

Analyses préliminaires JD La Réunion

Jean-Yves Barnagaud (jean-yves.barnagaud@cefe.cnrs.fr)

Objectif

Analyses préliminaires des données de la Réunion. Pour l'instant il s'agit surtout de comprendre comment elles sont structurées et ce qu'on peut en faire. Le document commence par des analyses multivariées sur les tables oiseaux et habitats, puis une FDA sur les variations d'abondance le long du gradient altitudinal.

Points principaux

- deux analyses : une statique (PCOA sur données d'habitat et données oiseaux) et une par gradient (FDA sur les réponses des espèces à l'altitude)
 - des résultats qui ne sont pas aberrants mais nécessitent un regard extérieur, je ne me sens pas à les analyser seul au regard de ma connaissance de l'avifaune de la Réunion. En tout cas on n'a aucune typologie de réponse claire et des résultats très multivariés.
- il faut qu'on discute de ce qu'on fait sur cette base : quelle approche on privilégie et quelles analyses supplémentaires

Données

Deux tables de données :

```
ois <- read.table("data/OIS_modif29042020.txt", header = T, sep = "\t", row.names = 1)
mil <- read.table("data/MIL_modif29042020.txt", header = T, sep = "\t", row.names = 1)
```

Les colonnes sont décrites dans les fichiers excel initiaux.

table oiseaux

```
dim(ois)
```

```
## [1] 410 23
```

```
summary(ois)
```

##	ACTR	CIMA	COCH	COCO	COFR
## Min.	: 0.000	Min. :0.00000	Min. :0.000000	Min. :0.0000	Min. : 0.0000
## 1st Qu.:	0.000	1st Qu.:0.00000	1st Qu.:0.000000	1st Qu.:0.0000	1st Qu.: 0.0000
## Median :	1.000	Median :0.00000	Median :0.000000	Median :0.0000	Median : 0.0000
## Mean :	1.768	Mean :0.02683	Mean :0.004878	Mean :0.3122	Mean : 0.3829
## 3rd Qu.:	2.000	3rd Qu.:0.00000	3rd Qu.:0.000000	3rd Qu.:0.0000	3rd Qu.: 0.0000
## Max. :	34.000	Max. :2.00000	Max. :2.000000	Max. :8.0000	Max. :10.0000
##	GEST	HYBO	LOPU	MAMA	PADO
## Min.	: 0.0000	Min. :0.0000	Min. :0.000000	Min. :0.00000	Min. : 0.000
## 1st Qu.:	0.0000	1st Qu.:0.0000	1st Qu.:0.000000	1st Qu.:0.00000	1st Qu.: 0.000
## Median :	0.0000	Median :0.0000	Median :0.000000	Median :0.00000	Median : 0.000
## Mean :	0.8049	Mean :0.3488	Mean :0.002439	Mean :0.02683	Mean : 1.066
## 3rd Qu.:	1.0000	3rd Qu.:0.0000	3rd Qu.:0.000000	3rd Qu.:0.00000	3rd Qu.: 0.000
## Max. :	31.0000	Max. :6.0000	Max. :1.000000	Max. :5.00000	Max. :17.000
##	PYJO	SATE	STPI	TEBO	TUNI
## Min.	: 0.0000	Min. : 0.00	Min. :0.0000	Min. :0.00000	Min. :0.0000
## 1st Qu.:	0.0000	1st Qu.: 0.00	1st Qu.:0.0000	1st Qu.:0.00000	1st Qu.:0.0000
## Median :	0.0000	Median : 1.00	Median :0.0000	Median :0.00000	Median :0.0000
## Mean :	0.5561	Mean : 1.59	Mean :0.1902	Mean :0.06829	Mean :0.1878
## 3rd Qu.:	0.0000	3rd Qu.: 3.00	3rd Qu.:0.0000	3rd Qu.:0.00000	3rd Qu.:0.0000
## Max. :	10.0000	Max. :10.00	Max. :7.0000	Max. :3.00000	Max. :5.0000

Pas d'incohérence apparente. Beaucoup de 0, les distributions sont très asymétriques, sans surprise.

table habitats

```
dim(mil)
```

```
## [1] 410 16
```

```
summary(mil)
```

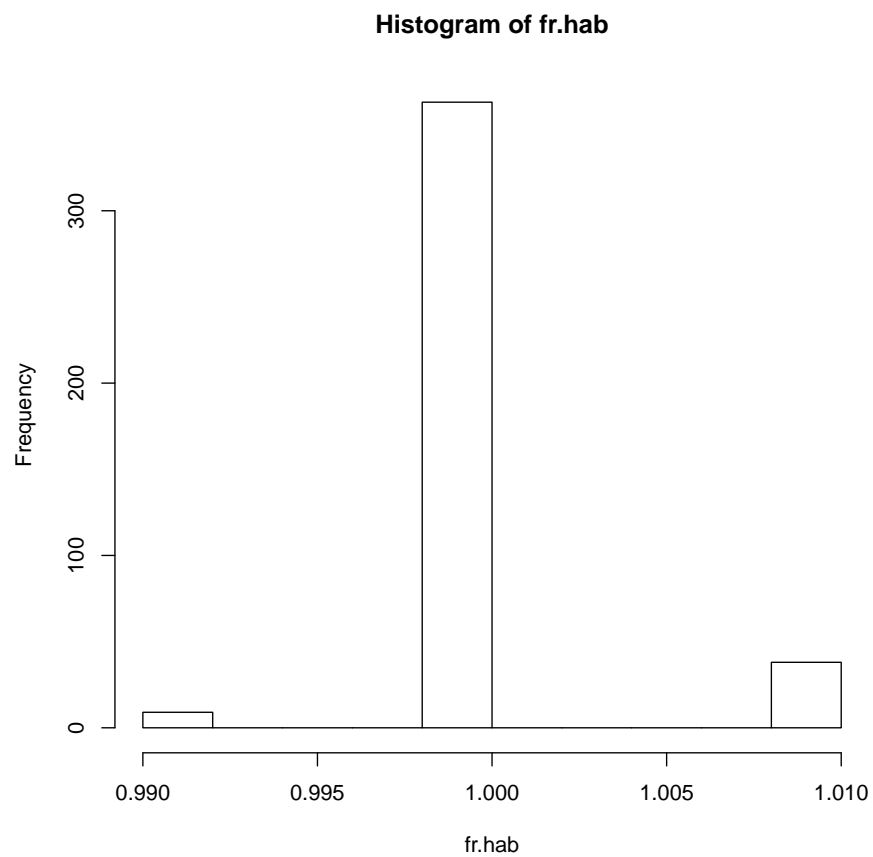
```
##          ALTI          ACDE          ACMI          BOCO          BRAN
## Min.      : 20.0    Min.      :0.0000    Min.      :0.000000    Min.      :0.0000    Min.      :0.0000
## 1st Qu.: 803.8    1st Qu.:0.0000    1st Qu.:0.000000    1st Qu.:0.0000    1st Qu.:0.0000
## Median :1290.0    Median :0.0000    Median :0.000000    Median :0.0000    Median :0.0000
## Mean      :1204.2    Mean      :0.1243    Mean      :0.003585    Mean      :0.1222    Mean      :0.0841
## 3rd Qu.:1598.8    3rd Qu.:0.0575    3rd Qu.:0.000000    3rd Qu.:0.0000    3rd Qu.:0.0000
## Max.      :2880.0    Max.      :1.0000    Max.      :0.700000    Max.      :1.0000    Max.      :1.0000
##          FOEX          FRAR          FRBA          PATU          SAAR
## Min.      :0.00000    Min.      :0.000000    Min.      :0.0000    Min.      :0.00000    Min.      :0.00000
## 1st Qu.:0.00000    1st Qu.:0.000000    1st Qu.:0.0000    1st Qu.:0.00000    1st Qu.:0.00000
## Median :0.00000    Median :0.000000    Median :0.0000    Median :0.00000    Median :0.00000
## Mean      :0.06646    Mean      :0.003756    Mean      :0.1195    Mean      :0.05895    Mean      :0.03398
## 3rd Qu.:0.06000    3rd Qu.:0.000000    3rd Qu.:0.0000    3rd Qu.:0.00000    3rd Qu.:0.00000
## Max.      :0.72000    Max.      :0.390000    Max.      :1.0000    Max.      :1.00000    Max.      :1.00000
```

