

GUIDE D'IDENTIFICATION DES POST-LARVES

LA PCC [POST-LARVAL CAPTURE AND CULTURE] DANS LA CARAÏBE

GUADELOUPE



IGRECMer

INITIATIVE GUADELOUPÉENNE POUR LA
RESTAURATION DES ECOSYSTÈMES MARINS



Rédaction et photographies : Amélia Chatagnon et Mariane Aimar
Conception graphique : Warembourg



GUIDE D'IDENTIFICATION DES POST-LARVES

LA PCC (POST-LARVAL CAPTURE AND CULTURE) DANS LA CARAÏBE

La majorité des alevins de poissons récifaux s'éloignent des côtes dès leur naissance, principalement pour éviter la prédation. Emportés par les courants, ils vont se développer en haute mer pendant plusieurs semaines. Au stade de post-larves, ils se rapprochent alors des côtes pour s'y installer : on parle de recrutement larvaire. Mais les prédateurs attendent leur retour et 95 % des post-larves vont disparaître durant cette phase. Pourtant, ces jeunes poissons ont développé comme stratégie de s'approcher des côtes la nuit et de préférence pendant les nuits sans lune.

La PCC consiste à capturer ces post-larves au moment de leur retour vers les côtes, à les élever en aquarium pour leur faire passer ce stade d'hyper-prédation à l'abri et à les relâcher après quelques mois. Le but premier de cette technique est de restaurer les stocks halieutiques des eaux de la Guadeloupe.

PRÉAMBULE

Les milieux marins de Guadeloupe constituent un patrimoine exceptionnel dont la préservation est essentielle à nos sociétés. Ces milieux réunissent de grandes richesses biologiques, écologiques, paysagères, culturelles et ils sont indispensables à de nombreuses activités humaines.

La Guadeloupe est d'ailleurs reconnue comme un «hot spot» de la biodiversité mondiale et la Réserve Naturelle du Grand Cul-de-sac Marin est entrée, en 1994, dans le programme «Man and Biosphère» de l'UNESCO.

Pourtant, depuis une vingtaine d'années, les milieux marins ont connu de nombreuses dégradations directement liées aux activités humaines. Surpêche, captures accessoires, pêche informelle et de loisir, disparition des habitats, pollutions anthropiques ont ainsi participé à l'appauvrissement des écosystèmes.



Ces dernières années, le changement climatique est venu accélérer de manière inquiétante cette dégradation. Les trois épisodes de blanchiment corallien (1998, 2005 et 2015) ont ainsi frappé fortement les récifs de l'île. On estime aujourd'hui qu'ils sont dégradés ou morts à plus de 85 %. Cela a pour conséquence l'effondrement des stocks halieutiques et l'émergence d'une crise environnementale et économique. Ainsi, deux des principales ressources de l'île, la pêche et le tourisme sont d'ores et déjà impactées.

A l'avenir, la disparition des massifs coralliens aura également un fort impact sur le trait de côte, avec des risques de submersion des zones actuellement protégées de la houle par les barrières de corail.

De l'importance économique des récifs coralliens

L'IFRECOR (Initiative Française pour les Récifs Coralliens) a estimé pour l'année 2014, la valeur des services rendus par les différents écosystèmes marins à 114 millions d'euros par an. Elle évalue cet apport à 62 millions pour le tourisme, 25 millions pour la pêche, 17 millions pour la protection côtière et à 10 millions pour la séquestration de CO₂.



Le montant global de ces services écosystémiques est équivalent au secteur agroalimentaire de la Guadeloupe. Une fois dégradés, ces actifs environnementaux (massifs coralliens, mangroves, ressources halieutiques...) ne peuvent revenir à leur état d'origine. En présence de telles irréversibilités, la perte des bénéfices potentiels de l'exploitation des ressources risque de condamner le développement économique de la Guadeloupe à moyen terme et de faire disparaître son extraordinaire biodiversité. La diminution, pour ne pas dire la disparition des stocks halieutiques, menace les moyens d'existence des pêcheurs à brève échéance. Toute la difficulté réside à la fois dans le traitement des causes et dans la correction des conséquences.

Dans ce contexte, diverses mesures sont prises pour pallier le déficit des ressources dans le milieu et favoriser la résilience des écosystèmes. Mais la réussite de telles démarches nécessite des connaissances fondamentales sur l'environnement et les populations associées pour mieux appréhender les fonctionnements des écosystèmes et proposer des mesures de gestion appropriées.



HISTORIQUE DU PROJET ZOÉ

Le projet Zoé a pour but de mieux appréhender le déterminisme de la colonisation larvaire en Guadeloupe et de fournir aux décideurs et aménageurs des informations adéquates pour mieux comprendre quels sont les facteurs qui assurent le renouvellement des populations marines, de la colonisation larvaire à l'installation des juvéniles sur les récifs et côtes.

Le présent ouvrage décrit les résultats de la mission Zoé qui s'est déroulée en Guadeloupe de septembre 2013 à fin 2015. Les objectifs de cette mission étaient l'étude spatio-temporelle du flux larvaire des poissons récifaux et l'étude de l'élevage des post-larves pour atteindre le stade de juvéniles.

Il est certain que de nombreuses larves qui recrutent sur les côtes guadeloupéennes ont migré depuis d'autres îles de l'arc Antillais. A l'avenir, il sera important d'estimer les connectivités possibles des populations ichtyologiques entre la Guadeloupe et les îles des Petites Antilles par échantillonnage génétique. Enfin, il faudra analyser l'installation en mer et évaluer le taux de survie des jeunes poissons issus d'élevage.



LA PCC, UNE TECHNIQUE D'AVENIR

La P.C.C, acronyme de « Post-larval Capture and Culture » (capture et élevage de post-larves) est une technique développée depuis une dizaine d'années au travers du monde, notamment dans les îles Fidji, Salomon, Samoa, Tonga, Maurice et Madagascar.

Cette technique se développe également en France dans les Océans Indien et Pacifique et, ces dernières années, en Méditerranée.

Ainsi, après la Polynésie (CRISP) et la Réunion (POLARUN), 2 projets importants ont été lancés en 2011 et 2012 : GIREL initié par le Port de Marseille-Fos et SUBLIMO.

En Guadeloupe, le projet Zoé est né en 2011 à l'initiative d'IGREC Mer. Durant sa première phase, dénommée Zoé 1, une étude de faisabilité et d'adaptation des techniques de capture des post-larves a été réalisée. S'en est suivie la création d'un laboratoire d'élevage larvaire au sein de l'Acquarium de la Guadeloupe.

Fin 2013, Zoé 2 prenait le relais, un projet s'étalant sur 2 ans et qui a permis 24 mois de pêche, d'identification et d'élevage de ces post-larves en laboratoire.

En Guadeloupe, le bilan de ces deux années est très positif. En effet, les captures de post-larves ont été plus nombreuses qu'ailleurs avec, au total, 42 900 post-larves pêchées, réparties dans 36 familles et 76 espèces.

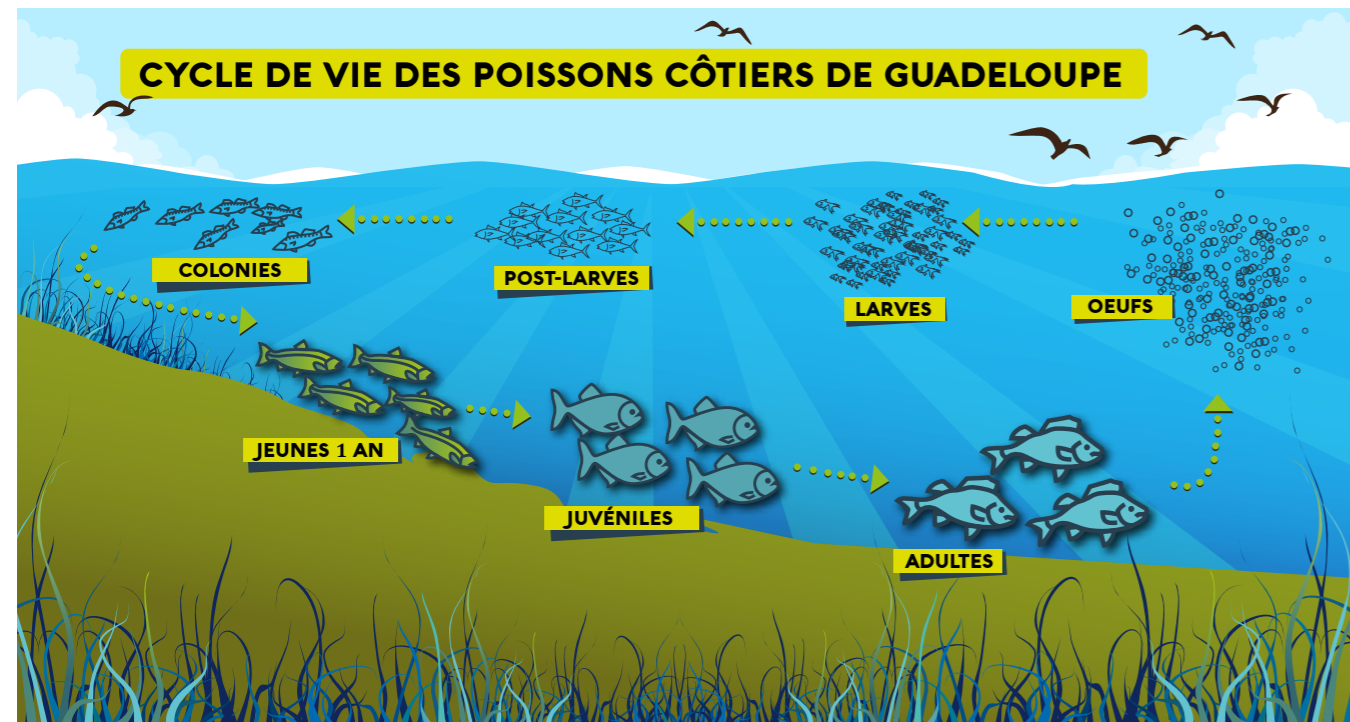
Des relâchers expérimentaux des poissons élevés en laboratoire ont également été effectués afin d'étudier leur comportement dans le milieu naturel.



OBJECTIF : RESTAURER LES STOCKS DE POISSONS RÉCIFAUX

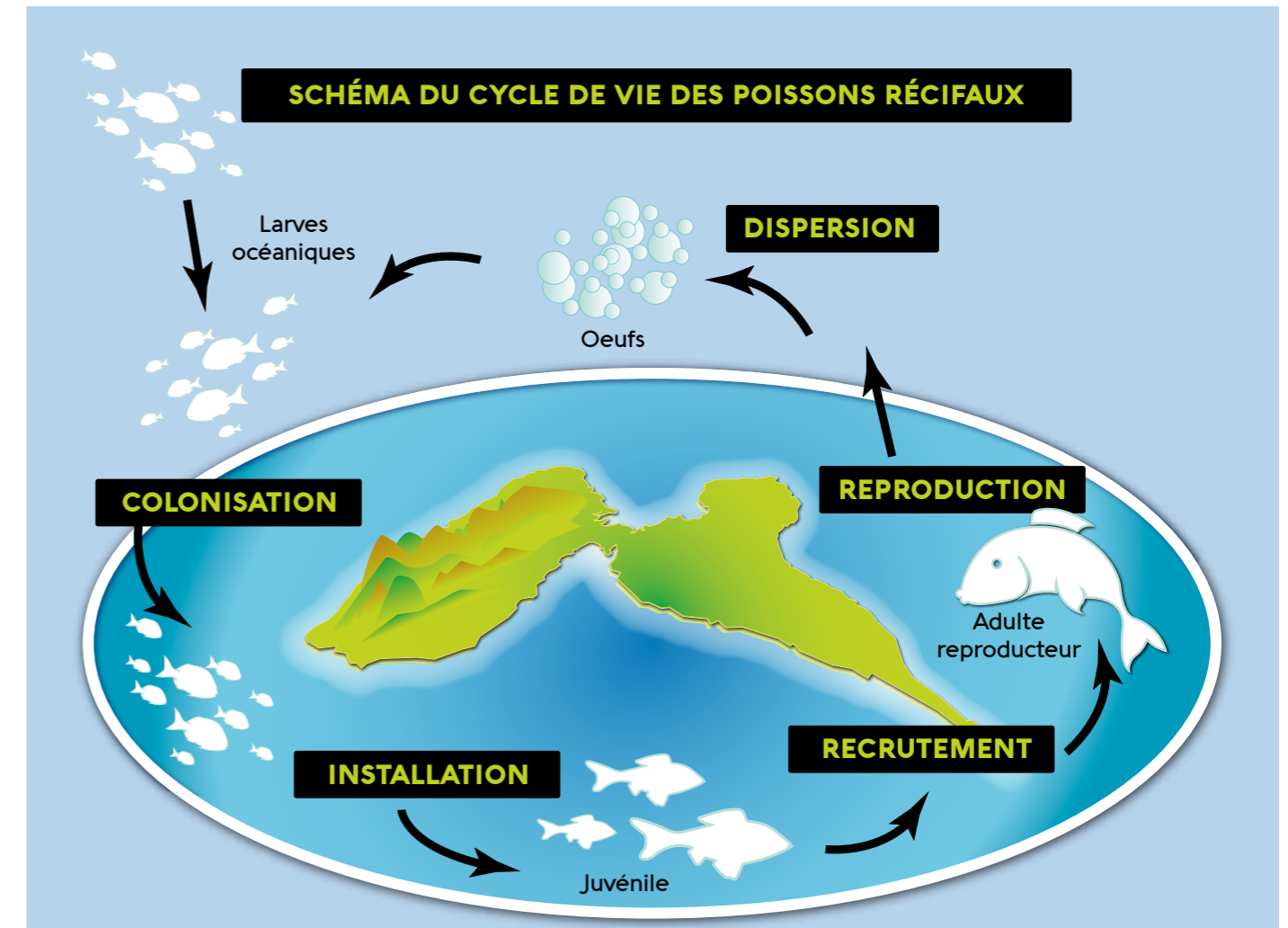
Les post-larves sont le dernier stade larvaire des poissons avant leur retour et leur colonisation du récif.

Les larves de poissons qui naissent dans les lagons migrent vers le large afin d'échapper aux prédateurs. Elles vivent ainsi en pleine mer pendant plusieurs semaines avant leur retour vers la terre. Durant cette phase, elles sont extrêmement fragiles face aux prédateurs et 95 % d'entre elles n'atteindront jamais les côtes. Si l'on rajoute à cela, une activité piscicole forte, des pollutions marines récurrentes et une destruction à plus de 85 % des récifs coralliens, on aboutit à une diminution sans précédent des stocks halieutiques de la Guadeloupe.



C'est donc pour tenter de compenser les atteintes de l'homme sur les stocks halieutiques que la PCC a été développée par IGREC Mer dans la Caraïbe.

La technique consiste en effet à capturer des post-larves tous les mois durant leur période de recolonisation des récifs, 4 jours avant et 4 jours après la lune noire.



La capture est effectuée à l'aide d'un piège lumineux (CAREs : Collect by Artificial Reef Eco-friendly©) qui permet le prélèvement de ces post-larves en quantité suffisante pour la PCC. C'est un engin de pêche spécialisé dans la pêche des post-larves, qui permet de les capturer sans les abîmer, développé par la société Ecocean. Ces CAREs sont des attracteurs lumineux flottants, composés d'un bloc lampe étanche, d'une lampe LED, d'un filet conique en PVC représentant le récif artificiel. Le tout est lesté par un mouillage béton de 5 à 10 Kg.

