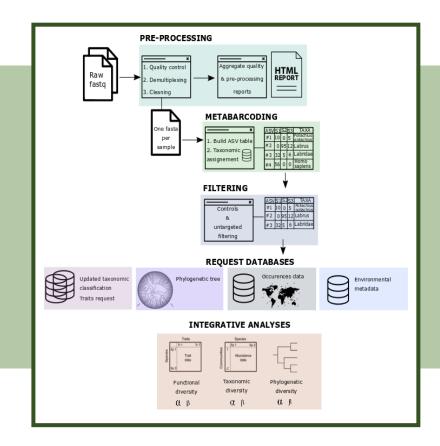






Faciliter l'intégration des différentes facettes de la biodiversité à partir de données metabarcoding

Anais
Tuteur : Erwan Corre

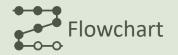


DUBii - Soutenance Projet tutoré
18 Novembre2020

















- ☐ De plus en plus utilisé en écologie
- ☐ Développement de pipelines de traitement
 - ✓ nombreuses
 - √ diverses en fonction des utilisateurs







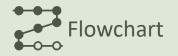




















- ☐ De plus en plus utilisé en écologie
- ☐ Développement de pipelines de traitement
 - ✓ nombreuses
 - ✓ diverses en fonction des utilisateurs





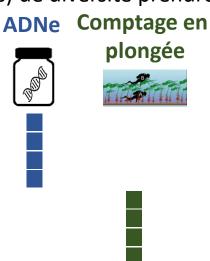






Questionnement écologique

- ☐ Comprendre l'apport de l'ADN environnemental (ADNe) metabarcoding pour l'analyse de la diversité des poissons côtiers
- ☐ Quelle(s) facette(s) de diversité prendre en compte?



Taxinomique

















- ☐ De plus en plus utilisé en écologie
- ☐ Développement de pipelines de traitement
 - ✓ nombreuses
 - ✓ diverses en fonction des utilisateurs





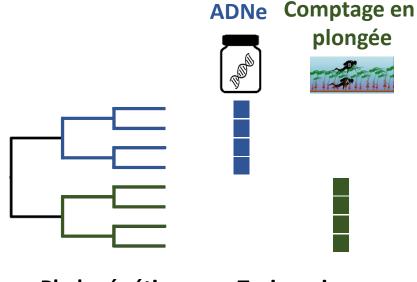






Questionnement écologique

- ☐ Comprendre l'apport de l'ADN environnemental (ADNe) metabarcoding pour l'analyse de la diversité des poissons côtiers
- ☐ Quelle(s) facette(s) de diversité prendre en compte?



Phylogénétique

Taxinomique

















- ☐ De plus en plus utilisé en écologie
- ☐ Développement de pipelines de traitement
 - ✓ nombreuses
 - ✓ diverses en fonction des utilisateurs





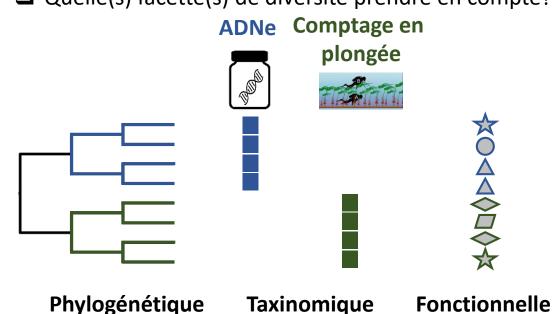




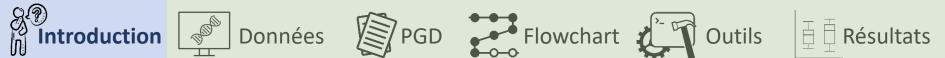


Questionnement écologique

- ☐ Comprendre l'apport de l'ADN environnemental (ADNe) metabarcoding pour l'analyse de la diversité des poissons côtiers
 - ☐ Quelle(s) facette(s) de diversité prendre en compte?



Taxinomique

















- ☐ De plus en plus utilisé en écologie
- ☐ Développement de pipelines de traitement
 - ✓ nombreuses
 - ✓ diverses en fonction des utilisateurs





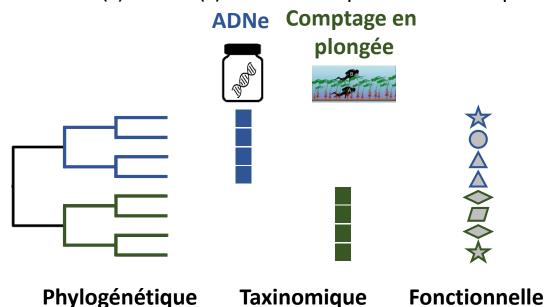




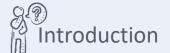


Questionnement écologique

- ☐ Comprendre l'apport de l'ADN environnemental (ADNe) metabarcoding pour l'analyse de la diversité des poissons côtiers
 - ☐ Quelle(s) facette(s) de diversité prendre en compte?

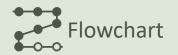


Intégrer l'analyse des différentes facettes de diversité pour une meilleure compréhension de la biodiversité issue des données de metabarcoding

















Poissons côtiers

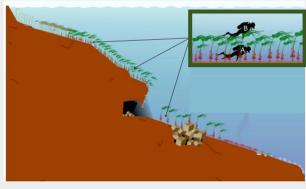
Prélèvement d'eau

- 4 sites au sein d'une baie
- 2 saisons
- 3 méthodes d'échantillonnage



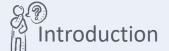






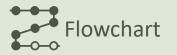
□ Comparaison avec comptages visuels en plongée



















Poissons côtiers

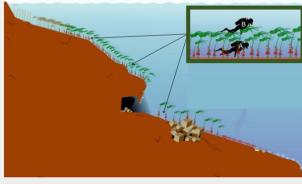
Prélèvement d'eau

- 4 sites au sein d'une baie
- 2 saisons
- 3 méthodes d'échantillonnage

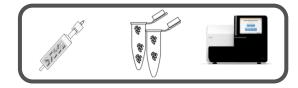








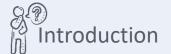
☐ Comparaison avec comptages visuels en plongée



Données du projet

- ☐ Illumina HISEQ et MISEQ
- ☐ Blancs de séquençage & contrôles négatifs
- Métadonnées
- Echantillonnage: site, saison, méthode ...
- Metabarcoding: librairies, type/run/lane de séquençage ...