Attention : il y a des fréquences cumulées d'habitats par point >100% !

```
# fréquence cumulée des habitats par point
fr.hab=apply(mil[, -1], 1, "sum")
summary(fr.hab)
```

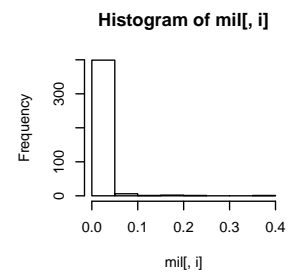
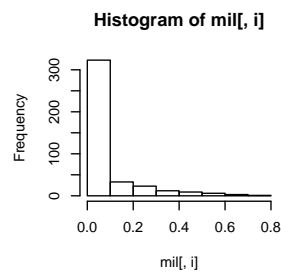
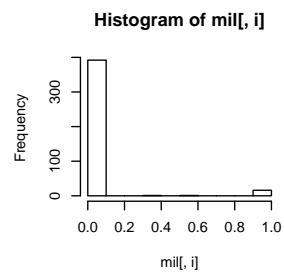
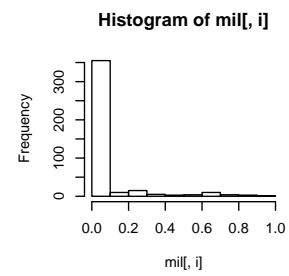
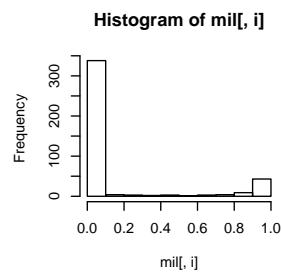
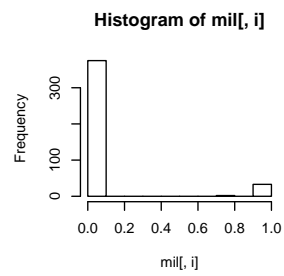
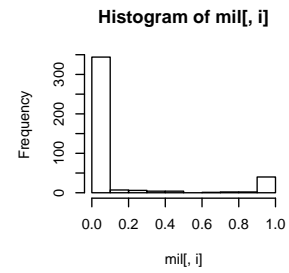
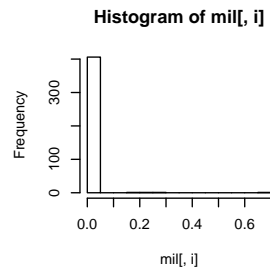
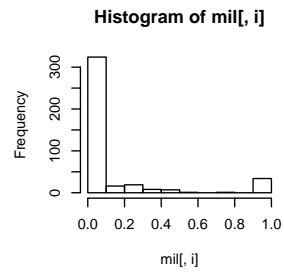
```
##      Min. 1st Qu.  Median      Mean 3rd Qu.      Max.
##    0.990   1.000   1.000   1.001   1.000   1.010
```

```
hist(fr.hab)
```

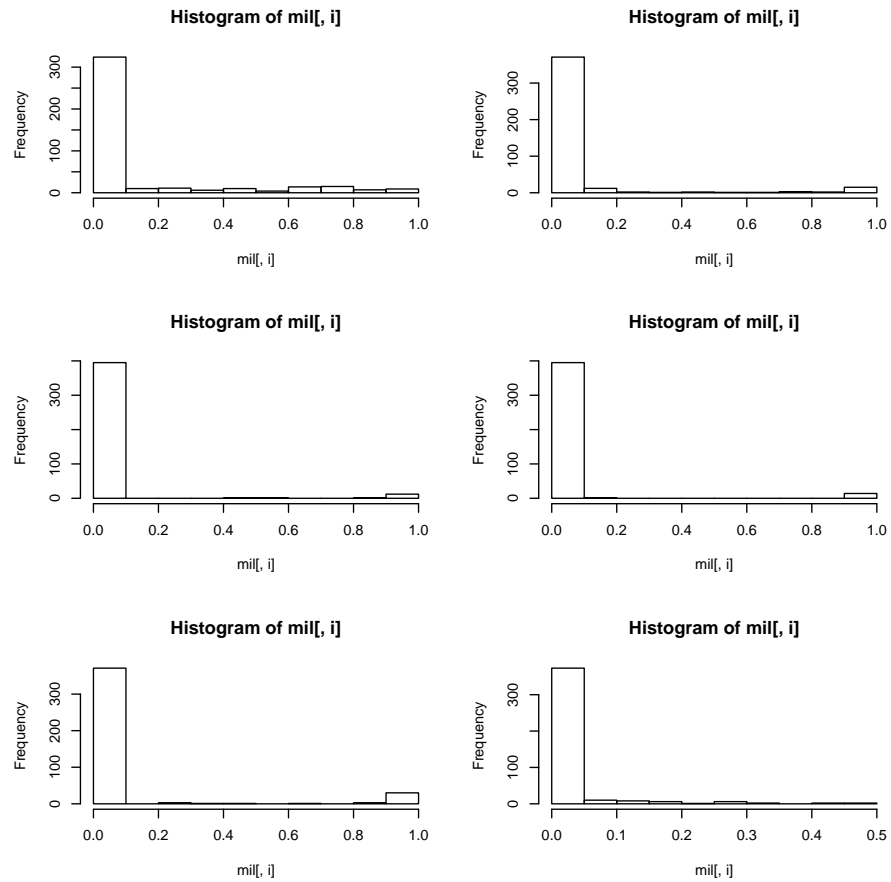


Distribution des habitats

```
par(mfrow=c(3,3))
for(i in 2:10){
  hist(mil[,i])
}
```



```
par(mfrow=c(3,2))
for(i in 11:16){
  hist(mil[,i])
}
```