Les post-larves, phototropes, sont attirées par la lumière pendant toute la nuit et piégées dans le filet. Les pêcheurs, choisis en partenariat avec le CRPMEM*, formés et rémunérés par IGREC Mer, déposent les pièges au coucher du soleil et les récupèrent au lever du jour. Amélia Chatagnon, la responsable de la PCC au sein d'IGREC Mer se charge alors de transporter les post-larves dans des glacières équipées de bulleurs jusqu'au laboratoire de l'Aquarium. Elles y seront alors triées par espèces, puis mises en élevage pour atteindre le stade de juvéniles.

* Comité Régional des Pêches Maritimes et des Élevages Marins



L'IMPORTANCE DU TRI

A l'arrivée au laboratoire une acclimatation est effectuée pour équilibrer les paramètres physico-chimiques de l'eau des glacières avec l'eau du laboratoire. Cette étape est très importante pour éviter tout choc physico-chimique aux post-larves.

Une fois identifiées et dénombrées, les larves sont placées dans les aquariums du laboratoire où elles sont stockées par espèces. Le laboratoire d'IGREC Mer compte 90 aquariums de 20 litres et 4 aquariums de 300 litres.

Les post-larves restent dans ces aquariums 3 à 4 mois, en fonction des espèces. Elles y sont nourries et régulièrement photographiées pour observer leur évolution et leur croissance.

Face au grand nombre de post-larves pêchées et devant l'impossibilité de toutes les garder dans le laboratoire, IGREC Mer a décidé de mettre en place une « classification » des post-larves en fonction de leurs intérêts : halieutique, patrimoniale, écologique, aquariologique...



Ainsi les espèces ont été regroupées en deux classes :

- ESI : Espèces Sans Intérêt ;
- EPI : Espèces Présentant un Intérêt.

Les ESI n'ont été élevées qu'une seule fois dans le laboratoire, afin de maîtriser leur élevage et d'effectuer des photos à différents stades pour le guide d'identification (J 0 - J 5 - J 30 - J 90). Elles ont ensuite été remises en milieu naturel ou récupérées par l'Aquarium dès le tri effectué.

Les EPI, quant à elles, ont été élevées systématiquement, puis relâchées en milieu naturel après 3 à 4 mois d'élevage selon les espèces.

Sur le total des post-larves pêchées, environ 30 000 représentent des ESI (Apogonidae, Blennidae, Holocentridae, Labrisomidae, Monacanthidae, Pomacentridae et Tetraodontidae), et 12 800 des EPI (Lutjanidae, Acanthuridae, Chaetodontidae, Cephalopoda, Palinuridae, Serranidae...).

Il est à signaler que cette technique n'a pas permis de capturer de Scaridae (poissons perroquets) et de Ptérois (poissons lion).



UN IMPACT FAIBLE SUR L'ENVIRONNEMENT

L'impact de la capture des larves sur l'environnement est considéré comme négligeable pour de nombreuses raisons. Tout d'abord la faible proportion de larves capturées : de l'ordre de la centaine ou du millier par nuit alors que plusieurs millions de larves arrivent sur le récif dans le même temps. D'autre part, la forte mortalité naturelle des larves : la quasi-totalité des larves disparaît en effet en l'espace de quelques jours du fait de la prédation naturelle. La collecte permet donc de sauver des larves vouées à périr et évite la capture de géniteurs, technique beaucoup plus préjudiciable aux populations piscicoles. Enfin, les méthodes utilisées n'ont aucun impact sur le récif et la surface couverte par les dispositifs de collecte est négligeable par rapport aux milliers de kilomètres de coraux présents sur les fonds marins. Cette activité s'accorde ainsi aux préoccupations environnementales croissantes des décideurs. C'est pourquoi la P.C.C. est considérée comme une « bonne pratique » par l'International Coral Reef Initiative (ICRI), elle est également recommandée par le Grenelle de la Mer (mesure 60 b) et soutenue par le programme « Man and Biosphere » de l'UNESCO.



DES RETOMBÉES MÉDIATIQUES IMPORTANTES

Durant tout le projet ZOE 2, les médias, tant locaux que nationaux, ont suivi les avancées du projet. De nombreux articles sont parus et deux films ont été réalisés.

Le premier « Sur la Route du Corail » de Teddy Albert détaille dans un DVD de 52 minutes les différents projets portés en Guadeloupe en matière de préservation des récifs coralliens. Il a été diffusé dans un «Kit de biodiversité marine» et comprend un bonus sur la PCC de 8 minutes ainsi qu'une fiche pédagogique.

Le second, intitulé « Au chevet des coraux », réalisé par France Ô, relate tous les projets menés par IGREC Mer en matière de restauration marine et traite également du sujet de la PCC.

Un panneau d'information en français/anglais a également été réalisé dans le cadre de la Conférence Internationale sur la biodiversité organisée en Guadeloupe en 2014.



UNE TECHNIQUE DÉSORMAIS ÉPROUVÉE

Les post-larves pêchées dans le cadre du projet ZOE 2 ont permis d'améliorer grandement les connaissances sur les espèces colonisant chaque mois les récifs coralliens de la Guadeloupe.

En effet, jusqu'alors, il n'existait aucune étude, à l'échelle caribéenne, sur ces post-larves. Désormais, grâce à ces deux années de travail, les scientifiques d'IGREC Mer ont appris à identifier les post-larves, à les classer par espèces et à les décrire selon leur stade d'évolution. Ce guide d'identification est une manière de partager ces connaissances et de développer cette technique de la PCC à l'échelle de la Caraïbe. Une avancée certaine qui permettra à terme de compenser les atteintes à la nature engendrées par les activités humaines.



IGREC MER, UNE ASSOCIATION DÉDIÉE À LA RESTAURATION MARINE

L'association existe depuis 1999 sous le nom de KARET et son action s'est limitée jusqu'en 2012 à la gestion du Centre de Soins des Tortues marines de Guadeloupe. Puis, elle a étendu ses activités et changé de nom pour devenir IGREC Mer (Initiative Guadeloupéenne pour la Restauration des Ecosystèmes Marins).

Ses principales activités sont désormais :

- La gestion du Centre de Soins des Tortues Marines de Guadeloupe.
- Le projet ZOE, visant à développer la PCC en Caraïbe.
- La mission Planugwa dont l'objectif est de collecter les gamètes de coraux au moment de la ponte pour parvenir à leur recrutement en bassin. Ceci afin de réintroduire, à terme, le corail dans son milieu.
- La réimplantation de Phanérogames marines «*Thalassia testudinum*» dans les lagons de Guadeloupe.
- La création de la première pépinière de coraux des Antilles, dans un but de restauration des écosystèmes marins dégradés.
- La création de la première pépinière de palétuviers des Antilles destinée à restaurer les mangroves abîmées.



PORTEUR DU PROJET ET PARTENAIRES

L'association porteuse du projet est IGREC Mer. L'association s'est entourée de partenaires techniques et pédagogiques :

- Le CRPMEM qui a sélectionné 3 marins pêcheurs : Rony Foucan, Pédro Celliez et Thierry Hatil de Vieux-Bourg et de Bouillante.
- L'UAG-UFR des Sciences Exactes et Naturelles - Professeur Olivier Gros, pour le soutien scientifique.
- ECOCEAN - Gilles Lecaillon, pour le soutien technique.
- Le SYPAGUA pour les applications en aquaculture/phase de production.
- L'Aquarium de la Guadeloupe pour le soutien technique.
- L'École de la Mer pour la partie pédagogie, sensibilisation du grand public, communication et rédaction du guide - Mariane Aimar.

PARTENAIRES FINANCIERS

- Le Grand Port Maritime de Guadeloupe est partenaire financier par arrêté préfectoral sur les mesures compensatoires des travaux d'agrandissement du port.
- Le FEDER, l'Etat/CPER et le Fonds Bleu au travers de son partenariat avec Orange Caraïbes sont les partenaires financiers du projet.

REMERCIEMENTS

- IGREC Mer remercie pour leur implication : les pêcheurs, Rony Foucan, Pédro Celliez, Thierry Hatil. Katy Bauchaud et Franck Mazéas de la DEAL, Olivier Gros de l'UAG, Sita Narayanan du GPMG.

SOMMAIRE

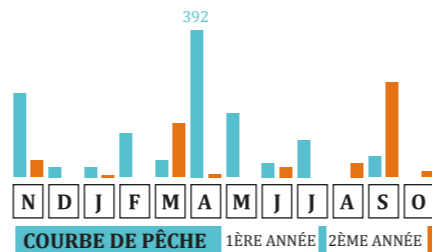
Chirurgien noir <i>Acanthurus bahianus</i>	20	■
Chirurgien rayé <i>Acanthurus chirurgus</i>	20	■
Chirurgien bleu <i>Acanthurus coeruleus</i>	20	■
Cardinal flamboyant <i>Apogon maculatus</i>	22	■
Cardinal ailes noires <i>Astrapogon puncticulatus</i>	22	■
Cardinal des anémones à bande <i>Apogon quadrisquamatus</i>	22	■
Poisson trompette <i>Aulostomus maculatus</i>	24	■
Baliste royal <i>Balistes vetula</i>	24	■
Blennie lèvres rouge <i>Ophioblennius atlanticus</i>	24	■
Carrelet ocellé <i>Bothus ocellatus</i>	26	■
Bothidae sp <i>Bothidae sp</i>	26	■
Carangue jaune <i>Caranx bartholomaei</i>	26	■
Carangue gros-yeux <i>Caranx latus</i>	28	■
Carangue franche <i>Caranx ruber</i>	28	■
Carangue lune <i>Selene vomer</i>	28	■
Poulpe commun <i>Octopus vulgaris</i>	30	■
Papillon Kat-Zié <i>Chaetodon capistratus</i>	30	■
Papillon ocellé <i>Chaetodon ocellatus</i>	30	■
Papillon à bandes <i>Chaetodon striatus</i>	32	■
Grimpeur des Caraïbes <i>Amblycirrhitus pinos</i>	32	■
Rouget volant <i>Dactylopterus volitans</i>	32	■
Diodon <i>Chilomycterus sp</i>	34	■
Poisson flûte bleu <i>Fistularia tabacaria</i>	34	■
Gobidae sp <i>Gobidae sp</i>	34	■
Poisson-ventouse moucheté <i>Gobiesox punctulatus</i>	36	■
Cardinal rayé <i>Holocentrus adscensionis</i>	36	■
Cardinal rayé <i>Sargocentron coruscum</i>	36	■
Cardinal queue fine <i>Holocentrus rufus</i>	38	■
Girelle clown <i>Halichoeres maculipinna</i>	38	■
Girelle Tête Bleue <i>Thalassoma bifasciatum</i>	38	■
Blennie chevelue <i>Labrisomus nuchipinnis</i>	40	■
Blennie à triangles <i>Malacoctenus triangulatus</i>	40	■
Pagre jaune <i>Lutjanus apodus</i>	40	■
Pagre Wayack <i>Lutjanus synagris</i>	42	■
Colas <i>Ocyurus chrysurus</i>	42	■

Bourse à points orange <i>Cantherhines pullus</i>	42	■
Bourse à frange <i>Monacanthus ciliatus</i>	44	■
Bourse étirée <i>Monacanthus tuckeri</i>	44	■
Bourse pygmée <i>Monacanthus setifer</i>	44	■
Barbarin rouge <i>Pseudupeneus maculatus</i>	46	■
Nomeidae sp <i>Psenes sp</i>	46	■
Coffre bossu <i>Lactophrys trigonus</i>	46	■
Coffre mouton <i>Rhinesomus triqueter</i>	48	■
Langouste brésilienne <i>Palinurus guttatus</i>	48	■
Langouste royale <i>Palinurus argus</i>	48	■
Cigale de mer <i>Parribacus antarcticus</i>	50	■
Ange chérubin <i>Centropyge argi</i>	50	■
Ange Français <i>Pomacanthus paru</i>	50	■
Sergent-major <i>Abudefduf saxatilis</i>	52	■
Castagnole bleue <i>Chromis cyanea</i>	52	■
Castagnole brune <i>Chromis multilineata</i>	52	■
Demoiselle queue jaune <i>Microspathodon chrysurus</i>	54	■
Demoiselle brune <i>Stegastes adustus</i>	54	■
Demoiselle noire <i>Stegastes diencaeus</i>	54	■
Demoiselle bicolore <i>Stegastes partitus</i>	56	■
Soleil caye <i>Hétéropriacanthus cruentatus</i>	56	■
Vingt-Quatre heures <i>Scorpaena plumieri</i>	56	■
Waliwa <i>Epinephelus adscensionis</i>	58	■
Tanche <i>Cephalopholis fulvus</i>	58	■
Grand gueule <i>Epinephelus guttatus</i>	58	■
Savonnette à points blancs <i>Rypticus maculatus</i>	60	■
Serran lanterne <i>Serranus baldwini</i>	60	■
Serran tatoué <i>Serranus phoebe</i>	60	■
Barracuda <i>Sphyraena barracuda</i>	62	■
Grande crevette nettoyeuse <i>Stenopus hispidus</i>	62	■
Grande crevette dorée <i>Stenopus scutellatus</i>	62	■
Syngnathe annelé <i>Cosmocampus elucens</i>	64	■
Hippocampe long-nez <i>Hippocampus reidi</i>	64	■
Tétron nain <i>Canthigaster rostrata</i>	64	■
Tétron à chaines <i>Sphoeroides spengleri</i>	66	■
Serpentiforme sp <i>Serpentiforme sp</i>	66	■
Espèces non identifiées	67 à 71	

Chirurgien noir

Acanthurus bahianus, Castelnau, 1855

Post-larve ovale transparente à gris argenté, taille variant de 3 à 4 cm. Les lignes horizontales apparaissent en 5 à 10 jours.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit naturellement d'artémias et de mysis. Mange les granulés dès la première semaine. Des légumes peuvent être donnés en complément à partir de 2 ou 3 semaines (épinards, courgettes, brocolis...). Forte acclimatation au nourrissage. Peut s'élever avec des *Chætodons sp.*



3 cm

J0



3 cm

J5



5 - 5,5 cm

J30



6,5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	3 cm	4 cm

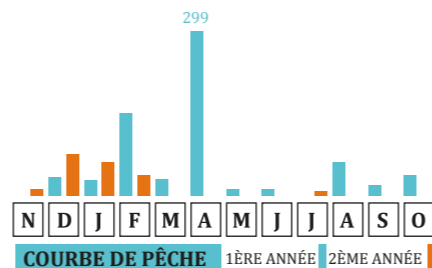
Acanthurus bahianus, Castelnau, 1855

ACANTHURIDAE

Chirurgien rayé

Acanthurus chirurgus, Bloch, 1787

Post-larve ovale transparente à gris argenté, taille variant de 3 à 4 cm. 10 à 12 lignes verticales apparaissent à partir d'une vingtaine de jours. Une bande plus claire peut apparaître à la base de la nageoire caudale.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit naturellement d'artémias et de mysis. Mange les granulés dès la première semaine. Des légumes peuvent être donnés en complément à partir de 2 ou 3 semaines (épinards, courgettes, brocolis...). Forte acclimatation au nourrissage. Peut s'élever avec des *Chætodons sp.*



3 cm

J0



3 cm

J5



5,5 cm

J30



6 - 7 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	3 cm	4 cm

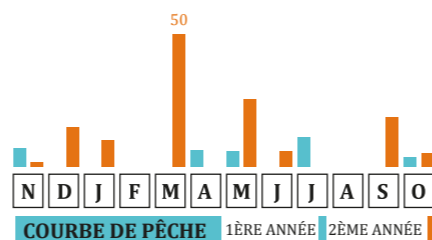
Acanthurus chirurgus, Bloch, 1787

ACANTHURIDAE

Chirurgien bleu

Acanthurus coeruleus, Bloch & Schneider, 1801

Post-larve jaune transparente avec un œil bleu, plus ronde que *Acanthurus chirurgus* et *bahianus*. Des rayures bleues apparaissent à partir de deux mois.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit naturellement d'artémias et de mysis. Mange les granulés dès la première semaine. Des légumes peuvent être donnés en complément à partir de 2 ou 3 semaines (épinards, courgettes, brocolis...). Plus fragile que *Acanthurus chirurgus* et *bahianus*, à élever séparément.