Marker	Lenght (bp)	PCR	Samples	Raw reads
12S	64	12	1536	370
16S	114	4	384	millions















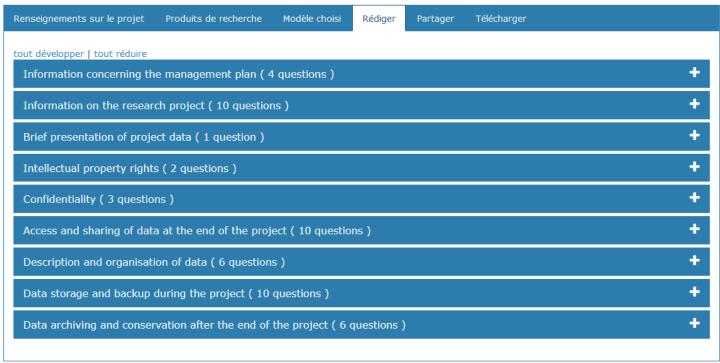




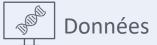
- ☐ En cours de rédaction Modèle INRAE
- ☐ Réflexion sur l'intégration du projet global **FISHDNA**
- ☐ Besoin de réunion avec tous les acteurs du projet (MNHN, Station de Roscoff/ABiMS) & prestataires
- ☐ Stockage des données metabarcoding
- Court terme: ABiMS
- Long terme: MNHN?



FacetteDivMetaB - Intégration des facettes de diversité à partir de donnée metabarcoding









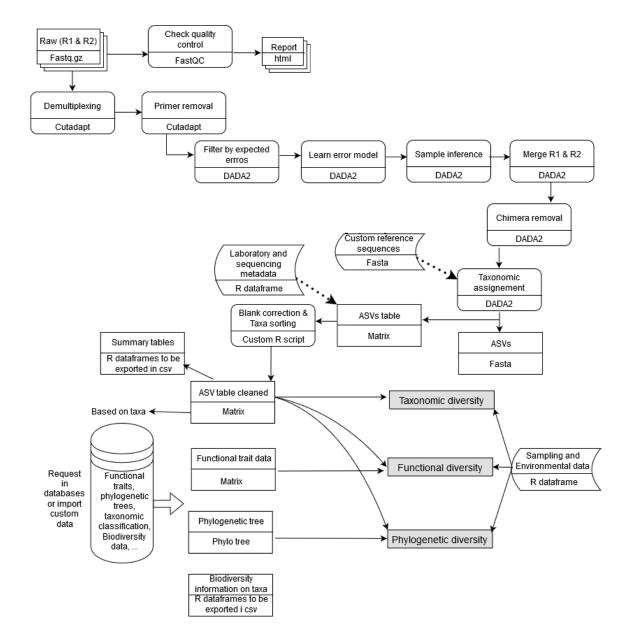
























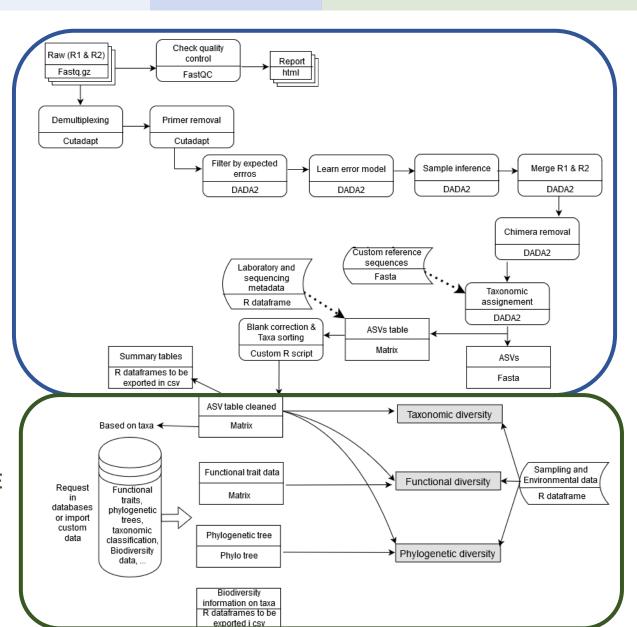


METABARCODING

Fait avant le projet tutoré

FACETTES DE DIVERSITE

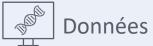
Projet tutoré



BASH

python







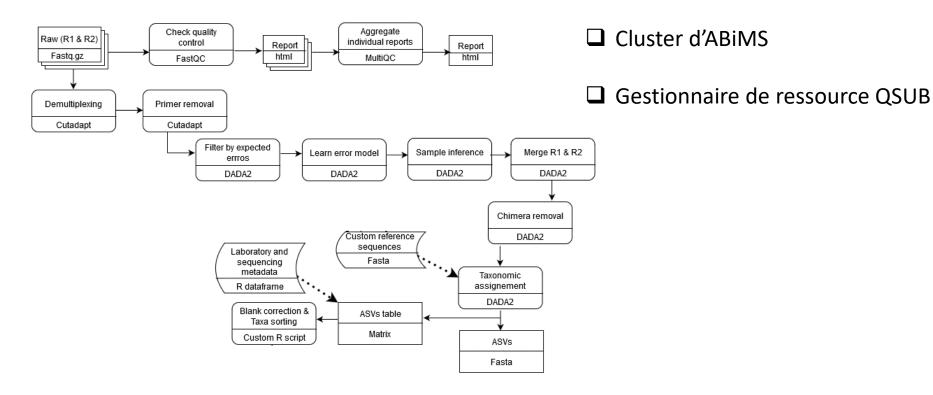


















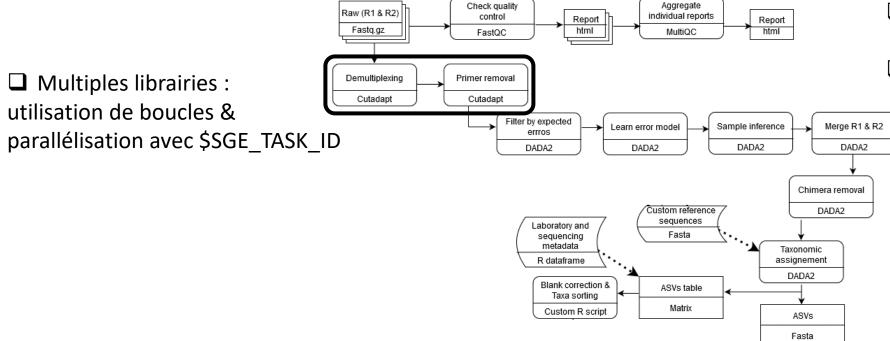








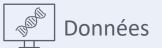




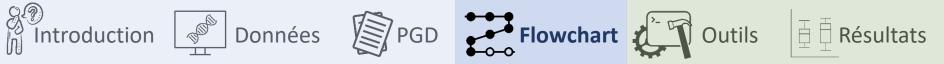
☐ Cluster d'ABiMS

Gestionnaire de ressource QSUB







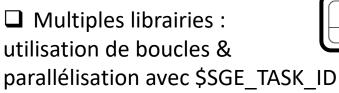












Check quality Aggregate ☐ Cluster d'ABiMS Raw (R1 & R2) control individual reports Report Report Fastq.gz html FastQC MultiQC ☐ Gestionnaire de ressource QSUB Demultiplexing Primer removal Cutadapt Cutadapt Filter by expected Merge R1 & R2 Learn error model Sample inference errros DADA2 DADA2 DADA2 DADA2 Chimera removal Custom reference DADA2 sequences Laboratory and Fasta sequencing metadata Taxonomic R dataframe assignement DADA2 Blank correction & ASVs table Taxa sorting Matrix Custom R script ASVs Fasta

