5,5	5,5	5,5	
6	6	6	6	6	6	6	6	
6,5	6,5	6,5	6,5	6,5	6,5	6,5	6,5	
7	7	7	7	7	7	7	7	
7,5	7,5	7,5	7,5	7,5	7,5	7,5	7,5	
8	8	8	8	8	8	8	8	
8,5	8,5	8,5	8,5	8,5	8,5	8,5	8,5	
9	9	9	9	9	9	9	9	
9,5	9,5	9,5	9,5	9,5	9,5	9,5	9,5	
0	0	0	0	0	0	0	0	
Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	

## Annexe 6 – Feuille de mensuration coquille Saint-Jacques

Date:		Navire:		Port:		Echant:	
Poids total :		Nombre de sacs :		Poids échant. :		Page :	/ 12
Age	I	II	III	IV	V	VI +	
<b>30</b>	<b>60</b>	<b>70</b>	<b>70</b>	<b>80</b>	<b>80</b>		
1	1	1	1	1	1	1	1
2	2	2	2	2	2	2	2
3	3	3	3	3	3	3	3
4	4	4	4	4	4	4	4
5	5	5	5	5	5	5	5
6	6	6	6	6	6	6	6
7	7	7	7	7	7	7	7
8	8	8	8	8	8	8	8
9	9	9	9	9	9	9	9
<b>40</b>	<b>70</b>	<b>80</b>	<b>80</b>	<b>90</b>	<b>90</b>		
1	1	1	1	1	1	1	1
2	2	2	2	2	2	2	2
3	3	3	3	3	3	3	3
4	4	4	4	4	4	4	4
5	5	5	5	5	5	5	5
6	6	6	6	6	6	6	6
7	7	7	7	7	7	7	7
8	8	8	8	8	8	8	8
9	9	9	9	9	9	9	9
<b>50</b>	<b>80</b>	<b>90</b>	<b>90</b>	<b>100</b>	<b>100</b>		
1	1	1	1	1	1	1	1
2	2	2	2	2	2	2	2
3	3	3	3	3	3	3	3
4	4	4	4	4	4	4	4
5	5	5	5	5	5	5	5
6	6	6	6	6	6	6	6
7	7	7	7	7	7	7	7
8	8	8	8	8	8	8	8
9	9	9	9	9	9	9	9
<b>60</b>	<b>90</b>	<b>100</b>	<b>100</b>	<b>110</b>	<b>110</b>		
1	1	1	1	1	1	1	1
2	2	2	2	2	2	2	2
3	3	3	3	3	3	3	3
4	4	4	4	4	4	4	4
5	5	5	5	5	5	5	5
6	6	6	6	6	6	6	6
7	7	7	7	7	7	7	7
8	8	8	8	8	8	8	8
9	9	9	9	9	9	9	9
<b>70</b>	<b>100</b>	<b>110</b>	<b>110</b>	<b>120</b>	<b>120</b>		
1	1	1	1	1	1	1	1
2	2	2	2	2	2	2	2
3	3	3	3	3	3	3	3
4	4	4	4	4	4	4	4
5	5	5	5	5	5	5	5
6	6	6	6	6	6	6	6
7	7	7	7	7	7	7	7
8	8	8	8	8	8	8	8
9	9	9	9	9	9	9	9
<b>0</b>	<b>0</b>	<b>0</b>	<b>0</b>	<b>0</b>	<b>0</b>	<b>0</b>	<b>0</b>
Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre	Nbre



## Référence bibliographique et crédits photos

Badts Vincent, Bertrand Jacques (2012). Guide de la mensuration des espèces en halieutique, poissons, mollusques, crustacés, reptiles marins, mammifères marins.  
<http://archimer.ifremer.fr/doc/00001/6237/>