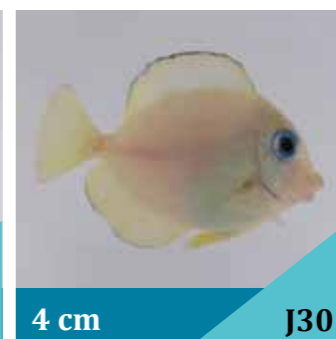
3,5 cm

J0



3,5 cm

J5



4 cm

J30

TAILLE PL	MINI	MAXI
	3,5 cm	4 cm

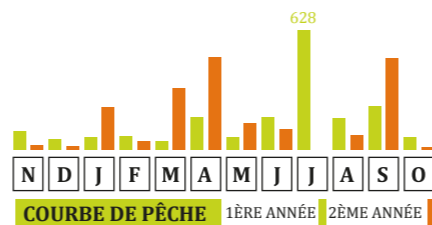
Acanthurus coeruleus, Bloch & Schneider, 1801

ACANTHURIDAE

Cardinal flamboyant

Apogon maculatus, Poey, 1860

Post-larve rouge à la capture, avec deux points foncés sur le dos et à la base de la nageoire caudale, et un derrière l'œil. Lignes bleues horizontales au dessus et au dessous de l'œil. Les deux nageoires dorsales sont bien séparées.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit naturellement d'artémias et de mysis. Sevrage aux granulés long demandant un temps d'adaptation de deux semaines. Peut manger des moules occasionnellement.



2 cm

J0



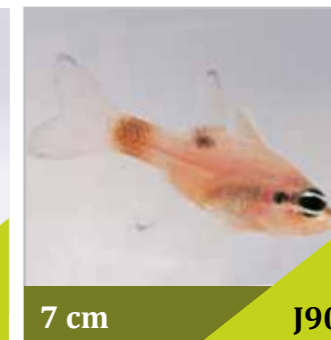
2,5 cm

J10



3,5 cm

J30



7 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2,5 cm

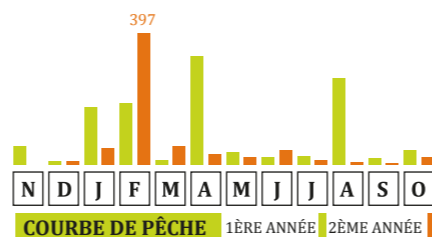
Apogon maculatus, Poey, 1860

APOGONIDAE

Cardinal ailes noires

Astrapogon puncticulatus, Poey, 1867

Petite post-larve de 1 à 1,5 cm. Tête arrondie avec des points sur la longueur du corps. Les dessins se précisent au cours du premier mois d'élevage.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit naturellement d'artémias et de mysis. Sevrage aux granulés long demandant avant un temps d'adaptation à la poudre, pendant deux à trois semaines.



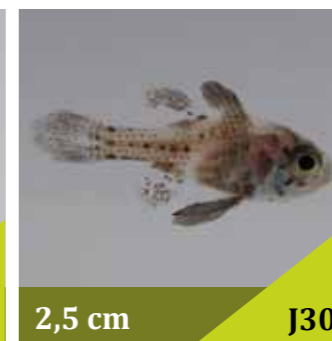
1,5 cm

J0



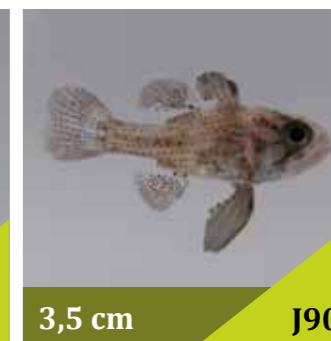
1,5 cm

J5



2,5 cm

J30



3,5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	1,5 cm

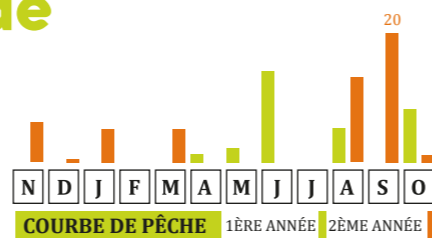
Astrapogon puncticulatus, Poey, 1867

APOGONIDAE

Cardinal des anémones à bande

Apogon quadrisquamatus, Longley, 1934

Post-larve orange à rouge vif, sans points contrairement à *Apogon maculatus*. Les deux nageoires dorsales sont bien séparées.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit naturellement d'artémias et de mysis. Sevrage aux granulés long demandant un temps d'adaptation de deux semaines. Peut manger des moules occasionnellement.



1,5 cm

J0



1,5 cm

J5



2,5 cm

J30

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	2,5 cm

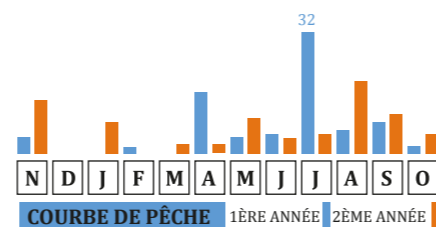
Apogon quadrisquamatus, Longley, 1934

APOGONIDAE

Poisson trompette

Aulostomus maculatus, Valenciennes, 1841

Grande post-larve de 10 cm. Dessin quadrillé bien défini à la capture, s'estompe les jours suivants.



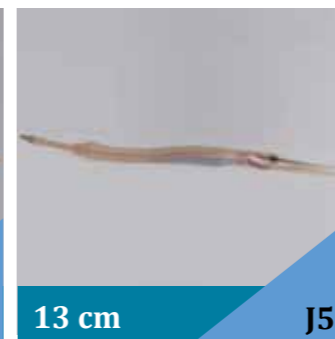
REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit exclusivement de proies vivantes, ici de mysis, poissons ou crevettes. Elevage bac fermé pour éviter qu'il ne saute en dehors.



10 cm

J0



13 cm

J5



16 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	10 cm	13 cm

Aulostomus maculatus, Valenciennes, 1841

AULOSTOMIDAE

Baliste royal

Balistes vetula, Linnaeus, 1758

Post-larve dorée avec des points marron sur le dos. Epine érectile au dessus de l'œil bien relevée lorsqu'elle se sent menacée. Perte de la couleur dorée et apparition des lignes bleues au cours du premier mois d'élevage.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit naturellement d'artémias et de mysis. Sevrage aux granulés de temps indéterminé. Peut manger des moules occasionnellement. Difficile à élever, seuls deux individus élevés.



2,5 cm

J0



16 cm

M6

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2,5 cm	2,5 cm

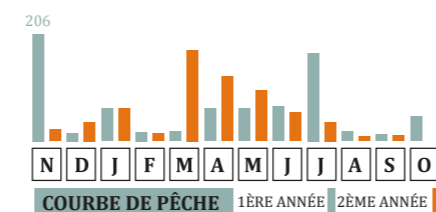
Balistes vetula, Linnaeus, 1758

BALISTIDAE

Blennie lèvres rouge

Ophioblennius atlanticus, Valenciennes, 1836

Post-larve allongée à tête fine. Présence de deux petites cornes entre les deux yeux. Elle va s'épaissir rapidement après la capture (entre 5 et 10 jours). Coloration des nageoires pelviennes courant du premier mois d'élevage. Les lèvres rouges n'ont été observées que plusieurs mois après un élevage en aquarium récifal communautaire.



REMARQUE ÉLEVAGE

S'adapte rapidement à l'élevage et à la nourriture inerte. A ne pas mettre en trop grand nombre pour éviter la compétition. Tendance à sauter du bac, élever en bac couvert.



3,5 - 4 cm

J0



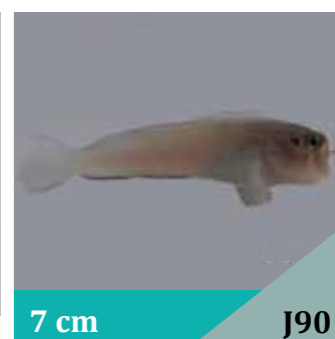
4 cm

J5



5 cm

J30



7 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	3,5 cm	4 cm

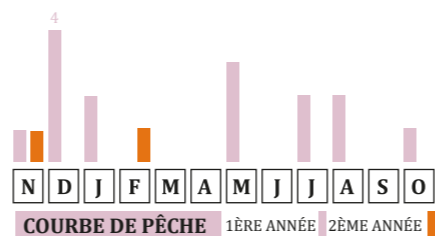
Ophioblennius atlanticus, Valenciennes, 1836

BLENNIDAE

Carrelet ocellé

Bothus ocellatus, Agassiz, 1831

Post-larve transparente en dehors des ocelles sur le corps.



4 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	4 cm

Bothus ocellatus, Agassiz, 1831

Bothidae sp

Bothidae sp

Post-larve plus allongée que *Bothus ocellatus*.
Entièrement transparente en dehors des deux yeux.



3 cm J0

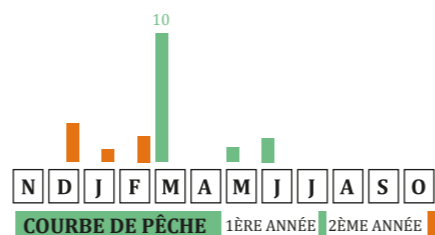
TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	4 cm

Bothidae sp

Carangue jaune

Caranx bartholomaei, Cuvier, 1833

Post-larve marbrée jaune vif. Perd rapidement ses couleurs en élevage.
Il peut y avoir une bande noire sur l'œil.



2 - 4 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	4 cm



4 cm J5



6 cm J30



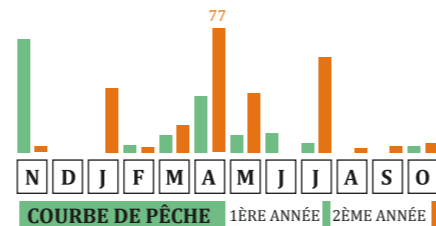
10 cm J90

Caranx bartholomaei, Cuvier, 1833

Carangue gros-yeux

Caranx latus, Agassiz, 1831

Post-larve gris argenté de 4 à 6 cm. Des rayures peuvent apparaître lorsqu'elle se sent menacée.



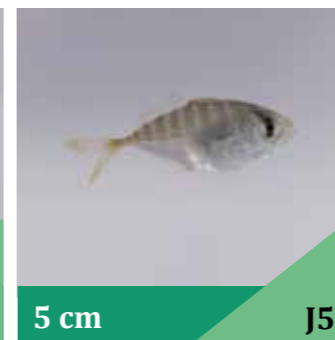
REMARQUE ÉLEVAGE

Doit être élevée dans un grand volume.
Se nourrit naturellement de mysis. Sevrage aux granulés dès la première semaine. Mange également des moules.
Forte acclimatation au nourrissage.



4 - 6 cm

J0



5 cm

J5



7 cm

J30



10,5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	6 cm

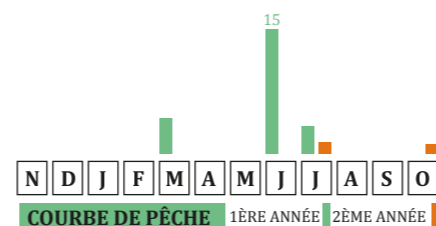
Caranx latus, Agassiz, 1831

CARANGIDAE

Carangue franche

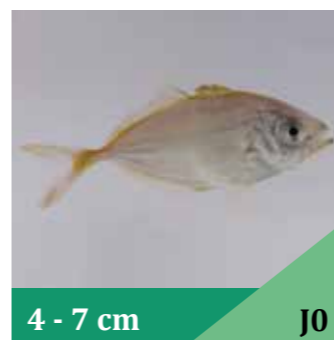
Caranx ruber, Bloch, 1793

Grande post-larve pouvant aller jusqu'à 7 cm à la capture. Gris argenté avec une ligne bleue tout le long du dos.



REMARQUE ÉLEVAGE

Doit être élevée dans un grand volume.
Se nourrit naturellement de mysis. Sevrage aux granulés dès la première semaine. Mange également des moules.
Forte acclimatation au nourrissage.



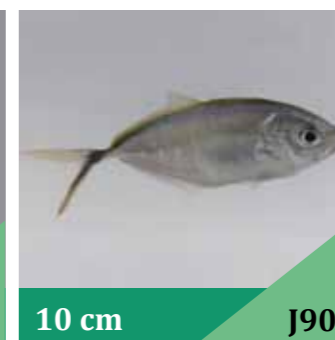
4 - 7 cm

J0



4 - 7 cm

J5



10 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	7 cm

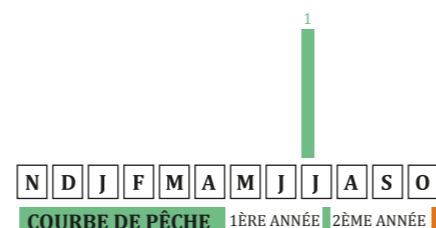
Caranx ruber, Bloch, 1793

CARANGIDAE

Carangue lune

Selene vomer, Linnaeus, 1758

Post-larve capturée morte. Très arrondie avec une ligne noire au dessus de l'œil.



REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage effectué.



1,3 cm

J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,3 cm	1,3 cm

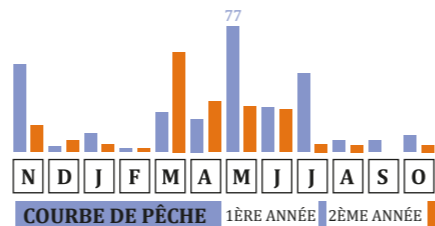
Selene vomer, Linnaeus, 1758

CARANGIDAE

Poulpe commun

Octopus vulgaris, Cuvier, 1797

Post-larve pouvant aller de 1 à 3 cm. Couleur variant selon les individus.



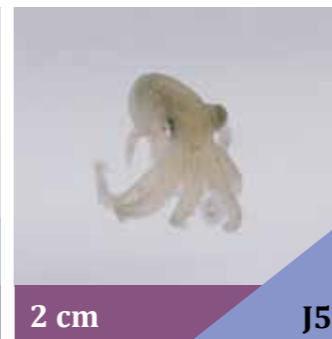
REMARQUE ÉLEVAGE

Doit être élevée séparément. Le bac nécessite un couvercle pour éviter qu'elle ne sorte. Se nourrit de moules mixées et proies vivantes. Elevage difficile pour les post-larves inférieures à 3 cm.