Processing post ASV clustering

Set working directory and path to data

Load packages

Import data

ASV table formatting

Data trimming

Final taxonomic assignment

Homogenization with WORMS

ASV to OTU

Get the final datasets

Sequencing results after each steps Session info

Processing post ASV clustering

This script performs:

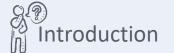
- Index jumping filtering
- Normalization of librairies for 12S only
- Removing of ASVs assigned to "non-fishes" taxa
- LULU post-clustering filtering
- Make the final taxonomic assignment of ASVs by comparing RDP Classifier, ECOTAG and BLAST
- Clustering ASVs into OTUs with SWARM
- Removing OTUs singletons
- Building final OTU tables datasets

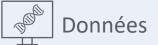
The final OTU tables for 12S and 16s can be used as input for the 03 Statistical analyses.Rmd script.

Set working directory and path to data

Set the directory where the Data_processing folder is located







Projet tutoré

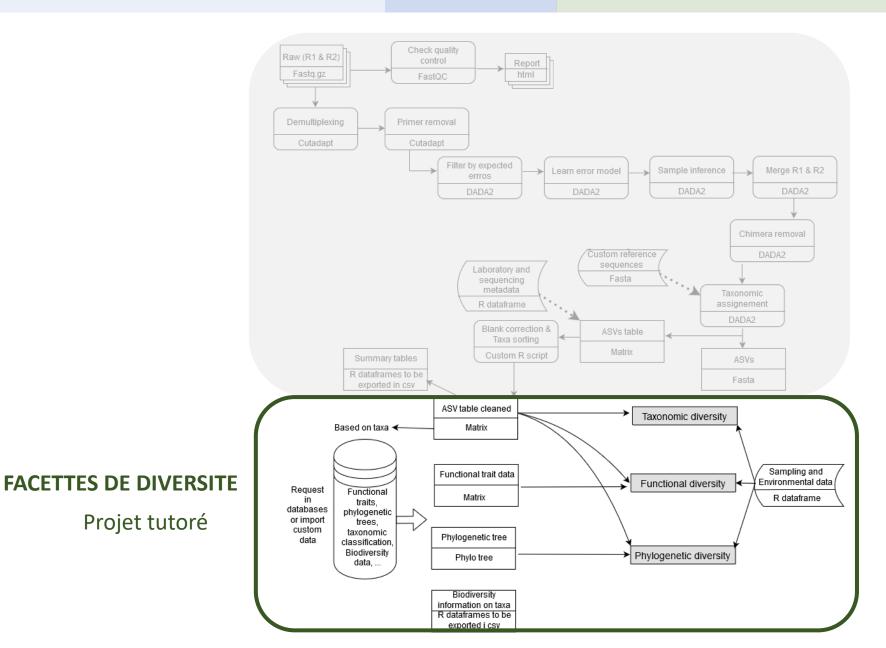


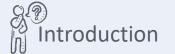
















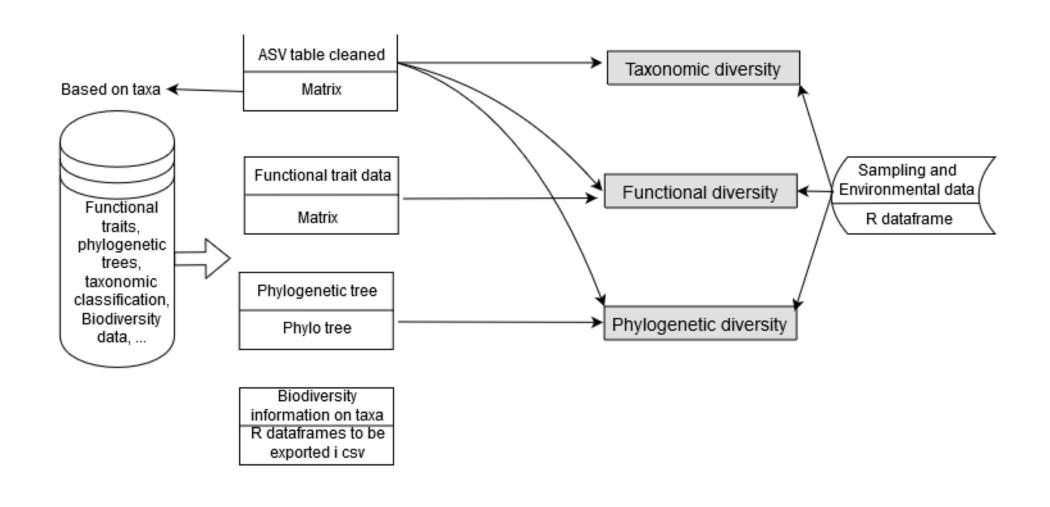


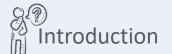


























Actualisation de la classification taxinomique

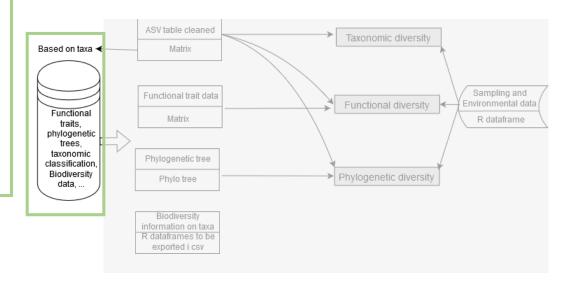


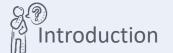


Collecte des traits



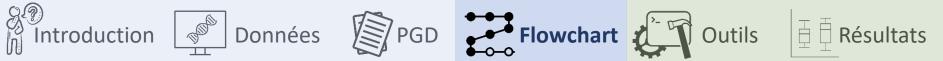




















Actualisation de la classification taxinomique





Collecte des traits

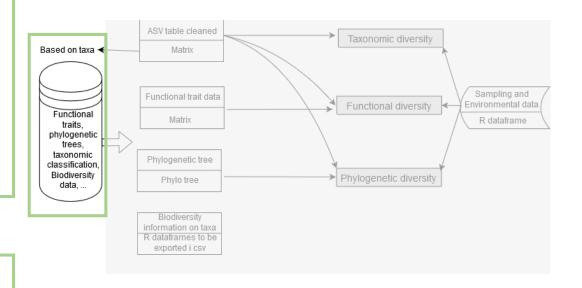


Module 2: Intégration des données d'occurrence des espèces

Récolte et visualise les occurrences des espèces



Identification de potentielles incorrectes assignations

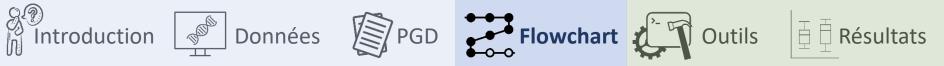












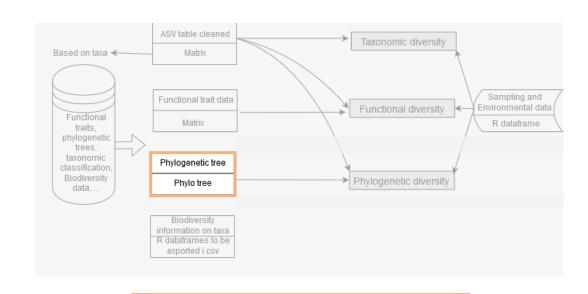






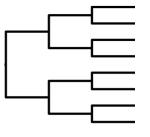


Module 2: Intégration des données d'occurrence des espèces



Module 3: Intégration des données phylogénétiques

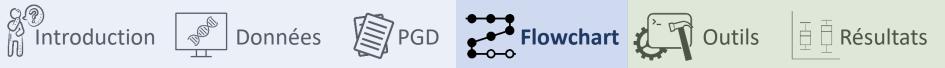
- « Subset » arbres existant sur taxa identifiés
- Placement phylogénétique des OTUs











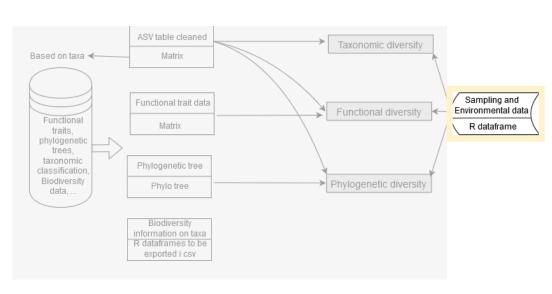






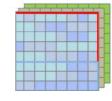


Module 2: Intégration des données d'occurrence des espèces



Module 3: Intégration des données phylogénétiques

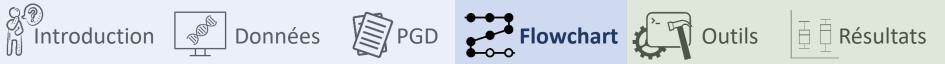
Module 4: Récolte des métadonnées environnementales

















Module 4:

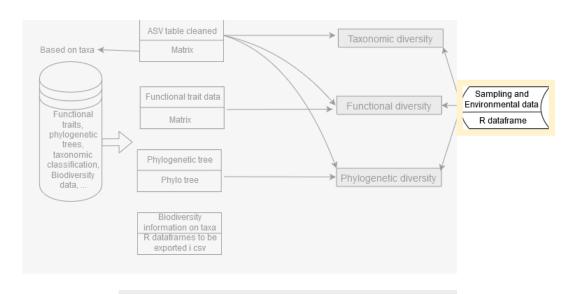
Récolte des métadonnées

environnementales



Module 1: Récolte des données écologiques/biologiques liées aux assignations taxonomiques