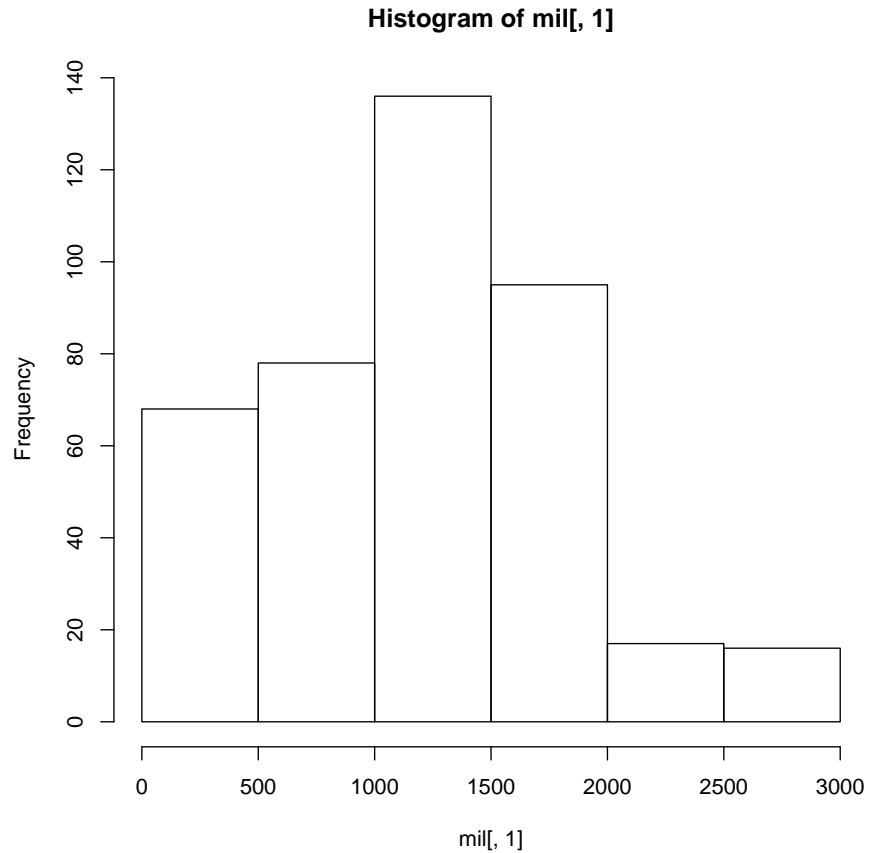
Les distris des habitats posent deux problèmes :

- la somme à 100 (en théorie)
- leur asymétrie

Altitude

Pour l'altitude, variation assez classique :

```
hist(mil[,1])
```

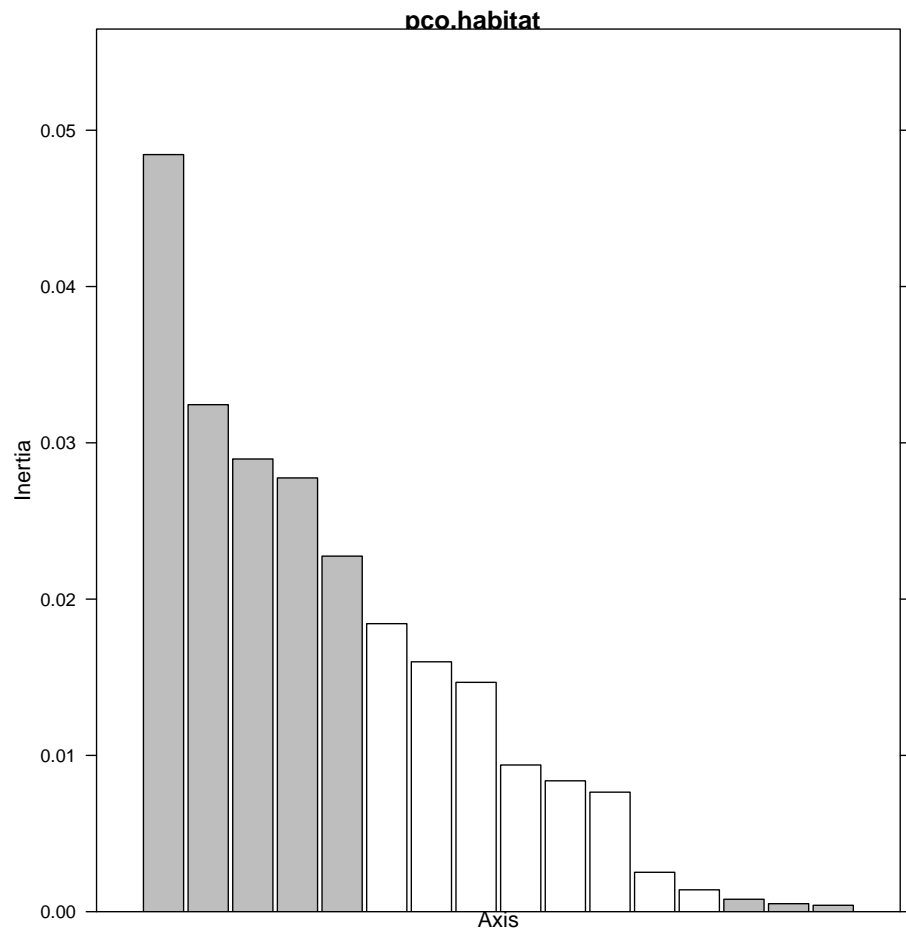


Analyse en coordonnées principales sur la matrice d'habitats

Version avec regroupement de variables : $BAOU = CULT + SAHE + SAAR$,
 $FRIC = FRAR + FRBA$