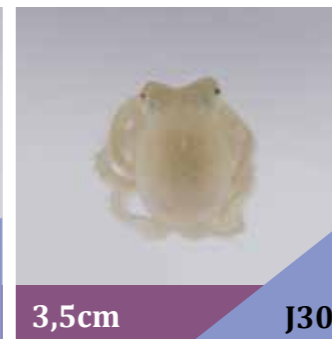
2 cm

J0



2 cm

J5



3,5cm

J30

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	3 cm

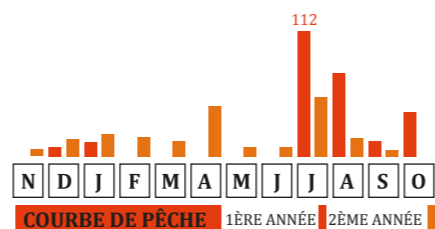
Octopus vulgaris, Cuvier, 1797

CEPHALOPODA

Papillon Kat-Zié

Chaetodon capistratus, Linné, 1758

Petite post-larve rayée noir et blanc. Nageoires pelviennes et anales jaunes, deux ocelles sur le dos et à la base de la nageoire caudale. L'ocelle dorsal disparaît après 2 à 3 mois d'élevage.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit uniquement d'artémias dans un premier temps puis de mysis à partir d'une taille de 1,5 cm. Elevage difficile. Peut être élevée avec des *Acanthurus sp.*



1 cm

J0



1 cm

J5



1,5 cm

J30



2,5 cm

J75

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	2 cm

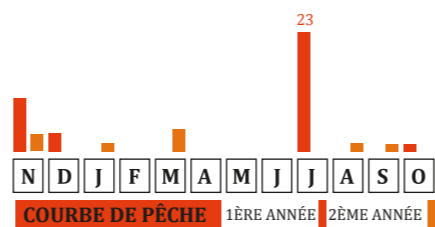
Chaetodon capistratus, Linné, 1758

CHAETODONTIDAE

Papillon ocellé

Chaetodon ocellatus, Bloch, 1787

Post-larve plus grande que *Chaetodon capistratus*, entièrement jaune avec une ligne noire verticale rayant l'œil et à la base de la nageoire caudale. Cette dernière ligne va disparaître rapidement après la capture. Le corps va également perdre sa couleur jaune, seules les nageoires vont rester jaunes.



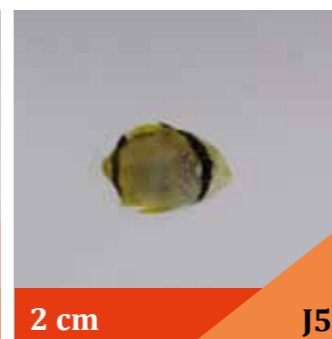
REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit uniquement d'artémias dans un premier temps puis de mysis. Elevage difficile. Peut être élevée avec des *Acanthurus sp.*



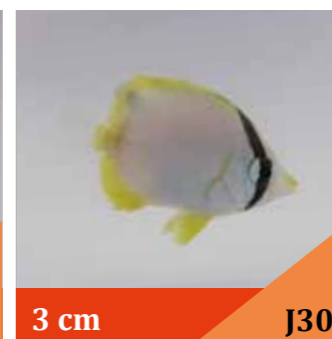
1 - 2 cm

J0



2 cm

J5



3 cm

J30

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	2 cm

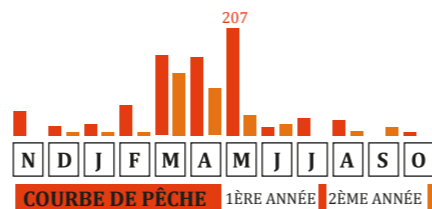
Chaetodon ocellatus, Bloch, 1787

CHAETODONTIDAE

Papillon à bandes

Chaetodon striatus, Linnaeus, 1758

Post-larve plus grosse que *Chaetodon capistratus*, entièrement rayée de noir et blanc, avec un ocelle sur la dorsale. Le museau va s'allonger à partir de 30 jours.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit uniquement d'artémias dans un premier temps puis de mysis. Elevage difficile. Peut être élevée avec des *Acanthurus* sp.

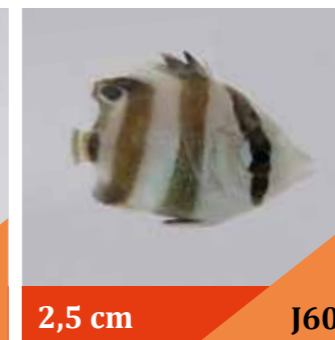


1 - 2 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	2 cm



2 cm J5



2,5 cm J60



4 cm J90

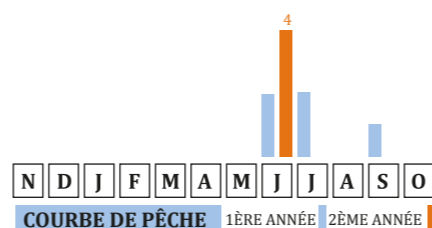
Chaetodon striatus, Linnaeus, 1758

CHAETODONTIDAE

Grimpeur des Caraïbes

Amblycirrhitus pinos, Mowbray, 1927

Post-larve allongée avec de grandes nageoires pelviennes, rayées de blanc et rouge. Une bande noire à la base de la nageoire caudale, tache noire sur le dos. Va s'épaissir à partir du premier mois d'élevage.



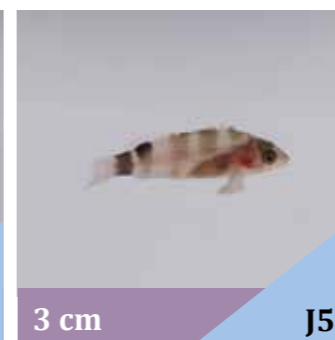
REMARQUE ÉLEVAGE

Facile à élever, se nourrit rapidement de granulés, moules mixées et mysis.

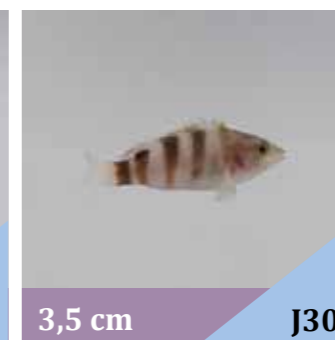


3 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	3 cm	3 cm



3 cm J5



3,5 cm J30



5 cm J90

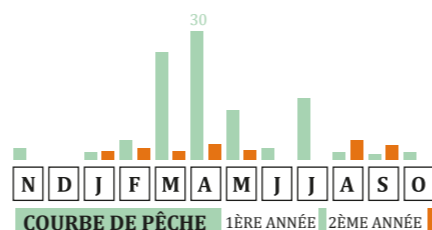
Amblycirrhitus pinos, Mowbray, 1927

CIRRHITIDÉS

Rouget volant

Dactylopterus volitans, Linnaeus, 1758

Grande post-larve, tête entourée d'épines, grandes nageoires pelviennes déployées, se sert des rayons des pelviennes pour marcher sur le sable. Deux fines nageoires dorsales sont dressées sur la tête.



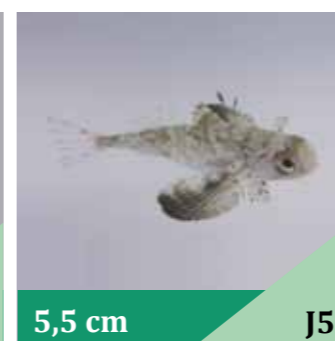
REMARQUE ÉLEVAGE

Difficile à élever. Pas d'individu élevé à plus de J15.



5,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	5 cm	6 cm



5,5 cm J5

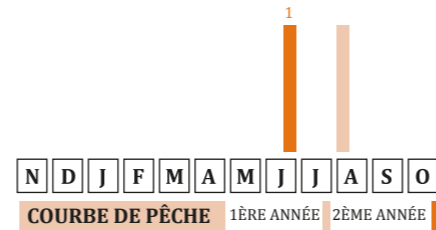
Dactylopterus volitans, Linnaeus, 1758

DACTYLOPTERIDAE

Diodon

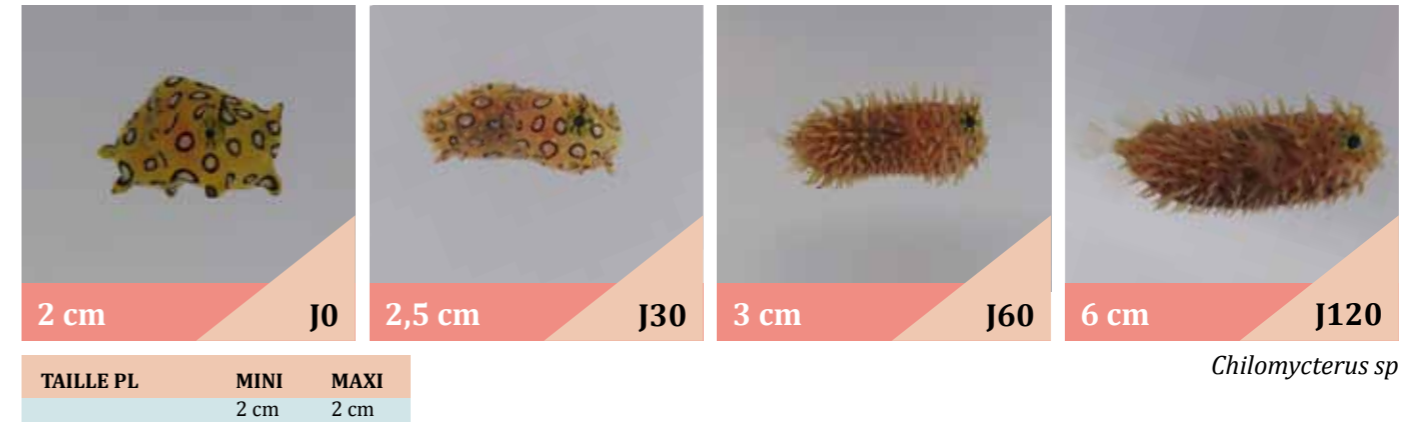
Chilomycterus sp

Petite post-larve rectangulaire parsemée d'ocelles blancs entourés de noir.
Apparition d'épines sur tout le corps à partir de 30 jours d'élevage.



REMARQUE ÉLEVAGE

Apparition de taches latérales vers 4 mois. Mange uniquement des proies vivantes (mysis).

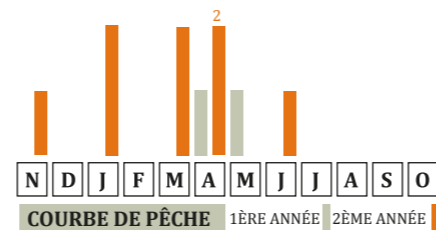


DIODONTIDAE

Poisson flûte bleu

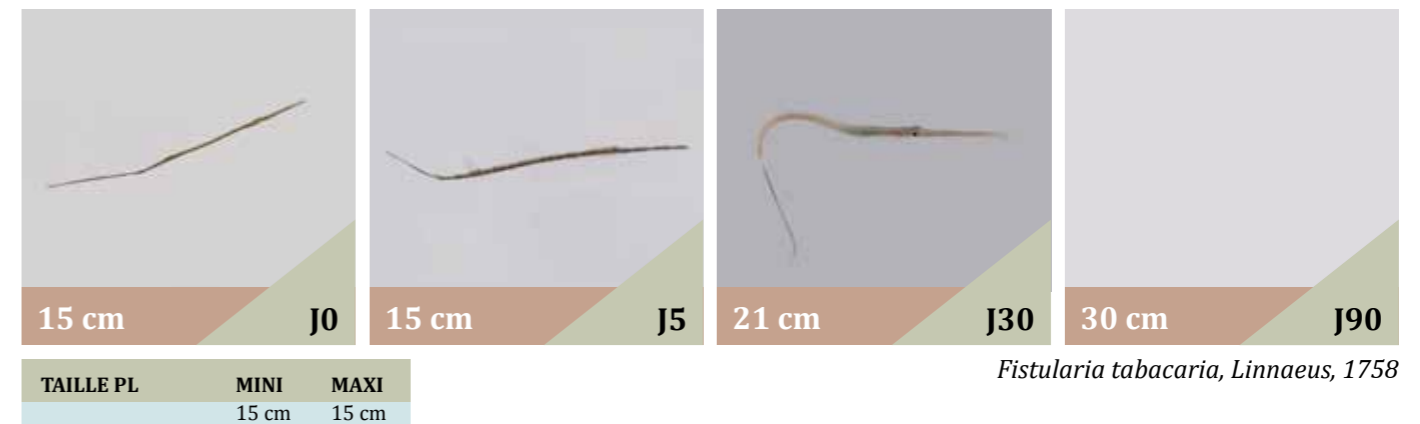
Fistularia tabacaria, Linnaeus, 1758

Post-larve très grande et très fine. La nageoire caudale se finit en un long filament.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit exclusivement de proies vivantes (mysis).
Elevage bac fermé pour éviter qu'elle ne saute en dehors.



FISTULARIDAE

Gobidae

Gobidae sp, Linné, 1758

Post-larve transparente et allongée.



REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage non effectué (individus morts après la capture).

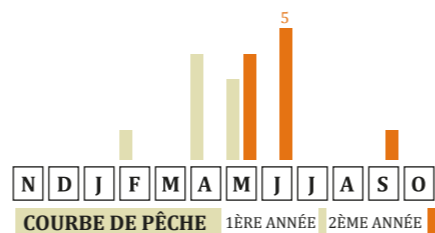


GOBIDAE

Poisson-ventouse moucheté

Gobiesox punctulatus, Poey, 1876

Post-larve très sombre à la pêche, reste souvent collée aux parois de la glaciaire. S'éclaircit rapidement après la pêche.



REMARQUE ÉLEVAGE

Facile à élever, reste collée sur les parois de l'aquarium. Accepte moules/crevettes mixées, mysis, mais mange principalement en surface.



1 cm

J0



4 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2 cm

Gobiesox punctulatus, Poey, 1876

GOBIESOCIDAE

Cardinal rayé

Holocentrus adscensionis, Osbeck, 1765

Grande post-larve de 5,5 cm, plus grande que *Sargocentron coruscum*. Corps rayé de lignes horizontales rouges. Nageoire dorsale jaune munie d'épines. A ne pas confondre avec *Holocentrus rufus*.



REMARQUE ÉLEVAGE

A élever en grand volume du fait de sa taille. S'acclimate difficilement aux granulés, sevrage à l'aide de moules mixées.



5,5 cm

J0



6,5 cm

J30



9,5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	5,5 cm	5,5 cm

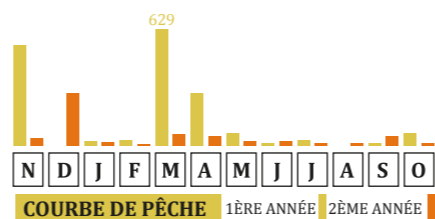
Holocentrus adscensionis, Osbeck, 1765

HOLOCENTRIDAE

Cardinal rayé

Sargocentron coruscum, Poey, 1860

Plus petite que *Holocentrus adscensionis* et *rufus*. Rayée de lignes latérales rouges et blanches, presque bleutées. Tache sombre au début des épines dorsales.



REMARQUE ÉLEVAGE

S'acclimate difficilement aux granulés, sevrage à l'aide de moules mixées.



2 cm

J0



2,5 cm

J5



3 cm

J30



5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2,5 cm

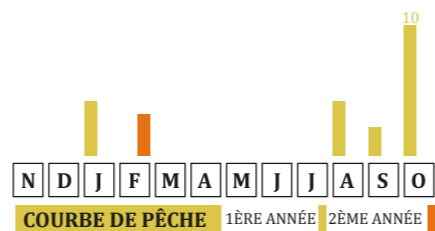
Sargocentron coruscum, Poey, 1860

HOLOCENTRIDAE

Cardinal queue fine

Holocentrus rufus, Walbaum, 1792

Grande post-larve de 5,5 cm, plus grande que *Sargocentron coruscum*. Le corps est rayé de lignes horizontales rouges, ainsi que de marbrures rouges et blanches. Nageoire dorsale jaune munie d'épines, le bout des épines est blanc. A ne pas confondre avec *Holocentrus adscensionis*.