Module 2: Intégration des données d'occurrence des espèces

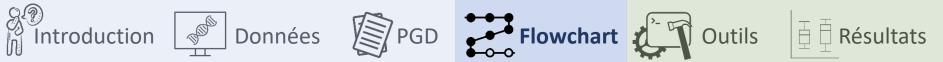


Module 3: Intégration des données phylogénétiques















Module 4:

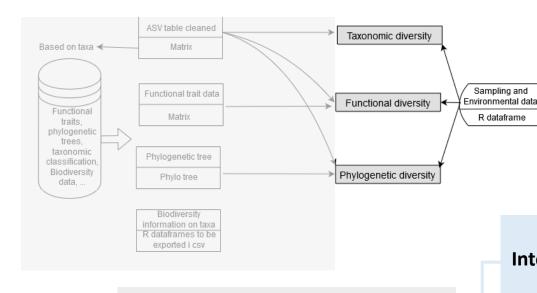
Récolte des métadonnées

environnementales



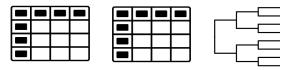
Module 1: Récolte des données écologiques/biologiques liées aux assignations taxonomiques

Module 2: Intégration des données d'occurrence des espèces

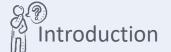


Module 3: Intégration des données phylogénétiques

Module 5: Intégration des différentes facettes de diversité

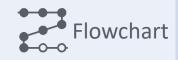


- Préparation des 3 jeux de données
- Analyses des diversité α et β multi-facettes











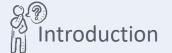








Quality control	Demultiplexing	ASV Denoising	Taxo. assignment	OTU Clustering
FastQC	Cutadapt	DADA2	BLAST	SWARM
			ECOTAG (OBITOOLS)	
			RDP Classifier	

















- ☐ Outils bioinformatiques partie metabarcoding
- ☐ Packages R et fonctions partie projet tutoré

Manipulation de données

dplyr – tibble – tidyr – rlang

Visualisation

ggplot – ggVennDiagram – **RColorBrewer**

Données d'occurrence

robis – sp – ggmap

Taxonomie - Traits

taxize - rfishbase - worrms

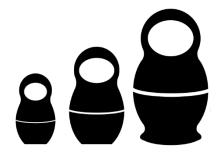
Facettes de diversité

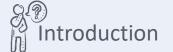
FD – hillr – adiv

Phylogénie

fishtree – ape – picante

→ Intégration des différentes fonctions des différents packages au sein de fonctions



















- ☐ Outils bioinformatiques partie metabarcoding
- ☐ Packages R et fonctions partie projet tutoré



Taxonomie

taxize – worrms

Manipulation de données dplyr - tibble - tidyr

Module "Data Harvest"

Taxonomic classification

Description: Give the accepted taxonomic classification under WORMS and if not found under GBIF

There are two steps:

- Resolve taxonomic name: for instance, get the correct spelling when fuzzy spelling, remove non-scientific name information (spp., subspecies x, ...)). This is done by comparing with WORMS and GBIF database: First it looks if the taxa is present in WORMS and if not, it goes to GBIF
- Retrieve the taxonomic classification: It retrieves from the package worrms the accepted taxonomy (scientific accepted name and associated classification) of each query by putting marine only=FALSE to increase the number of species for which the taxonomy is found. When the taxon is not found in WORMS, a second search is done in GBIF (useful for instance when non-marine/aquatic taxa are present)