L'analyse en coordonnées principale permet de résoudre les deux problèmes mentionnés ci dessus et d'ajouter l'altitude aux variables d'habitat.

```
screeplot(pco.habitat)
```



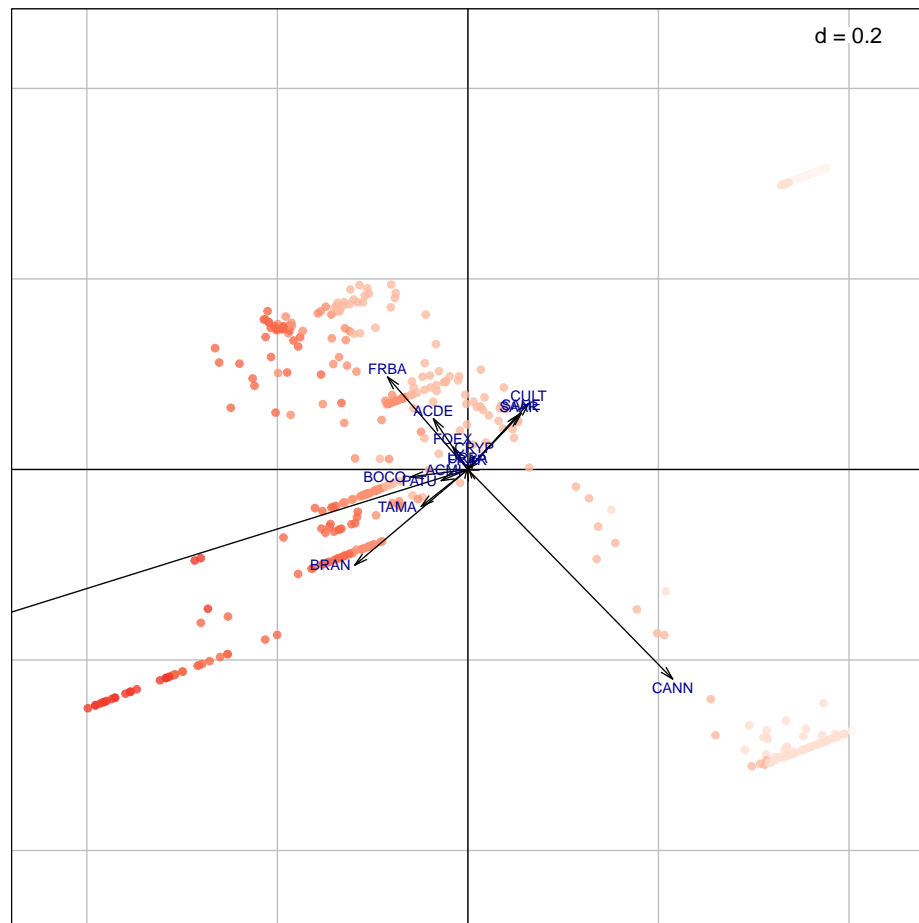
```
100*cumsum(pco.habitat$eig)/sum(pco.habitat$eig)
```

```
## [1] 21.54544 35.58126 49.12026 61.12454 72.31838 81.34551 88.17896 94.37856 97.1
```

On est sur des % de variance expliquée assez classiques pour ce genre de données. En première intention je retiens 5 composantes.

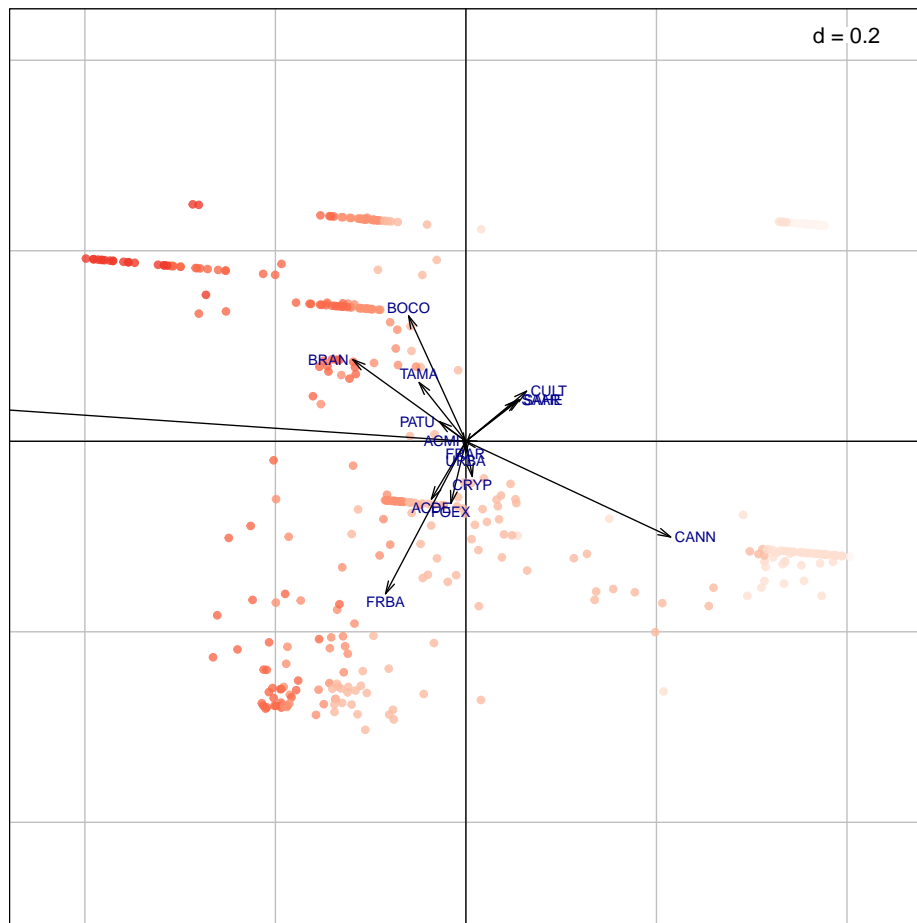
Projection des points et des variables (axe 1 vs chacun des 4 autres)

```
# axes 1 vs 2
s.label(pco.habitat$li,ppoints=list(alpha=0.8,col=c2),plabels=list(alpha=0,boxes=list(draw=F),
sp=supcol(pco.habitat,mil)
s.arrow(sp$cosup,add=T,plabels=list(alpha=1,col="darkblue",cex=0.7,boxes=list(draw=F)))
```