10 cm J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	5,5 cm	5,5 cm

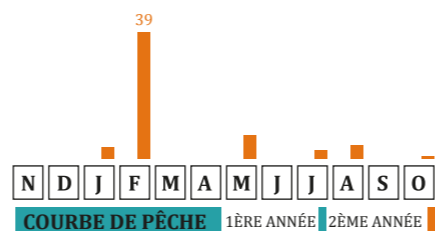
Holocentrus rufus, Walbaum, 1792

HOLOCENTRIDAE

Girelle clown

Halichoeres maculipinna, Müller & Troschel, 1848

Petite post-larve entièrement transparente, avec un point rouge à la base des nageoires pelviennes et un point noir à la fin de la nageoire dorsale ainsi qu'à la fin de la nageoire anale. Fin de métamorphose et pigmentation très rapide, 2 jours après la capture. Le juvénile devient plus allongé, avec une bande noire le long du corps. Se distingue de *Thalassoma bifasciatum* par une bande rouge le long du dos et par l'absence de point sur la nageoire dorsale.



1,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	1,5 cm



2 cm J5



2,4 cm J30



3,2 cm J90

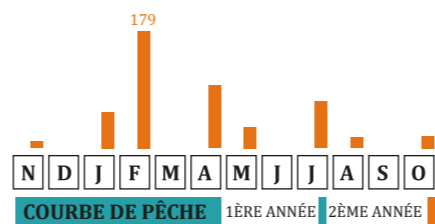
Halichoeres maculipinna, Müller & Troschel, 1848

LABRIDAE

Girelle Tête Bleue

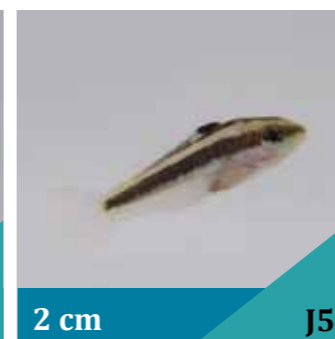
Thalassoma bifasciatum, Bloch, 1791

Petite post-larve transparente, mais plus pigmentée que *Halichoeres maculipinna*, avec une bande noire le long du corps et tache noire au début de la nageoire dorsale. Fin de la pigmentation rapide, deux jours après la capture.



2 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	1 cm



2 cm J5



2 cm J30



5 cm J90

Thalassoma bifasciatum, Bloch, 1791

LABRIDAE

REMARQUE ÉLEVAGE

A élever en grand volume du fait de sa taille. S'acclimate difficilement aux granulés, sevrage à l'aide de moules mixées.

REMARQUE ÉLEVAGE

Post-larve fragile, survit rarement à la pêche. Sevrage difficile du fait de sa petite bouche. Nourrissage aux artémias dans un premier temps, puis à la poudre.

REMARQUE ÉLEVAGE

Sevrage difficile du fait de sa petite bouche. Nourrissage aux artémias dans un premier temps, puis à la poudre.

Blennie chevelue

Labrisomus nuchipinnis, Quoy & Gaimard, 1824

Petite post-larve fine. Coloration allant de noir foncé à gris très clair à la capture. S'épaissit au bout d'un mois d'élevage.



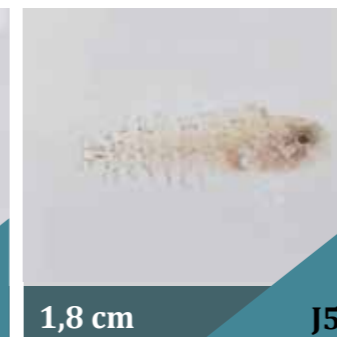
REMARQUE ÉLEVAGE

Attention à la compétition en bac. Se nourrit facilement de nourriture inerte.



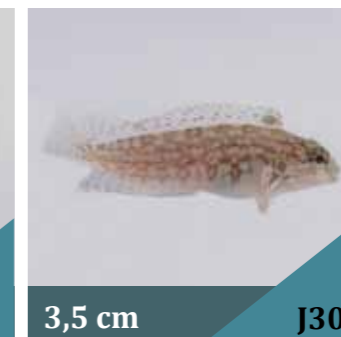
1,5 cm

J0



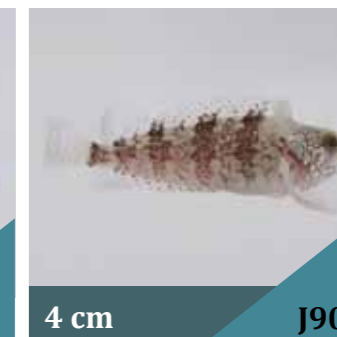
1,8 cm

J5



3,5 cm

J30



4 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	2 cm

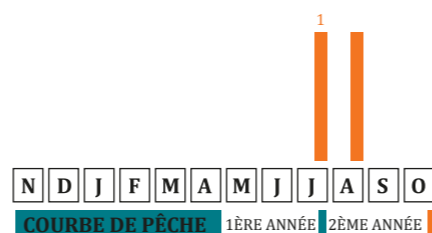
Labrisomus nuchipinnis, Quoy & Gaimard, 1824

LABRISOMIDAE

Blennie à triangles

Malacoctenus triangulatus, Springer, 1958

Post-larve déjà identique à l'adulte.



REMARQUE ÉLEVAGE

Seulement deux individus capturés.



2 cm

J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2 cm

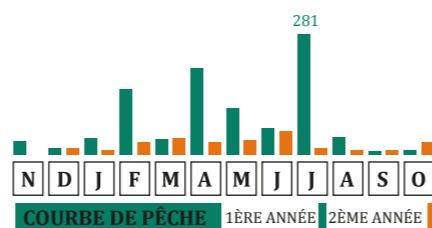
Malacoctenus triangulatus, Springer, 1958

LABRISOMIDAE

Pagre jaune

Lutjanus apodus, Walbaum, 1792

Post-larve plus petite que *Lutjanus synagris*. Coloration très foncée à la capture avec des rayures noires tout le long du corps. La coloration disparaît petit à petit pour laisser une bande noire du museau jusque derrière l'œil, ainsi que des rayures verticales grises sur tout le corps. Nageoires pelviennes et anales jaunes.



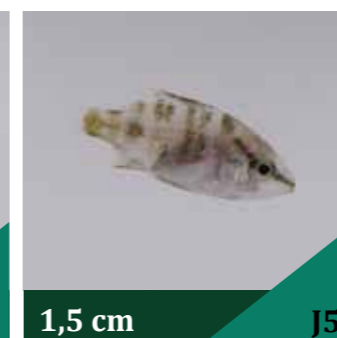
REMARQUE ÉLEVAGE

Sevrage très rapide aux granulés, dès la première semaine suivant la capture. Le nourrissage doit être fréquent et abondant. Les post-larves peuvent être mises en grande densité au départ, mais il faut rapidement les transférer dans des plus gros bacs pour éviter la mortalité.



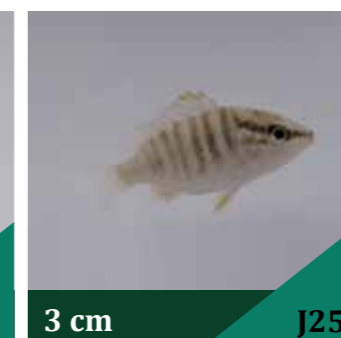
1,5 cm

J0



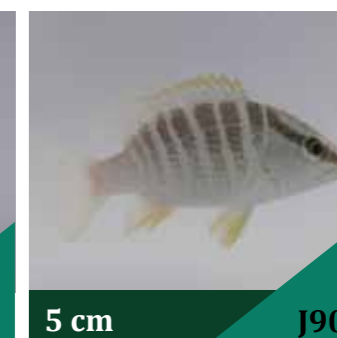
1,5 cm

J5



3 cm

J25



5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	2,5 cm

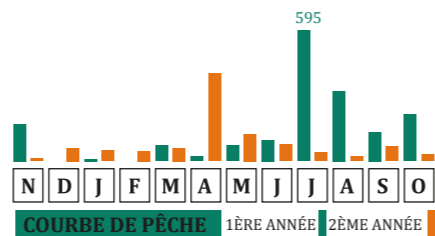
Lutjanus apodus, Walbaum, 1792

LUTJANIDAE

Pagre Wayack

Lutjanus synagris, Linnaeus, 1758

Post-larve plus trapue que *Lutjanus apodus*. Possède un point noir sur le dos ainsi que des nageoires pelviennes jaunes.



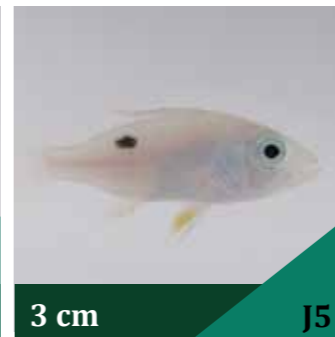
REMARQUE ÉLEVAGE

Sevrage très rapide aux granulés, dès la première semaine suivant la capture. Le nourrissage doit être fréquent et abondant. Les post-larves peuvent être mises en grande densité au départ, mais il faut rapidement les transférer dans des plus gros bacs pour éviter la mortalité.



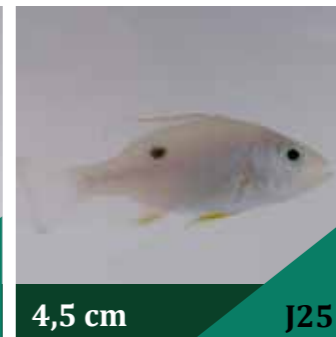
2,5 - 3 cm

J0



3 cm

J5



4,5 cm

J25



10 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2,5 cm	3 cm

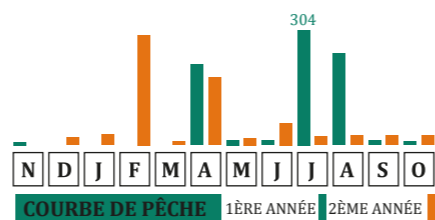
Lutjanus synagris, Linnaeus, 1758

LUTJANIDAE

Colas

Ocyurus chrysurus, Bloch, 1791

Post-larve plus fine que *Lutjanus apodus* et *synagris*. Se caractérise par une ligne latérale jaune, de l'arrière de l'œil jusqu'au début de la nageoire caudale.



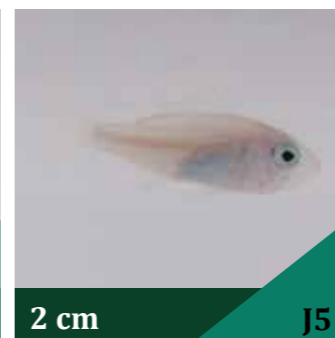
REMARQUE ÉLEVAGE

Sevrage très rapide aux granulés, dès la première semaine suivant la capture. Le nourrissage doit être fréquent et abondant. Plus fragile que *Lutjanus apodus* et *synagris*, ne supporte pas de grandes densités.



2 cm

J0



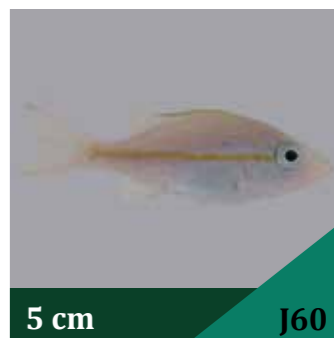
2 cm

J5



3,5 cm

J25



5 cm

J60

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2 cm

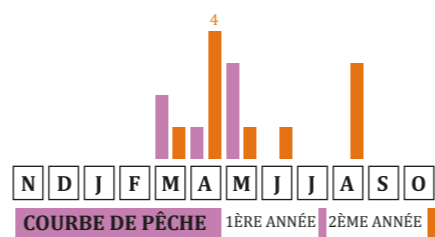
Ocyurus chrysurus, Bloch, 1791

LUTJANIDAE

Bourse à points orange

Cantherhines pullus, Ranzani, 1842

C'est la plus grande post-larve des Monacanthidae. A la capture elle peut être dorée avec des points marron, ou avec des rayures horizontales. La pigmentation change en fonction du stress. Elle possède une épine au dessus de l'œil qu'elle dresse lorsqu'elle se sent menacée.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit naturellement d'artémias et de mysis. Sevrage aux granulés dès la première semaine. Peut manger des moules occasionnellement. Forte acclimatation au nourrissage.



6 cm

J0



6 cm

J5



6,5 cm

J30



7 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	6 cm	6 cm

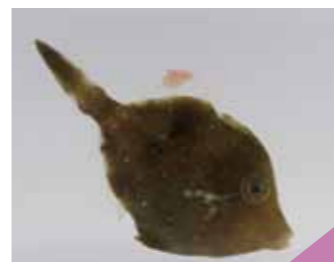
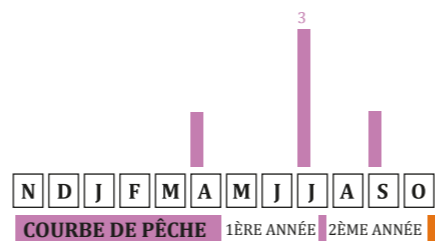
Cantherhines pullus, Ranzani, 1842

MONACANTHIDAE

Bourse à frange

Monacanthus ciliatus, Mitchill, 1818

Post-larve de taille moyenne, possède un museau en trompette et une épine érectile au dessus de l'œil. Plus arrondie que *Monacanthus tuckeri* et *setifer*.



3 cm J0

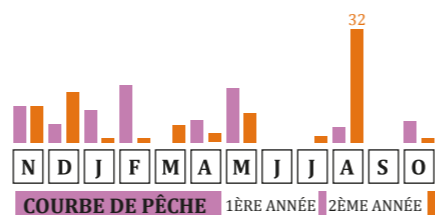
TAILLE PL	MINI	MAXI
	3 cm	3 cm

Monacanthus ciliatus, Mitchill, 1818

Bourse étirée

Monacanthus tuckeri, Bennett, 1831

Taille allant de 1 à 2 cm, possède un museau allongé en trompette avec une épine érectile au dessus de l'œil. Coloration variant selon le milieu. A ne pas confondre avec *Monacanthus setifer*, qui est moins allongée.



1,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	2 cm



1,5 cm J5



1,8 cm J30



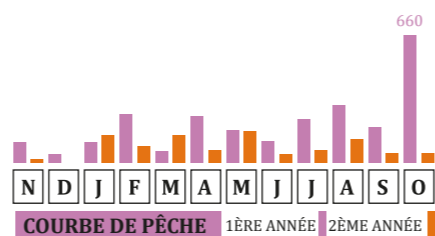
2 - 4 cm J90

Monacanthus tuckeri, Bennett, 1831

Bourse pygmée

Monacanthus setifer, Bennett, 1831

Petite post-larve pouvant aller de 1 à 2 cm, elle est plus trapue que *Monacanthus tuckeri*, avec un museau moins allongé. Epine érectile au dessus de l'œil. La coloration varie en fonction du milieu.



1,8 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	2 cm



1,8 cm J5



2,7 cm J30



3,5 cm J90

Monacanthus setifer, Bennett, 1831

REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage difficile lorsque la post-larve est trop petite (<1 cm). Sevrage difficile en raison de la taille de la bouche. Nourrissage aux artémias, puis à la poudre.

REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage difficile.