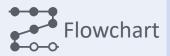
Users' action: Execute the blow chunk and move to the following chunk

```
Entrée [9]
           taxo.table.class <- get taxo class(taxo.table.in=taxo.table)
          Retrieving data for taxon 'Spariformes'
          Not found. Consider checking the spelling or alternate classification
          x Not Found: Spariformes
          == Results ========
          * Total: 1
          * Found: 0
          * Not Found: 1
          [1] "All taxa from the otu table were searched for taxonomic classification"
```













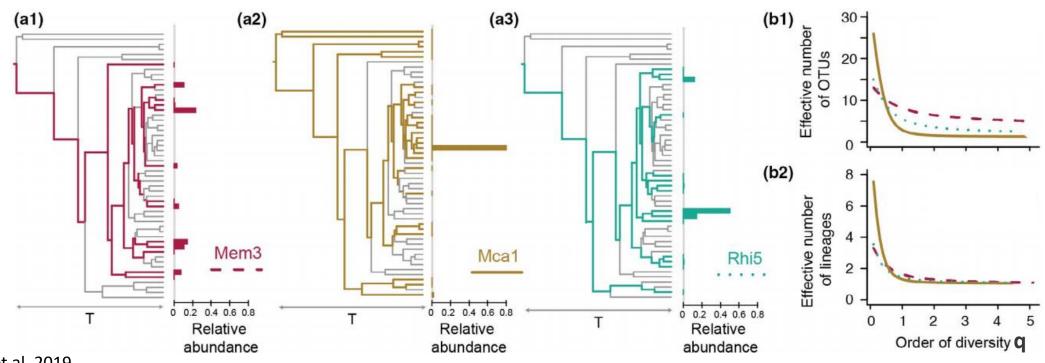


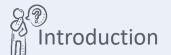


- ☐ Outils bioinformatiques partie metabarcoding
- ☐ Packages R et fonctions partie projet tutoré
- Outils statistiques partie projet tutoré

Nombres de Hill ^qD

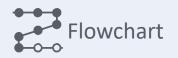
Unifient multiples indices de diversité en écologie Intègrent diversité α et β taxinomique, phylogénétique et fonctionnelle Basés sur l'utilisation du paramètre q – plus q est élevé plus de poids est donné aux espèces abondantes



















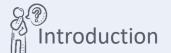
Intégration des données d'occurrence des espèces



« Redflag »

Occurrence d'une espèce

Occurrence d'un genre

















Intégration des données d'occurrence des espèces



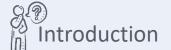
« Redflag »

Identifie taxa à vérifier

Occurrence d'une espèce

Occurrence d'un genre

```
spList <- taxo.table.class %>% filter(rank=="Species") %>% pull(valid_name)
id.redflag.obis(spList,
              startdate_chosen = NULL, # enter a year
              type_zone="area",
              coord zone="40024") # North East Atlantic: 40024
species
                             explanation
Chromogobius britoi
                         REDFLAG: not found in obis
Barbatula barbatula
                         REDFLAG: not found in obis
  Phoxinus phoxinus REDFLAG: not found in the area
    Rutilus rutilus REDFLAG: not found in the area
```

















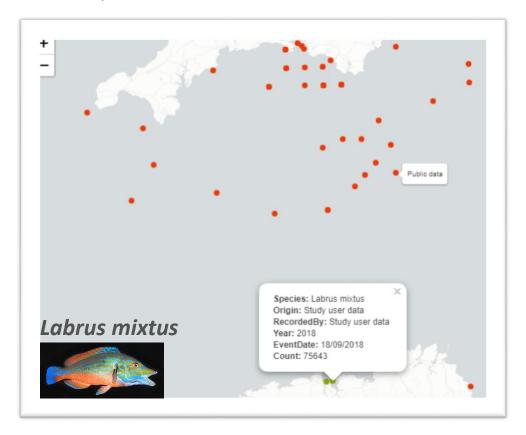
Intégration des données d'occurrence des espèces

« Redflag »

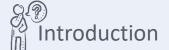


Occurrence d'une espèce

Récupère données d'occurrence



Occurrence d'un genre











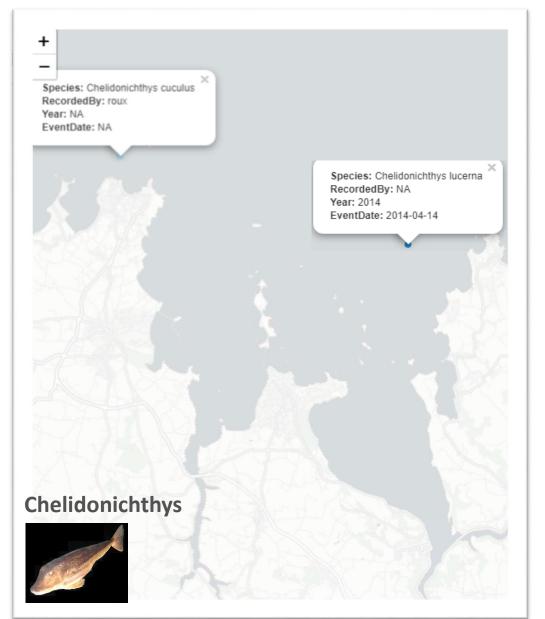






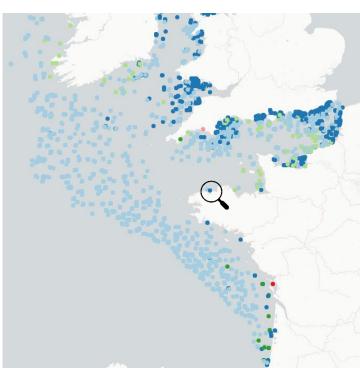
Intégration des données d'occurrence des espèces

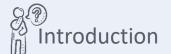
« Redflag »