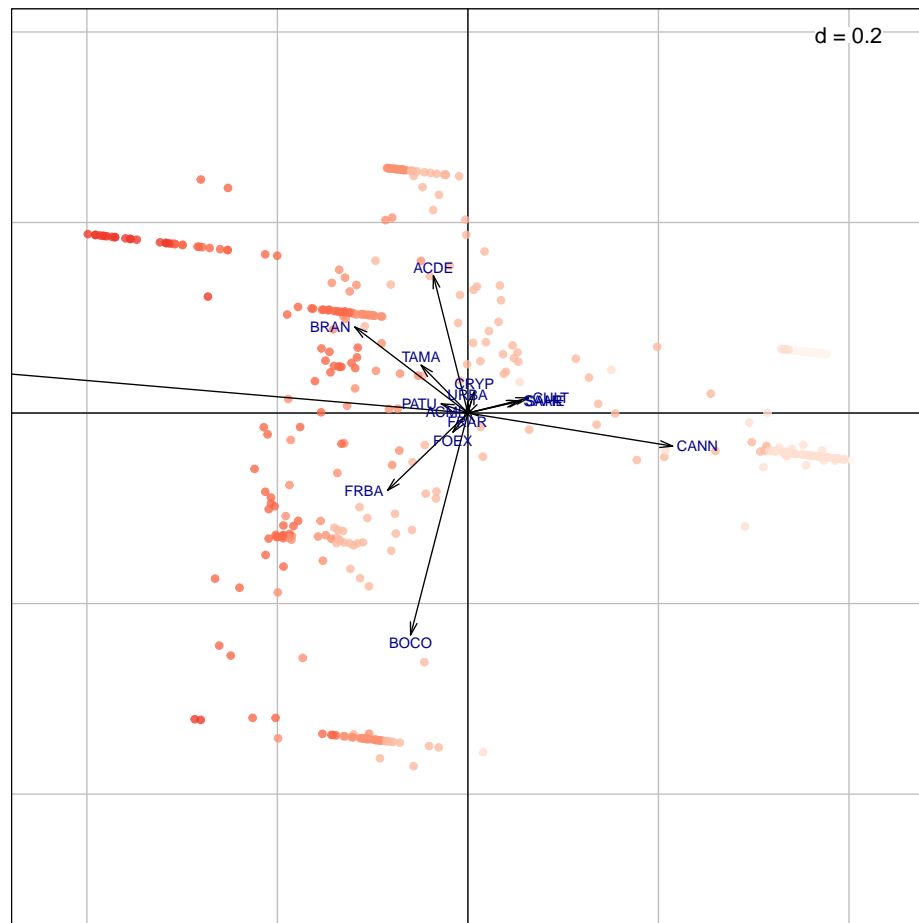



```
# axes 1 vs 3
```

```
s.label(pco.habitat$li,xax=1,yax=3,ppoints=list(alpha=0.8,col=c2),plabels=list(alpha=0,boxes=
s.arrow(sp$cosup,xax=1,yax=3,add=T,plabels=list(alpha=1,col="darkblue",cex=0.7,boxes=list(d
```

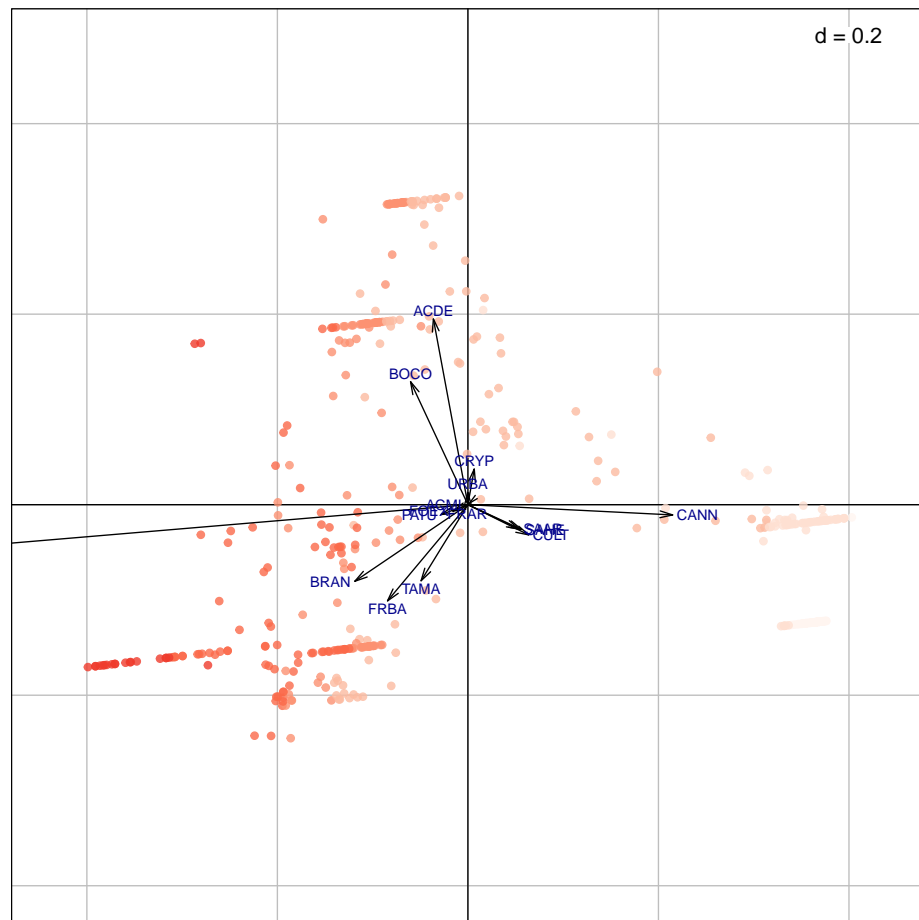


```
# axes 1 vs 4
s.label(pco.habitat$li,xax=1,yax=4,ppoints=list(alpha=0.8,col=c2),plabels=list(alpha=0,boxes=
s.arrow(sp$cosup,xax=1,yax=4,add=T,plabels=list(alpha=1,col="darkblue",cex=0.7,boxes=list(d
```



```
# axes 1 vs 5
```

```
s.label(pco.habitat$li,xax=1,yax=5,ppoints=list(alpha=0.8,col=c2),plabels=list(alpha=0,boxes=
s.arrow(sp$cosup,xax=1,yax=5,add=T,plabels=list(alpha=1,col="darkblue",cex=0.7,boxes=list(d
```



Interprétation

Difficile sans bien connaître le contexte. Olivier, peux-tu avoir un apport là dessus? Voilà ce que j'arrive à sortir:

- PC1 = altitude - PC2 = habitats exo vs natifs - PC3 = ?? - PC4 = ??
- PC5 = ??