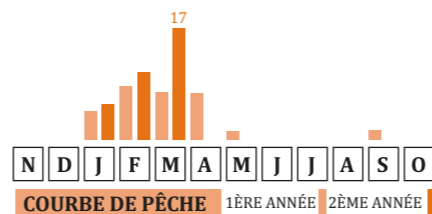
REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage difficile lorsque la post-larve est trop petite (<1 cm). Sevrage difficile en raison de la taille de la bouche. Nourrissage aux artémias, puis à la poudre.

Barbarin rouge

Pseudupeneus maculatus, Bloch, 1793

Grande post-larve allongée, déjà proche de l'adulte. La coloration se précise rapidement après la capture avec 3 taches rouges le long de la ligne latérale. Possède deux barbillons à côté du museau qu'elle utilise pour fouiller le sol et trouver sa nourriture. La nageoire dorsale est séparée en deux.



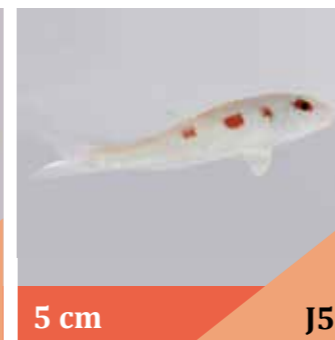
REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage difficile.



5 cm

J0



5 cm

J5



6,5 cm

J30

TAILLE PL	MINI	MAXI
	5 cm	6,5 cm

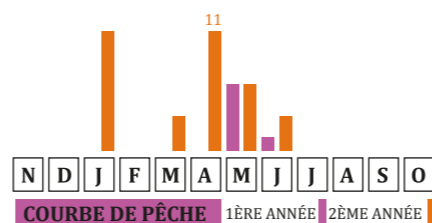
Pseudupeneus maculatus, Bloch, 1793

MULLIDAE

Nomeidae

Psenes sp

Grande variation de taille de post-larve, allant de 3 à 6 cm, de couleur vert olivâtre. Possède un gros œil traversé par une bande noire, et de larges bandes verticales sur le corps.



REMARQUE ÉLEVAGE

Difficile à élever. Sevrage long aux granulés devant passer par une période de nourrissage aux mysis.



3 cm

J0



3,5 cm

J5



7,5 cm

J30



8,5 cm

J60

TAILLE PL	MINI	MAXI
	3 cm	6 cm

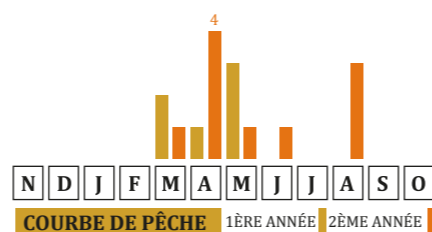
Psenes sp

NOMEIDAE

Coffre bossu

Lactrophrys trigonus, Linnaeus, 1758

Petite post-larve presque cubique, coloration allant du jaune à l'orange, avec de petits points noirs sur tout le corps. Apparition de cornes à partir de 4 mois.



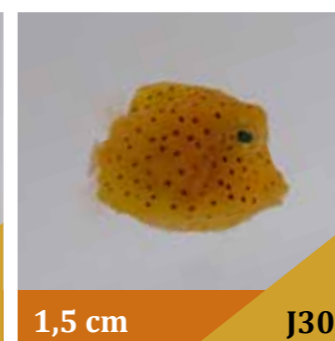
REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage difficile, à ne pas mettre avec des poissons vifs. Se nourrit exclusivement de proies vivantes, d'abord artémias, puis mysis.



1 cm

J0



1,5 cm

J30



2,5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	1 cm

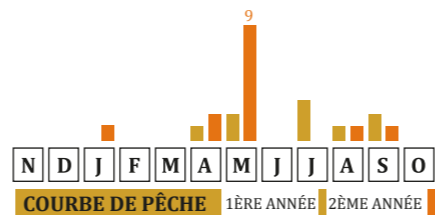
Lactrophrys trigonus, Linnaeus, 1758

OSTRACIIDAE

Coffre mouton

Rhinesomus triqueter, Linnaeus, 1758

Toute petite post-larve de moins de 0,5 cm, toute noire avec des points jaunes sur le corps.



REMARQUE ÉLEVAGE

Élevage difficile, à ne pas mettre avec des poissons vifs. Se nourrit exclusivement de proies vivantes, d'abord artémias, voire copépodes, puis petits mysis.



0,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	0,3 cm	0,5 cm



0,5 cm J5



0,8 cm J30



1,3 cm J60

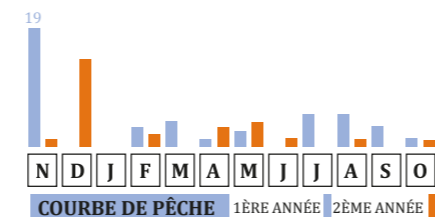
Rhinesomus triqueter, Linnaeus, 1758

OSTRACIIDAE

Langouste brésilienne

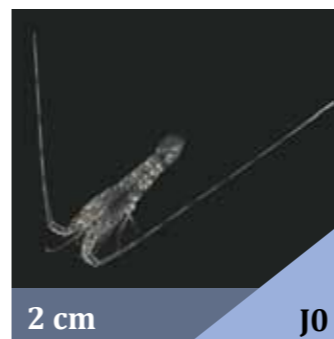
Palinurus guttatus, Latreille, 1804

Post-larve complètement transparente, seules les antennes sont striées de bandes rouges. Pigmentation quelques jours après la capture, et première mue durant le 1er mois. Post-larve plus grande que *Palinurus argus*, mais croissance plus lente.



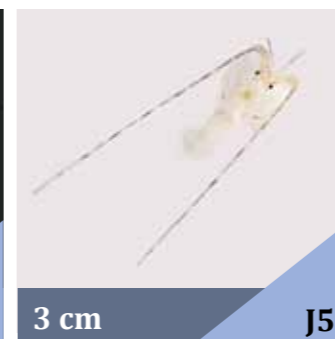
REMARQUE ÉLEVAGE

Facile à élever lorsque l'étape critique de la première mue est passée. Se nourrit indifféremment de moules mixées ou de granulés. Peut s'élever avec des poissons, mais pas en présence d'autres crustacés.



2 cm J0

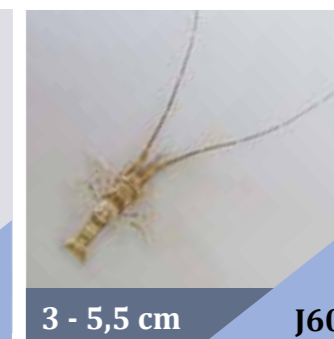
TAILLE PL	MINI	MAXI
	3 cm	3 cm



3 cm J5



3 cm J30



3 - 5,5 cm J60

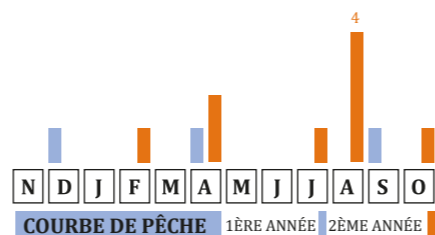
Palinurus guttatus, Latreille, 1804

PALINURIDAE

Langouste royale

Palinurus argus, Latreille, 1804

Post-larve complètement transparente, y compris les antennes, contrairement à *Palinurus guttatus*. Pigmentation quelques jours après la capture, et première mue durant le 1er mois. Post-larve plus petite que *Palinurus guttatus*, mais croissance plus rapide.



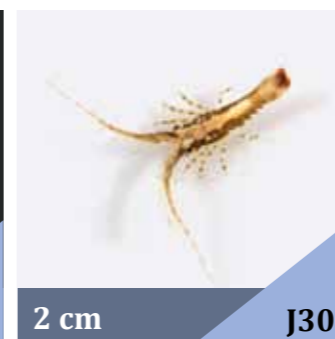
REMARQUE ÉLEVAGE

Facile à élever lorsque l'étape critique de la première mue est passée. Se nourrit indifféremment de moules mixées ou de granulés. Peut s'élever avec des poissons, mais pas en présence d'autres crustacés.

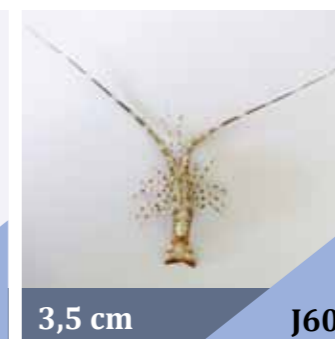


1,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2 cm



2 cm J30



3,5 cm J60

Palinurus argus, Latreille, 1804

PALINURIDAE

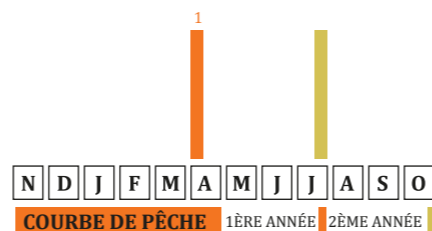
Cigale de mer

Parribacus antarcticus, Lund, 1793

Post-larve complètement transparente avec une légère pigmentation au niveau de la tête et de l'abdomen. Se pigmente durant le premier mois.

REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage difficile. Seuls deux individus capturés.



4 cm

J0



4 cm

J30

TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	4 cm

Parribacus antarcticus, Lund, 1793

SCYLLARIDAE

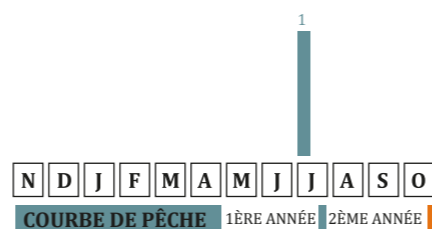
Ange chérubin

Centropyge argi, Woods & Kanazawa, 1951

Post-larve toute ronde de couleur cuivré/orangé. Elle va rapidement s'allonger après la capture, pour prendre les couleurs de l'adulte, la tête jaune et le corps bleu.

REMARQUE ÉLEVAGE

Un seul individu capturé. Elevage difficile.



2,5 cm

J0



3 cm

J5

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2,5 cm	2,5 cm

Centropyge argi, Woods & Kanazawa, 1951

POMACANTHIDAE

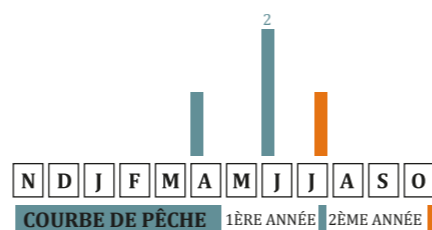
Ange Français

Pomacanthus paru, Bloch, 1787

Petite post-larve de 1 cm, entièrement noire avec 3 bandes jaunes verticales sur le corps. Elle va rapidement grandir et s'allonger. Nage caractéristique ondulée dès la capture.

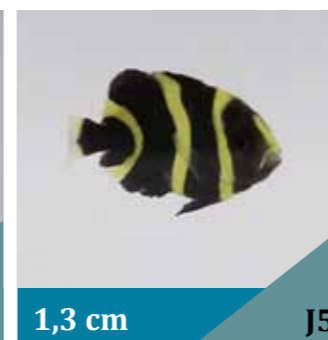
REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage facile, ne mange que des proies vivantes, au début artémias, puis mysis, méduses. Mange les aiptasias.



1 cm

J0



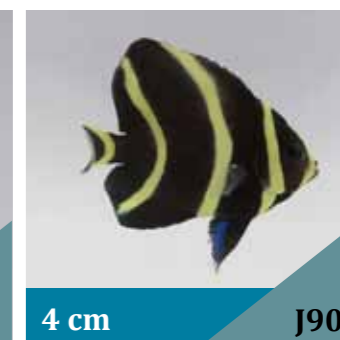
1,3 cm

J5



1,5 cm

J25



4 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	1,5 cm

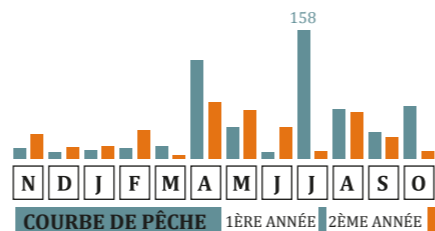
Pomacanthus paru, Bloch, 1787

POMACANTHIDAE

Sergent-major

Abudefduf saxatilis, Linnaeus, 1758

Petite post-larve, entièrement jaune à la capture, on distingue les 5 bandes noires verticales. Croissance très rapide, ressemble rapidement à l'adulte, blanc/gris pâle avec les cinq rayures verticales noires et un dos jaune.



REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage facile. Mange les artémias et mysis naturellement. Prise des granulés dès la première semaine et prise occasionnelle de moules. Croissance très rapide.



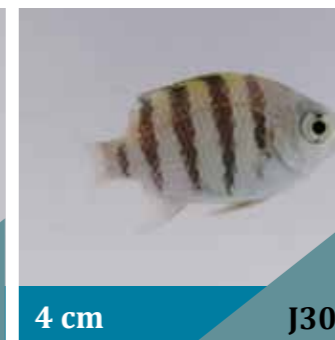
1 cm

J0



2 cm

J5



4 cm

J30



7 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	2 cm

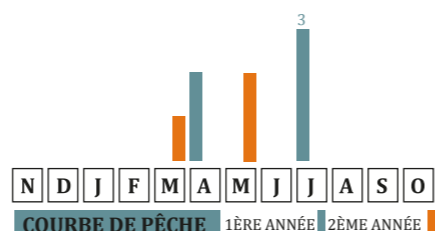
Abudefduf saxatilis, Linnaeus, 1758

POMACENTRIDAE

Castagnole bleue

Chromis cyanea, Poey, 1860

Post-larve plus petite que *Chromis multilineata*. De couleur bleue avec la base de la queue rouge orangé. Queue entièrement transparente à l'exception du premier et dernier rayon donnant l'impression d'une queue fourchue.



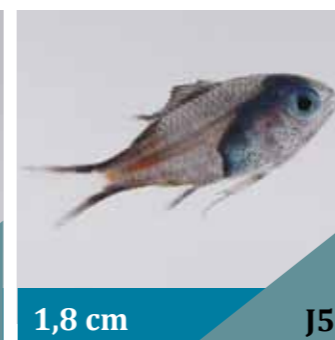
REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage difficile, post-larve fragile. Sevrage difficile du fait de sa petite bouche. Nourrissage aux artémias puis à la poudre.



1,8 cm

J0



1,8 cm

J5



2,3 cm

J30

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	2 cm

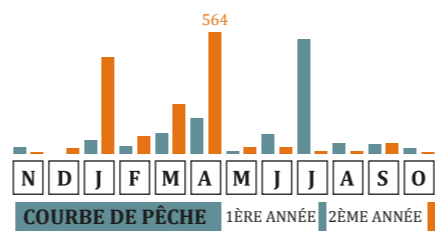
Chromis cyanea, Poey, 1860

POMACENTRIDAE

Castagnole brune

Chromis multilineata, Guichenot, 1853

Post-larve plus grande de *Chromis cyanea*. Presque transparente à la capture, elle se pigmente rapidement et devient gris pâle. Possède un point blanc à l'arrière de la nageoire dorsale. Queue entièrement transparente à l'exception du premier et dernier rayon donnant l'impression d'une queue fourchue.



REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage moins difficile que *Chromis cyanea*, mais sevrage difficile du fait de sa petite bouche. Nourrissage aux artémias et mysis puis à la poudre.