Occurrence d'un genre

Identifie espèces potentiellement présentes









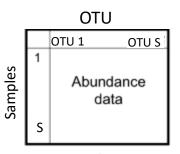


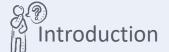






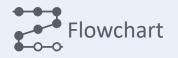










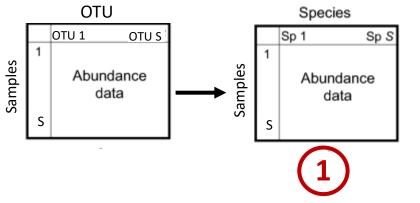




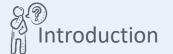






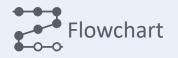


> head(tree tr	ait.comm.pruned\$comm)					
	Atherina_presbyter Ch	elon_labrosus Chelon_ı	ramada Chelon	_auratus Solea_so	olea Micro	ostomus_kitt
AST.JUNE.F.R1	0	0	0	0	0	0
AST.JUNE.F.R2	0	0	0	0	0	0
AST.JUNE.F.R3	0	0	0	0	0	0
AST.JUNE.S.R1	41368	0	0	18397	0	0
AST.JUNE.S.R2	38654	0	0	0	0	0
AST.JUNE.S.R3	28090	0	0	0	0	0
	Zeugopterus_punctatus	Scophthalmus_maximus	Gobius_niger	Gobius_paganellu	us Pomatos	schistus_minutus
AST.JUNE.F.R1	0	0	0		0	0
AST.JUNE.F.R2	0	0	0	486	51	0
AST.JUNE.F.R3	0	0	0		0	0
AST.JUNE.S.R1	0	0	0		0	0
AST.JUNE.S.R2	0	0	0		0	0
AST.JUNE.S.R3	0	0	0	987	79	0











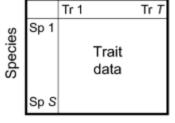




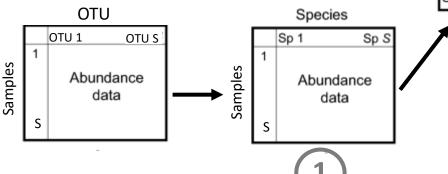












> head(tree.trait.d	comm.prune	ed\$traits)							
	habitat	feeding.mode	t1	body.shape	fin.shape	spawning.type	fecundity	length.infinity	length.max
Atherina_presbyter	pelagic	planktivorous	3.67	elongated	forked	non-guarder	1500	15	14
Chelon_labrosus	demersal	benthivorous	2.59	elongated	forked	non-guarder	851000	51	60
Chelon_ramada	pelagic	benthivorous	2.34	fusiform	forked	non-guarder	912000	49	70
Chelon_auratus	pelagic	benthivorous	2.84	elongated	forked	non-guarder	790000	35	59
Solea_solea	demersal	benthivorous	3.21	flat	rounded	non-guarder	300000	47	60
Microstomus kitt	domoneal	hanthiyanaus	2 21	flat.	nounded	non guandon	05000	20	67