table Oiseaux

Toutes espèces

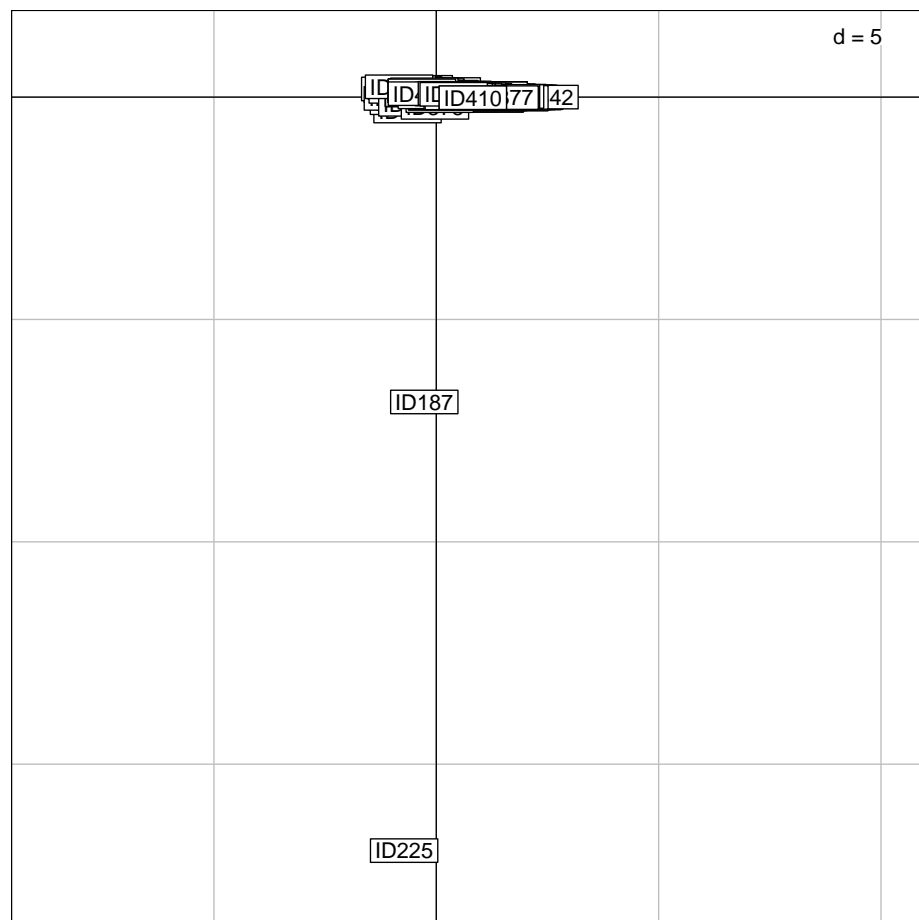
```
# valeurs propres
cumsum(afc.ois$eig)/sum(afc.ois$eig)
```

AFC sur les abondances

```
## [1] 0.1330918 0.2302468 0.3112237 0.3820102 0.4511414 0.5094170 0.5662222 0.6191457 0.6685437
## [15] 0.8685437 0.8954101 0.9199879 0.9439219 0.9661262 0.9810814 0.9929844 1.0000000
```

Pas évident de retenir des gradients bien clairs, la variation est trop graduelle. Passer en présence/absence ne change rien au problème.

```
# nuage de points
s.label(afc.ois$li)
```



Il y a deux points extrêmes :

```
# 2 points extrêmes
ois[c("ID187", "ID225"),]
```

```
##          ACTR CIMA COCH COCO COFR ESAS FOMA FRPO GEST HYBO LOPU MAMA PADO PEAS PHBO PLCU PY.
## ID187      2    0    0    0    3    0    0    5    4    0    0    0    0    0    0    1
## ID225      2    0    0    0    0    0    0    3    0    0    0    0    0    0    0    0
```

```
apply(ois, 2, "max")
```

```
## ACTR CIMA COCH COCO COFR ESAS FOMA FRPO GEST HYBO LOPU MAMA PADO PEAS PHBO PLCU PYJO SATI
##   34     2     2     8    10    28    57     5    31     6     1     5    17    11     6    42    10    10
```

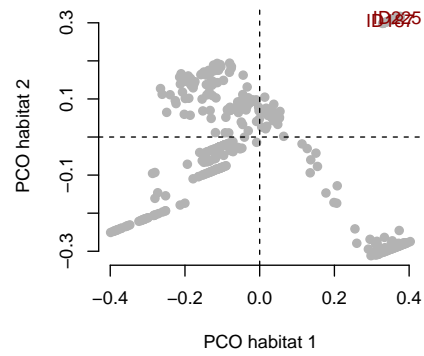
Correspondent en particulier aux seuls points avec Francolin - voir plus bas.

Position dans la PCOA “habitats” (tous les plans axe 1 vs l’un des 4 autres)

:

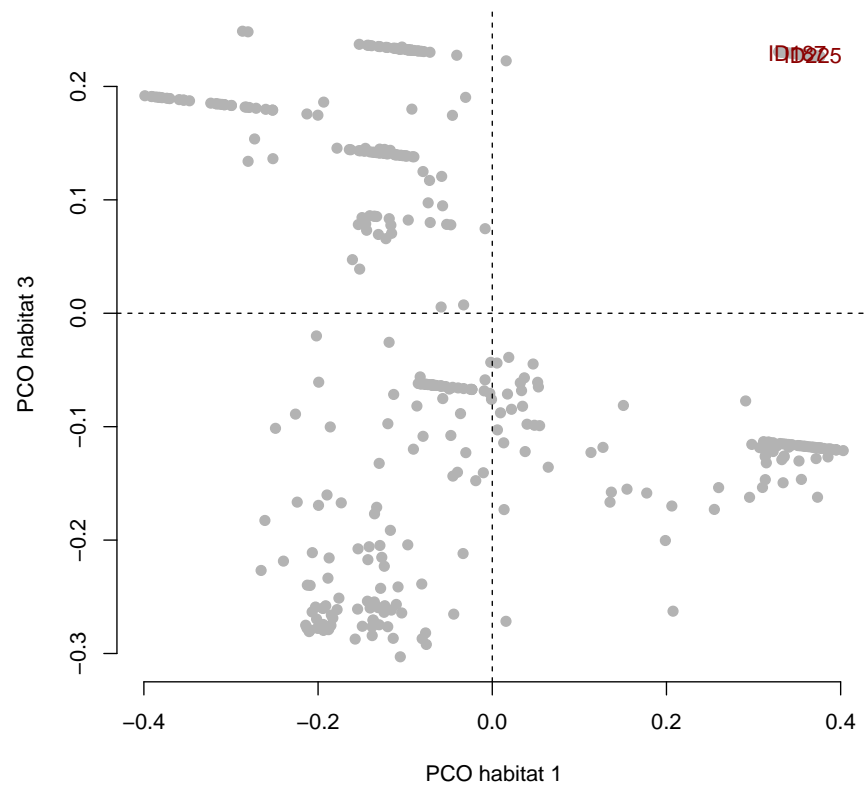
1 vs 2:

```
par(mfrow=c(2,2))
plot(pco.habitat$li[,1], pco.habitat$li[,2], bty="n", pch=21, bg="gray70", col="gray70", xlab="PCO
abline(h=0, lty="dashed")
abline(v=0, lty="dashed")
text(extr.ois[,1], extr.ois[,2], labels=rownames(extr.ois), col="darkred")
```