2 cm

J0



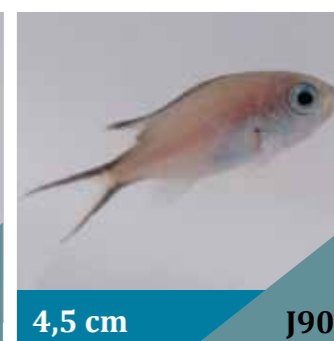
2,5 cm

J5



3 cm

J30



4,5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2 cm

Chromis multilineata, Guichenot, 1853

POMACENTRIDAE

Demoiselle queue jaune

Microspathodon chrysurus, Cuvier, 1830

Petite post-larve, possédant un ventre orangé à la capture et des points bleu électrique sur le dos. Perd rapidement le ventre orangé pour devenir entièrement gris foncé/noir avec des points bleu électrique sur tout le corps.



REMARQUE ÉLEVAGE

Attention à la compétition entre Pomacentridae. Nourrissage aux artémias, puis aux granulés. Post-larve fragile.



1,5 cm

J0



1,5 cm

J5



2,5 cm

J30



3 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	1,5 cm

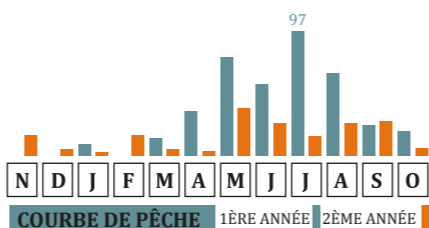
Microspathodon chrysurus, Cuvier, 1830

POMACENTRIDAE

Demoiselle brune

Stegastes adustus, Troschel, 1865

Petite post-larve, orangée sur le dos, elle possède un ocelle sur la nageoire dorsale, ainsi qu'un point noir à la base de la queue.



REMARQUE ÉLEVAGE

Attention à la compétition entre Pomacentridae. Nourrissage aux artémias, puis aux granulés. Post-larve fragile.



1 cm

J0



1,3 cm

J5



2,5 cm

J30



3,5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	1 cm

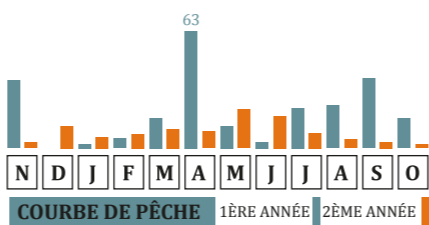
Stegastes adustus, Troschel, 1865

POMACENTRIDAE

Demoiselle noire

Stegastes diencaeus, Jordan & Rutter, 1897

Post-larve possédant le ventre entièrement jaune et le dos bleu, avec un ocelle noir entouré de blanc sur la dorsale.



REMARQUE ÉLEVAGE

Attention à la compétition entre Pomacentridae. Nourrissage aux artémias, puis aux granulés. Post-larve fragile.



1 cm

J0



1 cm

J5



2,5 cm

J30



3 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	1,5 cm

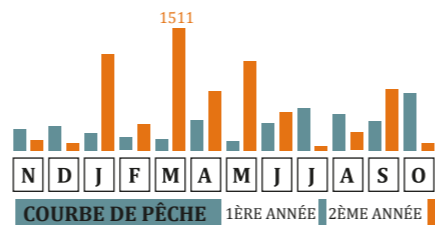
Stegastes diencaeus, Jordan & Rutter, 1897

POMACENTRIDAE

Demoiselle bicolore

Stegastes partitus, Poey, 1868

Plus grande post-larve des Pomacentridae, elle possède des colorations allant de bleu à gris, avec des taches orange et blanches à la capture. Rapidement, elle devient grise sur le dos, avec le ventre blanc. Fortes variations de couleur d'un individu à l'autre.



REMARQUE ÉLEVAGE

Post-larve plus compétitive que les autres. Nourrissage aux artémias, puis aux granulés.



1,5 cm

J0



1,5 cm

J10



3 cm

J30



3,5 - 4 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	2 cm

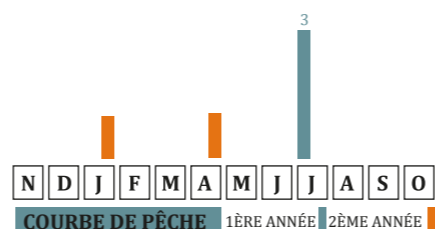
Stegastes partitus, Poey, 1868

POMACENTRIDAE

Soleil caye

Hétéropriacanthus cruentatus, Lacepède, 1801

Grande post-larve de 5 cm, elle possède des épines dorsales. Reconnaissable à ses grands yeux.



REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage difficile.



5 cm

J0



5 cm

J5

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	5 cm

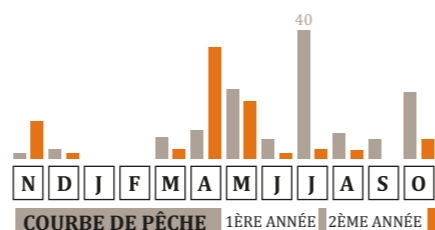
Hétéropriacanthus cruentatus, Lacepède, 1801

POMACENTRIDAE

Vingt-Quatre heures

Scorpaena plumieri, Block, 1789

Petite post-larve, elle possède les 3/4 du corps noir et la queue blanche. Perd de sa coloration les jours suivant la capture pour devenir grise. Ressemble déjà à l'adulte.



REMARQUE ÉLEVAGE

Nourrissage uniquement aux proies vivantes, ici des mysis.



1,3 cm

J0



1,3 cm

J5



2 cm

J30



5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,3 cm	1,3 cm

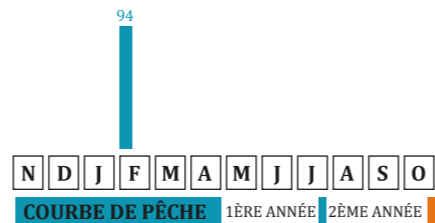
Scorpaena plumieri, Block, 1789

SCORPASENIDAE

Waliwa

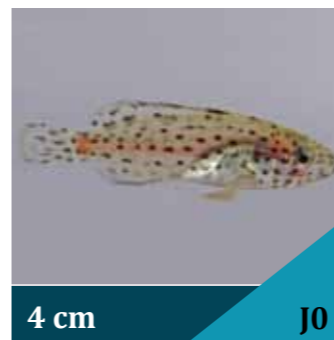
Epinephelus adscensionis, Osbeck, 1765

Post-larve presque transparente tachetée de points noirs. Pigmentation rapide après la capture (5 à 10 jours après). Possède 5 taches noires sous la dorsale et une sur le pédoncule caudal.



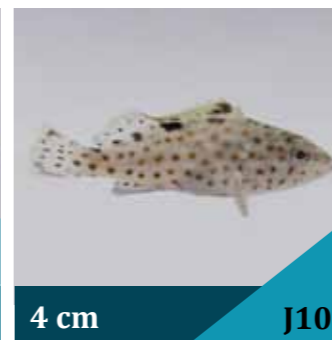
REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit de mysis, moules et granulés. Elle peut également se nourrir de petits poissons et crevettes. Croissance rapide. Prévoir des cachettes pour qu'elle se mette à l'abri.



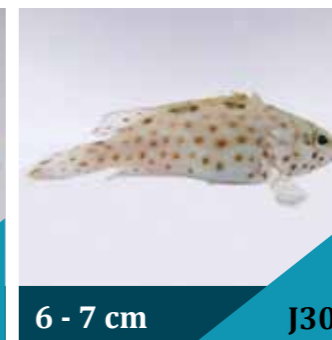
4 cm

J0



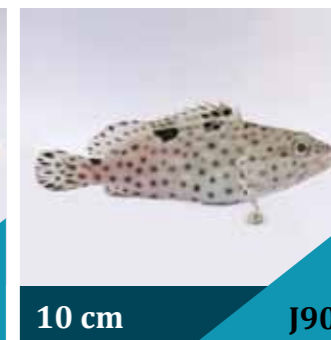
4 cm

J10



6 - 7 cm

J30



10 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	4 cm

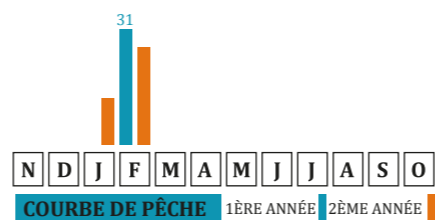
Epinephelus adscensionis, Osbeck, 1765

SERRANIDAE

Tanche

Cephalopholis fulvus, Linnaeus, 1758

Post-larve presque transparente orangée. Deuxième rayon épineux plus long que les autres à la capture, puis prend une taille normale au bout de 2 à 5 jours. Pigmentation rapide après la capture (2 jours après). Possède une tache blanche et deux taches noires sur la nageoire dorsale, ainsi que deux points noirs sur le pédoncule caudal.



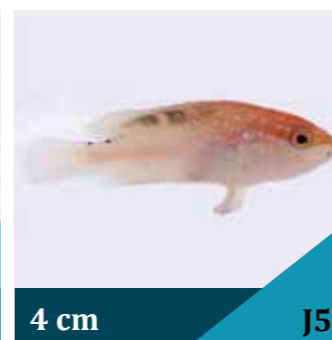
REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit de mysis, moules et granulés. Elle peut également se nourrir de petits poissons et crevettes. Croissance rapide. Prévoir des cachettes pour qu'elle se mette à l'abri.



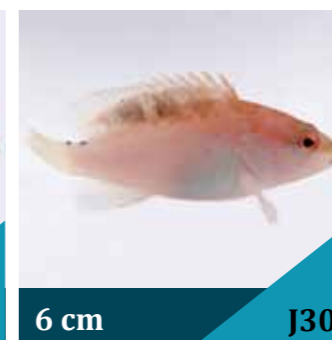
4 cm

J0



4 cm

J5



6 cm

J30



8 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	4 cm

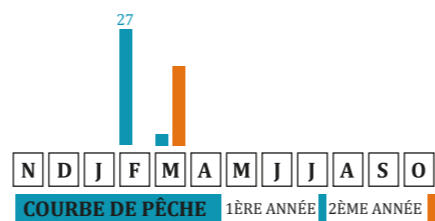
Epinephelus fulvus, Linnaeus, 1758

SERRANIDAE

Grand gueule

Epinephelus guttatus, Linnaeus, 1758

Post-larve presque transparente avec des points noirs/rougeâtres sur tout le corps. Nageoires avec une bordure noire.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit de mysis, moules et granulés. Elle peut également se nourrir de petits poissons et crevettes. Prévoir des cachettes pour qu'elle se mette à l'abri. Plus difficile à élever que *Epinephelus fulvus* et *adscensionis*.



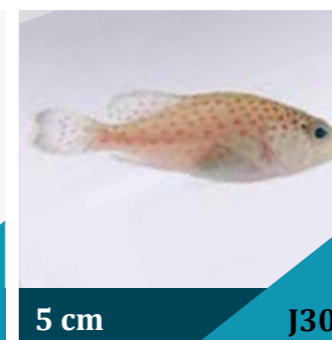
4 cm

J0



4 cm

J5



5 cm

J30

TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	4 cm

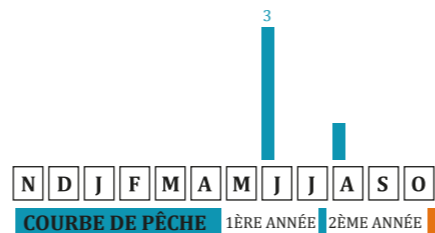
Epinephelus guttatus, Linnaeus, 1758

SERRANIDAE

Savonette à points blancs

Rypticus maculatus, Holbrook, 1855

Petite post-larve entièrement transparente avec de grandes nageoires pelviennes possédant des taches jaunes. Métamorphose très rapide en 2 jours, les nageoires pelviennes se raccourcissent, la post-larve s'allonge et se pigmente. Une ligne blanche apparaît sur toute la longueur du museau.



REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage facile, nourrissage aux artémias, puis mysis et granulés. Prévoir des cachettes.



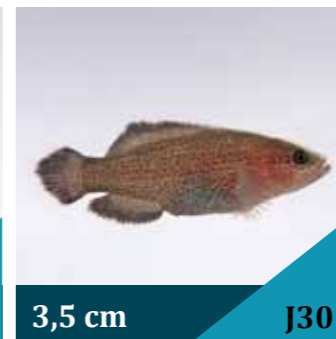
1,5 cm

J0



1,5 cm

J5



3,5 cm

J30



5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	1,5 cm

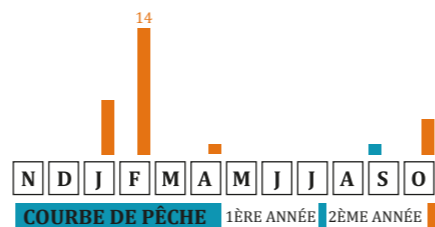
Rypticus maculatus, Holbrook, 1855

SERRANIDAE

Serran lanterne

Serranus baldwini, Evermann & Marsh, 1899

Petite post-larve transparente, parsemée de points jaunes, bordure noire sur la nageoire dorsale. La pigmentation se fait rapidement, entre 5 et 10 jours après la capture. A J+15, les lignes noires et jaunes en pointillés apparaissent sur tout le corps. A ne pas confondre avec *Thalassoma bifasciatum* et *Halichoeres maculipinna*.



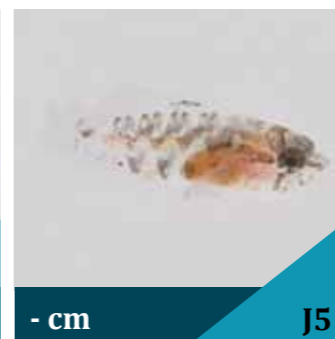
REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage facile, se nourrit rapidement d'artémias, puis de mysis et de granulés.



1,5 cm

J0



- cm

J5



3 cm

J30



4,5 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	1,5 cm

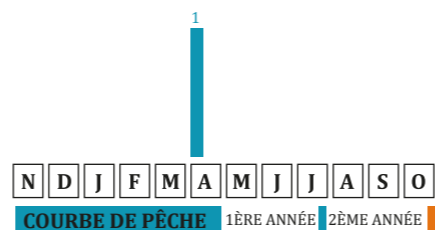
Serranus baldwini, Evermann & Marsh, 1899

SERRANIDAE

Serran tatoué

Serranus phoebe, Poey, 1851

Post-larve assez grande, grise avec une bande noire verticale bien démarquée allant de la dorsale au ventre, et deux autres bandes moins marquées vers la tête.



REMARQUE ÉLEVAGE

Un seul individu capturé, mort rapidement après la capture.



4 cm

J0



4 cm

J5

TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	4 cm

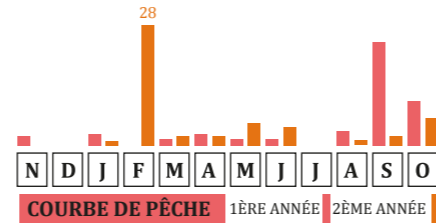
Serranus phoebe, Poey, 1851

SERRANIDAE

Barracuda

Sphyraena barracuda, Edwards, 1771

Post-larve très fine, déjà très proche de l'adulte, très foncée à la capture.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit exclusivement de proies vivantes, mysis dans un premier temps, puis petits poissons. Croissance rapide. Les post-larves peuvent être mélangées entre elles, mais uniquement si leurs tailles sont identiques.