Samples







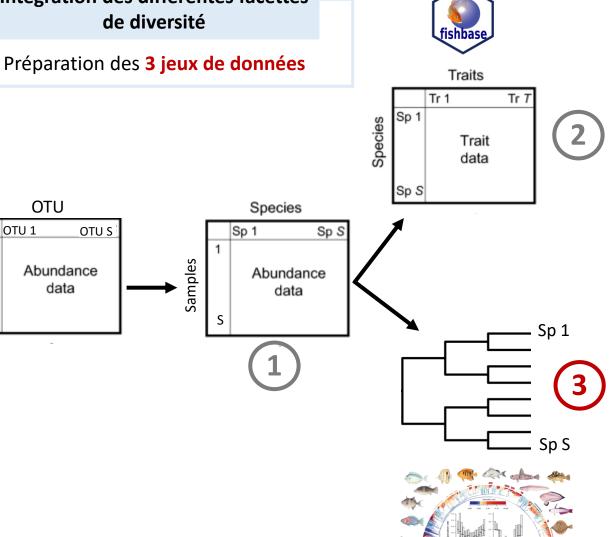


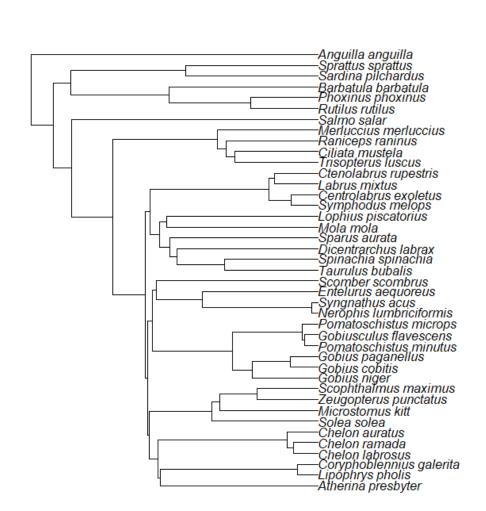


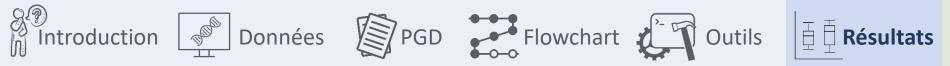




Module 5: Intégration des différentes facettes de diversité

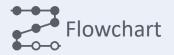










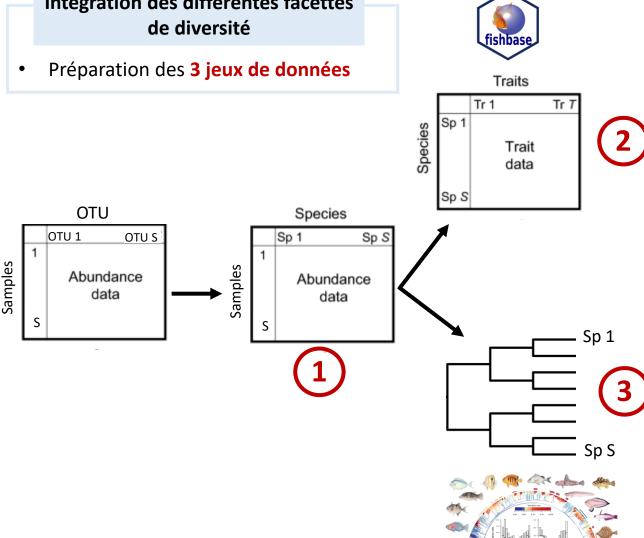


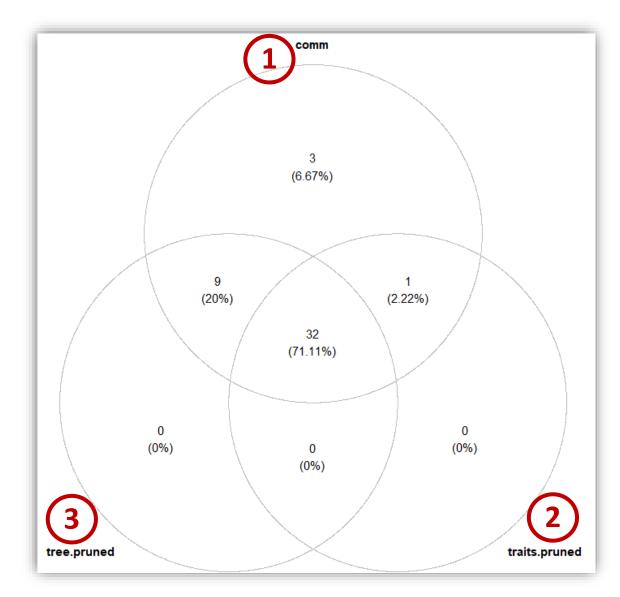


















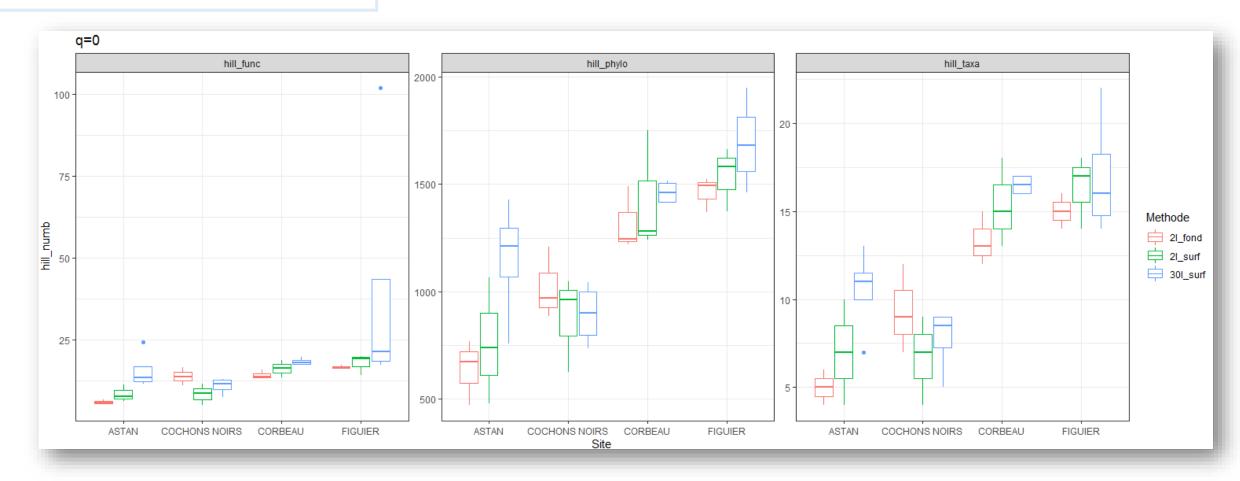


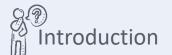


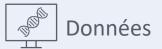


Analyses des diversité α multi-facettes

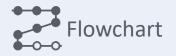
Nombres de Hill – Diversité α



















- ✓ **Projet en total continuité avec mon poste actuel** → connaissance des données, cluster, plateforme
- ✓ Echanges réguliers avec les différents membres de la plateforme → bases de données biologiques (format Darwin Core), organisation du workflow, reproductibilité



Difficultés

-- Diversité des tâches

fonctions R reproductibles, appréhender analyses statistiques, accès aux bases de données environnementales

---- Gérer le temps

Gain de temps sur le module phylogénétique \rightarrow utilisation d'arbre phylogénétique déjà existant au lieu de le créer par placement phylogénétique

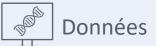
---- Choix de la forme du workflow



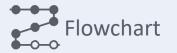


→ compromis Jupyterlab (pour l'instant)







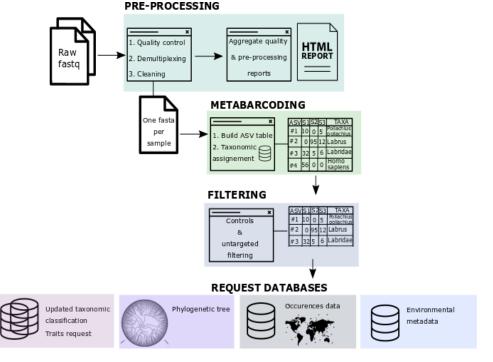




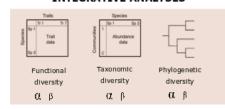










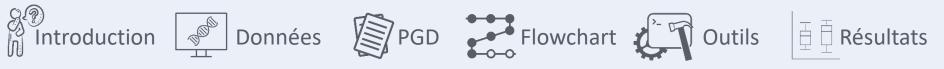










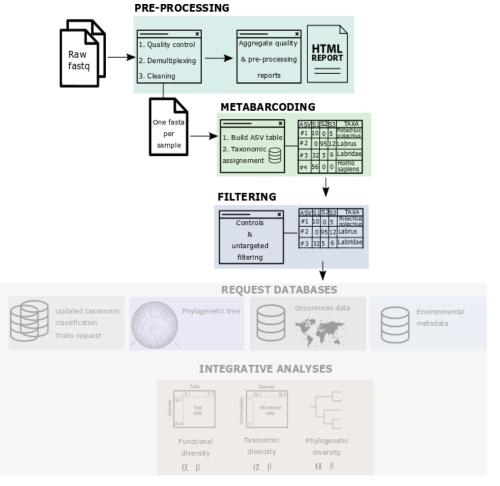




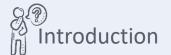








- ☐ Finaliser les scripts metabarcoding :
- QSUB → SLURM
- Analyses reproductibles pour les publications







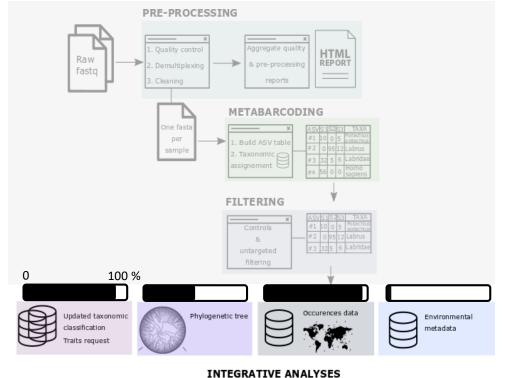


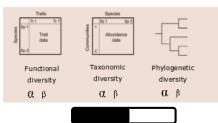












☐ Finaliser les scripts metabarcoding :

- QSUB -> SLURM avec nextflow ou snakemake
- Analyses reproductibles pour les publications

☐ Continuer le workflow :

- Choix des outils statistiques intégrant diversité phylogénétique, fonctionnelle et taxinomique → mixKERNEL
- Effort dans la documentation
- Version test sera publiée sur github
- Contrôle des versions : git+github
- **FAIRification:**
- ? Créer un environnement CONDA \rightarrow gère dépendances et versions des packages





Merci de votre attention!

Un grand merci à Erwan, Fred, Pierre, Mark, Gildas, Romain, ABiMS et tout le DUBII!!