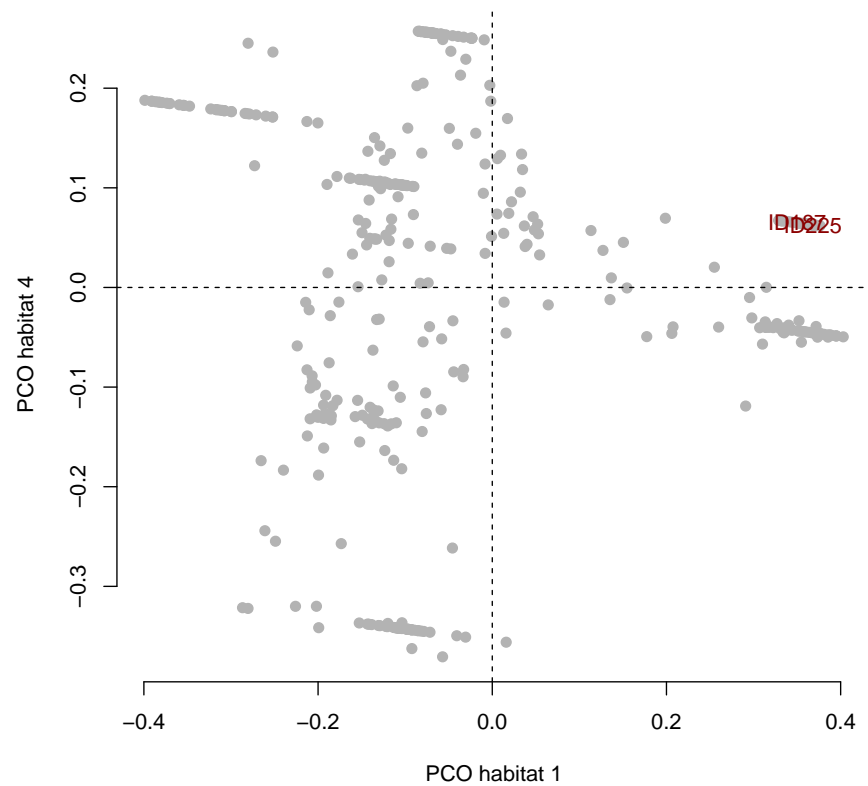
1 vs 3

```
plot(pco.habitat$li[,1],pco.habitat$li[,3],bty="n",pch=21,bg="gray70",col="gray70",xlab="PCO habitat 1",ylab="PCO habitat 3")
abline(h=0,lty="dashed")
abline(v=0,lty="dashed")
text(extr.ois[,1],extr.ois[,3],labels=rownames(extr.ois),col="darkred")
```



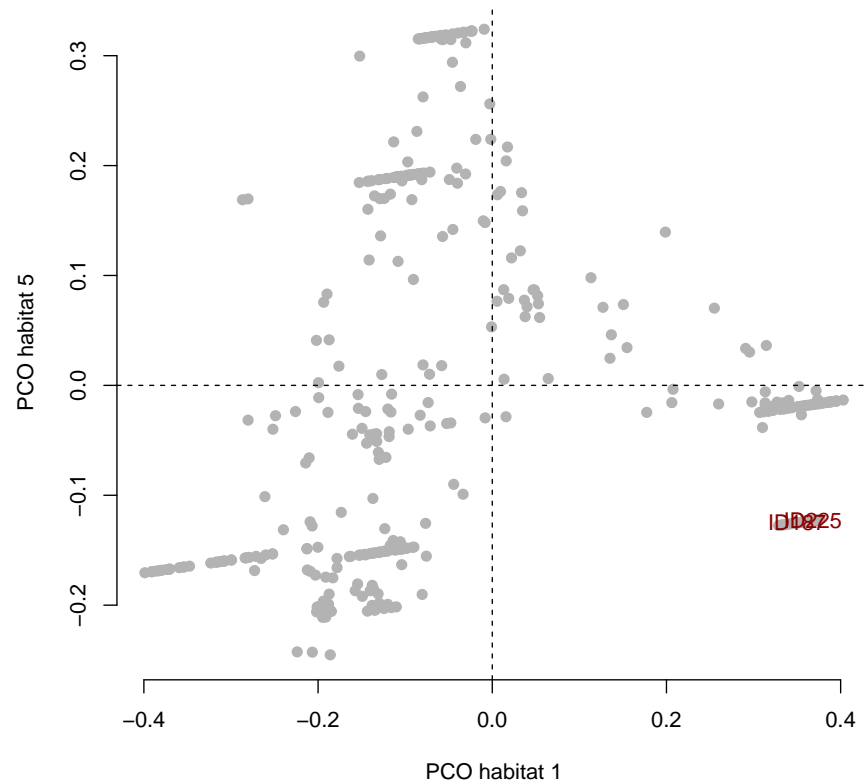
1 vs 4 :

```
plot(pco.habitat$li[,1],pco.habitat$li[,4],bty="n",pch=21,bg="gray70",col="gray70",xlab="PCO habitat 1",ylab="PCO habitat 4")
abline(h=0,lty="dashed")
abline(v=0,lty="dashed")
text(extr.ois[,1],extr.ois[,4],labels=rownames(extr.ois),col="darkred")
```

1 vs 5:

```
plot(pco.habitat$li[,1],pco.habitat$li[,5],bty="n",pch=21,bg="gray70",col="gray70",xlab="PCO
abline(h=0,lty="dashed")
abline(v=0,lty="dashed")
text(extr.ois[,1],extr.ois[,5],labels=rownames(extr.ois),col="darkred")
```



L'analyse est écrasée par deux points qui n'ont rien de spécifique si ce n'est une espèce qui leur est unique, mais leur position sur les gradients d'habitat n'a rien d'extraordinaire. Je tente une analyse que sur les espèces bien distribuées pour y voir plus clair.