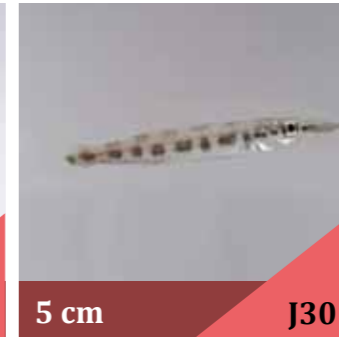
1,5 cm

J0



1,5 cm

J5



5 cm

J30



9 cm

J90

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2 cm

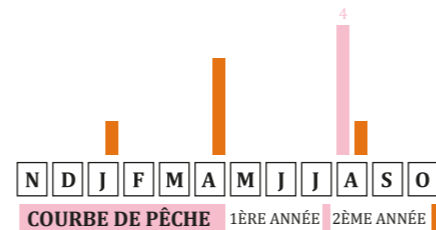
Sphyraena barracuda, Edwards, 1771

SPHYRAENIDAE

Grande crevette nettoyeuse

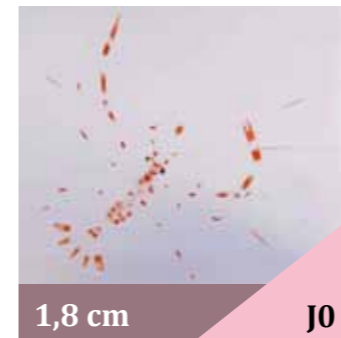
Stenopus hispidus, Olivier, 1811

Post-larve identique à l'adulte. A ne pas confondre avec *Stenopus scutellatus*.



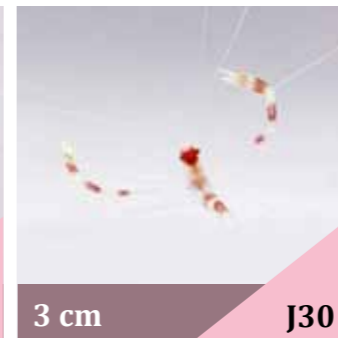
REMARQUE ÉLEVAGE

Facile à élever. Se nourrit indifféremment de moules mixées ou de granulés. Peut s'élever avec des poissons, mais pas en présence d'autres crustacés.



1,8 cm

J0



3 cm

J30

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,8 cm	1,8 cm

Stenopus hispidus, Olivier, 1811

STENOPOPIDAE

Grande crevette dorée

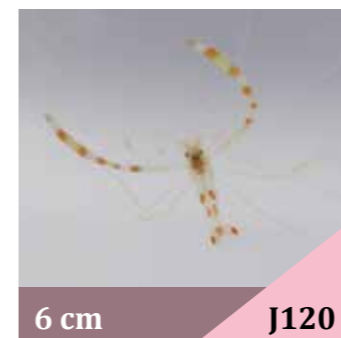
Stenopus scutellatus, Rankin, 1898

Post-larve plus petite que *Stenopus hispidus*, de couleur orangée. Possède le bout des pinces orange, contrairement à *Stenopus hispidus*, qui a le bout des pinces blanc.



REMARQUE ÉLEVAGE

Facile à élever. Se nourrit indifféremment de moules mixées ou de granulés. Peut s'élever avec des poissons, mais pas en présence d'autres crustacés.



6 cm

J120

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	1,5 cm

Stenopus scutellatus, Rankin, 1898

STENOPOPIDAE

Syngnathe annelé

Cosmocampus elucens, Poey, 1868

Post-larve proche de l'adulte, mais plus fine.



REMARQUE ÉLEVAGE

Nourrissage aux artémias, puis aux mysis quand leur bouche le permet. De la reproduction a été observée entre les individus au bout d'un an d'élevage.



TAILLE PL	MINI	MAXI
	4,5 cm	5 cm

Cosmocampus elucens, Poey, 1868

SYNGNATHIDAE

Hippocampe long-nez

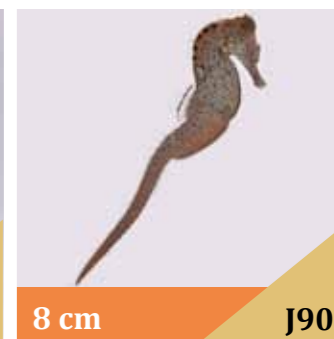
Hippocampus reidi, Gainsburg, 1933

Déjà grande à la capture, identique à l'adulte. Ici un mâle, reconnaissable à sa poche ventrale.



REMARQUE ÉLEVAGE

Seulement trois individus capturés, reproduction observée 6 mois après la capture. Nourrissage aux proies vivantes (mysis).



TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	4 cm

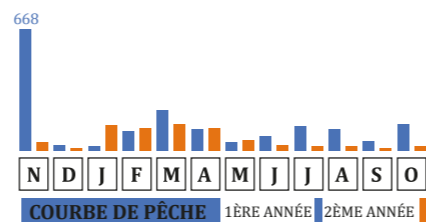
Hippocampus reidi, Gainsburg, 1933

SYNGNATHIDAE

Tétron nain

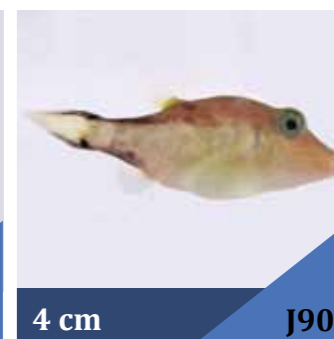
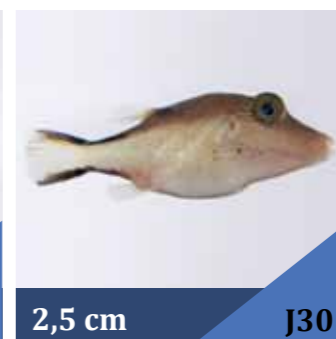
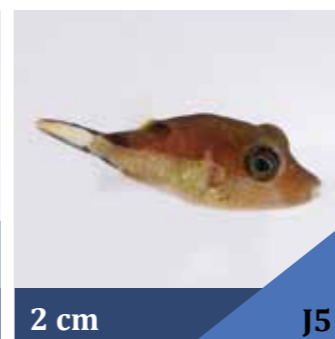
Canthigaster rostrata, Bloch, 1786

Petite post-larve presque ronde, dos de couleur olivâtre, ventre blanc. Points blancs sur toute la partie inférieure du corps. Se gonfle lorsqu'elle se sent menacée.



REMARQUE ÉLEVAGE

Se nourrit naturellement d'artémias et de mysis. Sevrage aux granulés dès la première semaine. Peut manger des moules occasionnellement. Les post-larves doivent être élevées en grande quantité pour éviter les comportements de dominance.



TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	2 cm

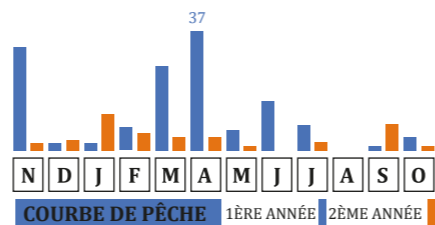
Canthigaster rostrata, Bloch, 1786

TETRAODONTIDAE

Tétrodon à chaines

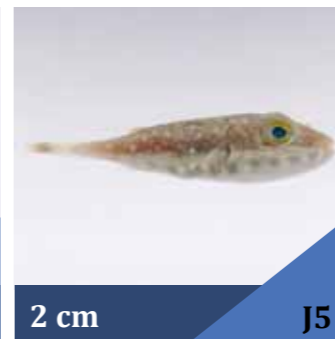
Sphoeroides spengleri, Block, 1785

Petite post-larve allongée. Dos marron et ventre blanc, séparés par des points marron sur toute la longueur du corps. Se gonfle lorsqu'elle se sent menacée.



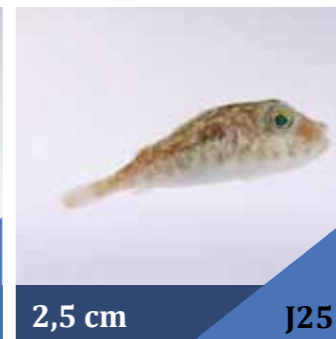
1 cm

J0



2 cm

J5



2,5 cm

J25

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	2,5 cm

Sphoeroides spengleri, Block, 1785

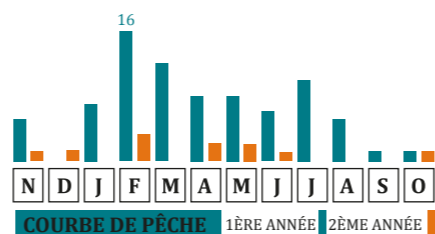
REMARQUE ÉLEVAGE

Elevage difficile, sensible aux fortes densités. Nourrissage aux artémias puis aux granulés.

Serpentiforme sp 1

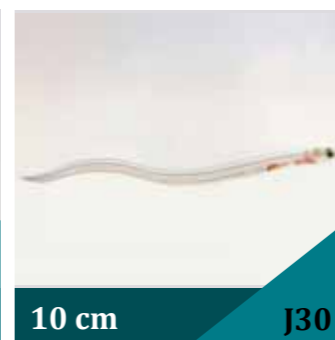
Serpentiforme sp 1

Post-larve allongée et épaisse. S'affine au bout d'une dizaine de jours, pigmentation longue. Coloration dorée à partir du 3ème mois d'élevage.



10 cm

J0



10 cm

J30



10 cm

J120

TAILLE PL	MINI	MAXI
	10 cm	10 cm

Serpentiforme sp 1

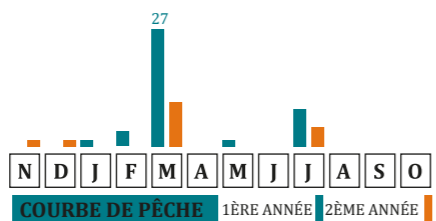
REMARQUE ÉLEVAGE

Difficile à sevrer, un seul individu élevé à long terme. Nourrissage aux artémias et mysis, puis moules mixées.

Serpentiforme sp 2

Serpentiforme sp 2

Pas d'élevage réussi.



4 cm

J0

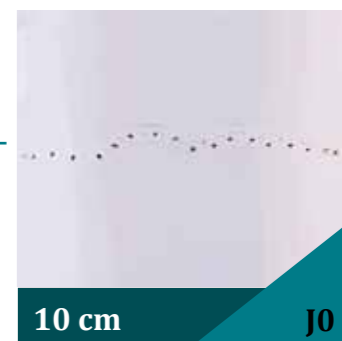
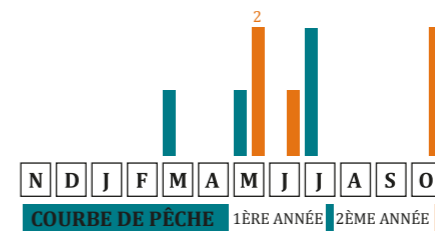
TAILLE PL	MINI	MAXI
	4 cm	4 cm

SERPENTIFORME

Serpentiforme sp 3

Serpentiforme sp 3

Pas d'élevage réussi.



10 cm

J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	10 cm	10 cm

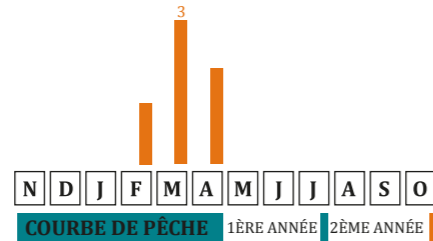
SERPENTIFORME

Serpentiforme sp 4

Serpentiforme sp 4

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



15 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	15 cm	15 cm

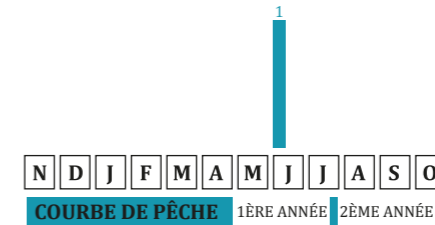
SERPENTIFORME

Non identifiée

Serranidae sp

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



2 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2 cm

SERRANIDAE

Non identifiée

Synodus sp

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	5 cm	5 cm

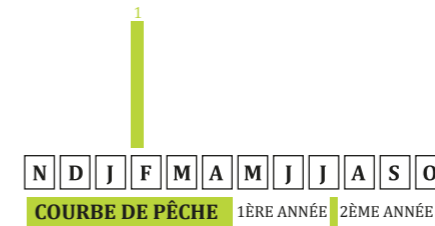
SYNODONTIDAE

Non identifiée

Myctophidae sp

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



3,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	3,5 cm	3,5 cm

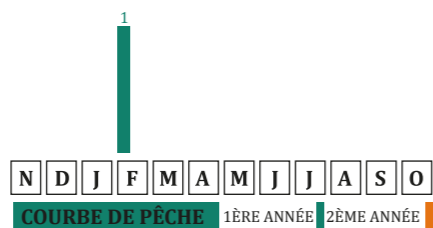
MYCTOPHIDAE

Non identifiée

Lutjanidae sp

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



2,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2,5 cm	2,5 cm

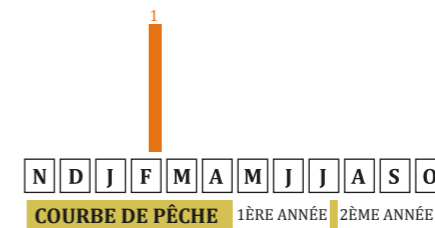
LUTJANIDAE

Non identifiée

Scaridae sp

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



2 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2 cm	2 cm

SCARIDAE

Non identifiée

Famille inconnue

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



1,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	1,5 cm

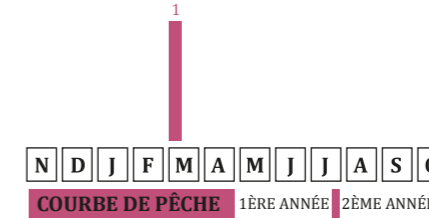
INCONNU

Non identifiée

Famille inconnue

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



1,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,5 cm	1,5 cm

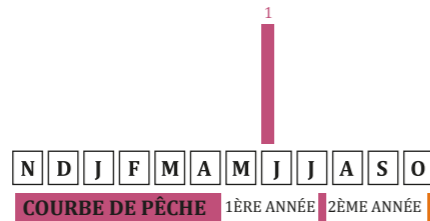
INCONNU

Non identifiée

Famille inconnue

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



1,2 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1,2 cm	1,2 cm

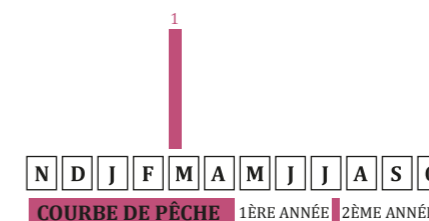
INCONNU

Non identifiée

Famille inconnue

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



1 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	1 cm	1 cm

INCONNU

Non identifiée

Famille inconnue

REMARQUE ÉLEVAGE

Pas d'élevage réussi.



2,5 cm J0

TAILLE PL	MINI	MAXI
	2,5 cm	2,5 cm

INCONNU



Guide d'identification des post-larves dans la caraïbe

Dans un contexte de surexploitation des ressources marines, diverses mesures sont prises pour pallier au déficit des ressources dans le milieu et favoriser la résilience des écosystèmes. Mais la réussite de telles démarches nécessite des connaissances fondamentales sur l'environnement et les populations associées pour mieux appréhender les fonctionnements des écosystèmes et proposer des mesures de gestion appropriées.

Cet ouvrage est la première édition du guide d'identification des post-larves dans les Caraïbes. Il concerne majoritairement les poissons et servira de base de connaissances pour appréhender cette phase méconnue du cycle de vie des poissons récifaux.

Avec le soutien de :