Source logo: https://thenounproject.com/























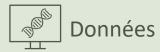




















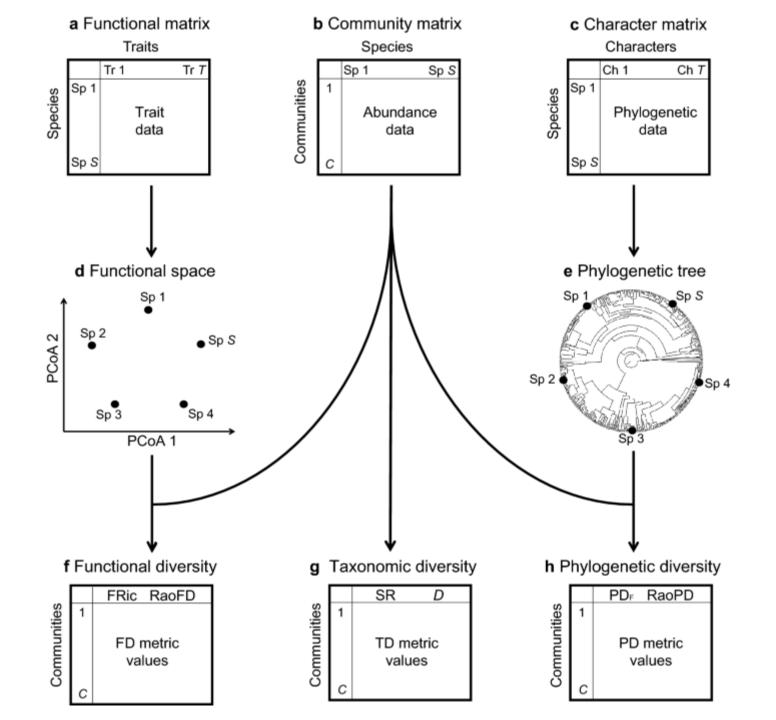




1min	1min	1min	3min	3min	4min	1min	1min

Table 1 A unified framework for quantifying species diversity, phylogenetic diversity, and functional diversity on the basis of Hill numbers (by treating each entity as a "species" with its relative abundance as indicated in the table)

Type of diversity	Element in collection C	Attribute value	Entity	Relative abundance of an entity	Attribute diversity (effective number of entities or total attribute value)	Generalized Hill numbers (effective number of species or lineages)
Attribute diversity (unified framework)	Element u in collection C , $u \in C$	$v_{\scriptscriptstyle H}$	An entity is an element with a unit of attribute value	a_u/\bar{V} , where $a_u =$ weight or abundance, $\bar{V} = \sum_{u \in C} v_u a_u$	${}^{q}AD(\bar{V}) = \left[\sum_{u \in C} v_u \times \left(\frac{a_u}{\bar{V}}\right)^{q}\right]^{1/(1-q)}$	${}^{q}D(\vec{V}) = \left[\frac{{}^{q}AD(\vec{V})}{\vec{V}}\right]^{1/\lambda}$ $\lambda = 1 \text{ or } \lambda = 2 \text{ (see below)}$
Species diversity	Species $i, C = \{1, \dots, S\}$	Unity for species i	Taxonomic entity (species)	p_i , species relative abundance $(\bar{V} = 1)$	Species diversity (Hill numbers, effective number of species) ${}^{q}D = \left[\sum_{i=1}^{S} 1 \times \left(\frac{p_i}{\sum_{k=1}^{S} p_k}\right)^{q}\right]^{1/(1-q)}$	Hill numbers ^q D
Phylogenetic diversity	Branch segment i, C = $\{1, \dots, B\}$	Branch length L_i for branch i	Phylogenetic entity (branch of unit-length)	a_i/\bar{T} , where $a_i =$ branch abundance, $\bar{T} = \sum_{j=1}^{B} L_j a_j$	Phylogenetic diversity (effective total branch-length) ${}^{q}PD(\bar{T}) = \left[\sum_{i=1}^{B} L_{i} \times \left(\frac{a_{i}}{\bar{T}}\right)^{q}\right]^{1/(1-q)}$	Phylogenetic Hill numbers ${}^q \bar{D}(\bar{T}) = \frac{{}^q PD(\bar{T})}{\bar{T}}$
Functional diversity	Species-pair $(i,j), C = \{(i,j); i,j = 1, \dots, S\}$	Distance d_{ij} for species-pair (i, j)	Functional entity (species-pair of unit-distance)	$p_i p_j / Q$, where $Q = \sum_{i,j=1}^{S} d_{ij} p_i p_j$	Functional diversity (effective sum of species pairwise distances) ${}^{q}FD(Q) = \left[\sum_{i,j=1}^{S} d_{ij} \times \left(\frac{p_i p_j}{Q}\right)^{q}\right]^{1/(1-q)}$	Functional Hill numbers ${}^{q}D(Q) = \left(\frac{{}^{q}FD(Q)}{Q}\right)^{1/2}$



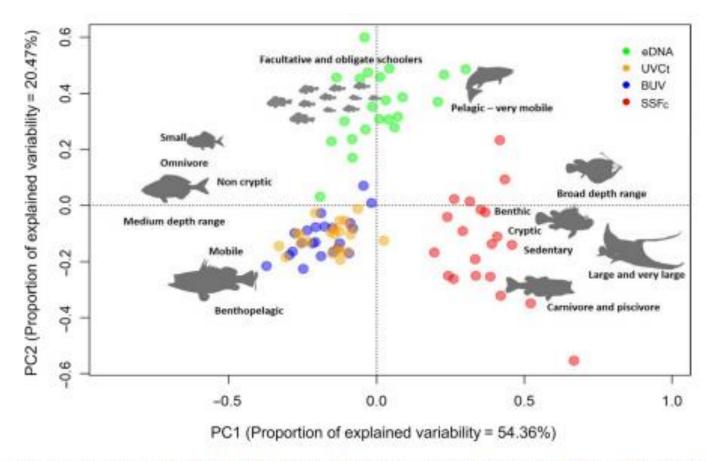


FIGURE 6 Principal component analysis (PCA) of the functional trait proportions of fish assemblages identified by the eDNA, UVCt, BUV and SSFc techniques. The first four dimensions of the PCA cumulatively explained 88.24% of the projected inertia in the distribution of fish species traits, 74.82% of which was explained by the first two axes. Each point refers to samples collected in MPAs and their flanking unprotected locations (i.e., a total of 22 locations). Correlations with main fish traits (represented by different fish shapes) are also superimposed. The original PCA graph is provided in Figure S5. Fish shapes are modified free of rights images. Sources: flyclipart.com, cleanpng.com, www.shareicon.net, netclipart.com, publicdomainvectors.org