table oiseaux : restreint aux espèces présentes sur >5% des points

AFC oiseaux sans espèces sous-représentées

```
# abundances
sum(ois)
```

```
## [1] 6529
```

```
0.05*sum(ois)
```

```
## [1] 326.45
```

```
0.01*sum(ois)
```

```
## [1] 65.29
```

```
# fréquence  
frq.cum=colSums(ois)/nrow(ois)  
frq.cum[frq.cum<0.05]
```

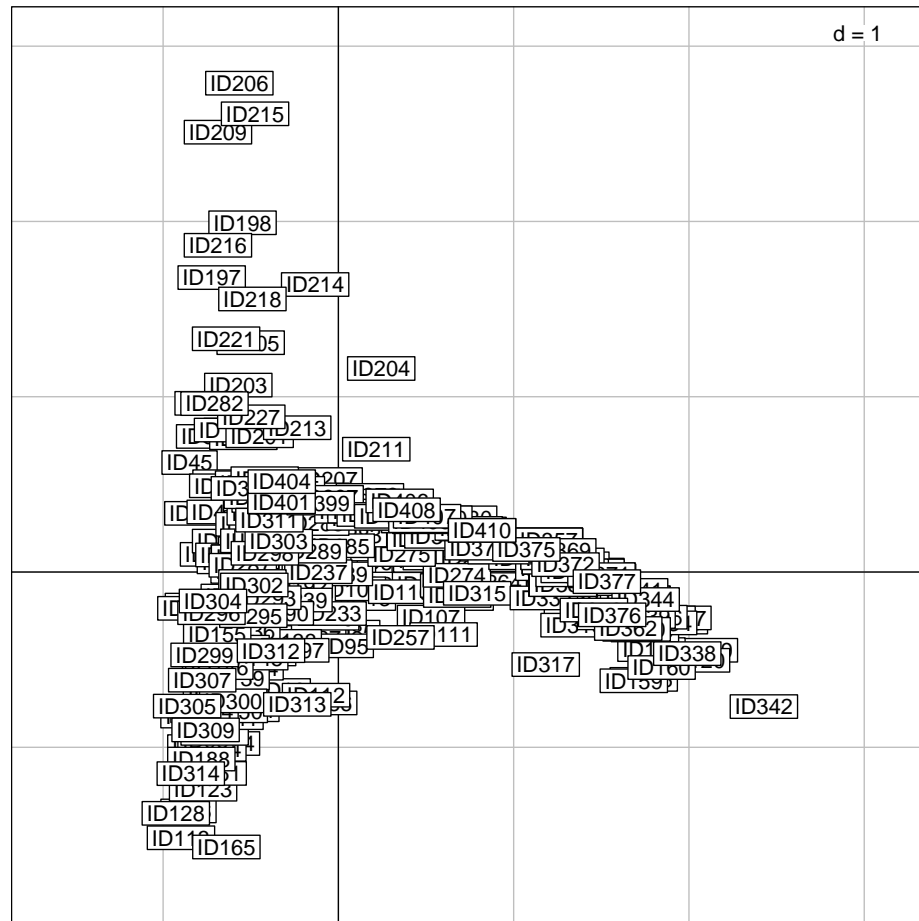
```
##          CIMA          COCH          FRPO          LOPU          MAMA          PHBO  
## 0.026829268 0.004878049 0.019512195 0.002439024 0.026829268 0.021951220
```

AFC sans les espèces vues sur moins de 5% des points

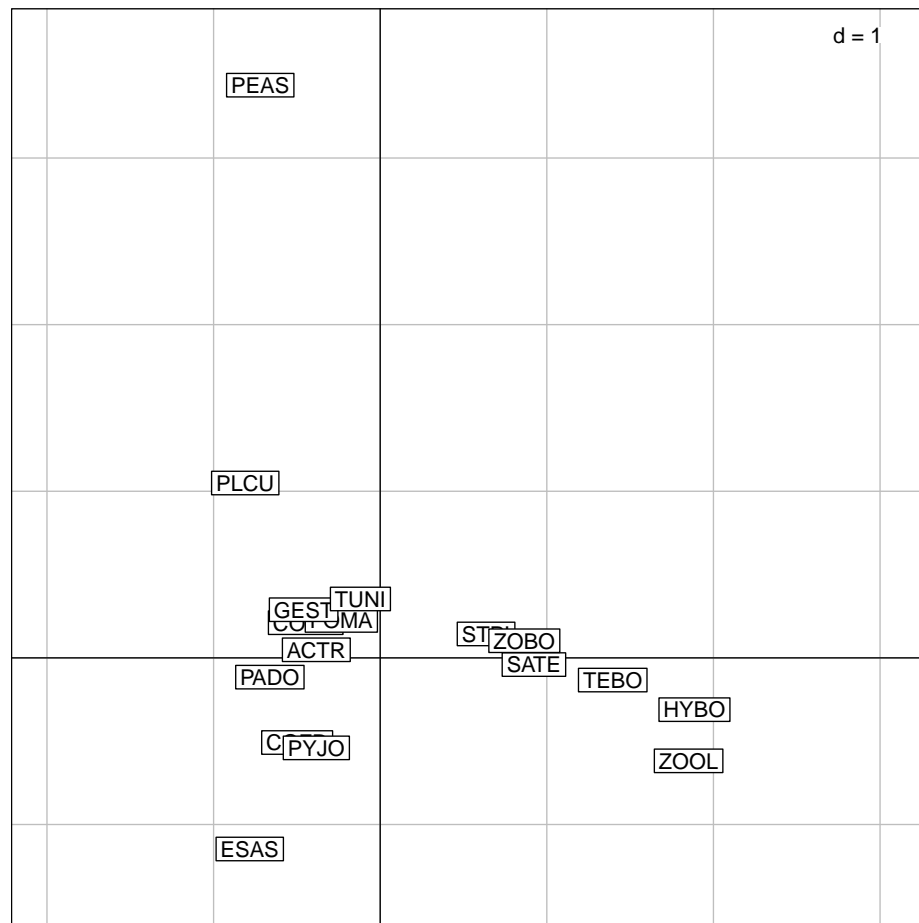
```
ois.com=ois[,names(frq.cum[frq.cum>0.05])]  
afc.ois.com=dudi.coa(ois.com,scannf=F,nf=2)  
cumsum(afc.ois.com$eig)/sum(afc.ois.com$eig)
```

```
## [1] 0.1685298 0.2707443 0.3599813 0.4456636 0.5192498 0.5897839 0.6562875 0.7063508 0.75  
## [15] 0.9718166 1.0000000
```

```
s.label(afc.ois.com$li)
```

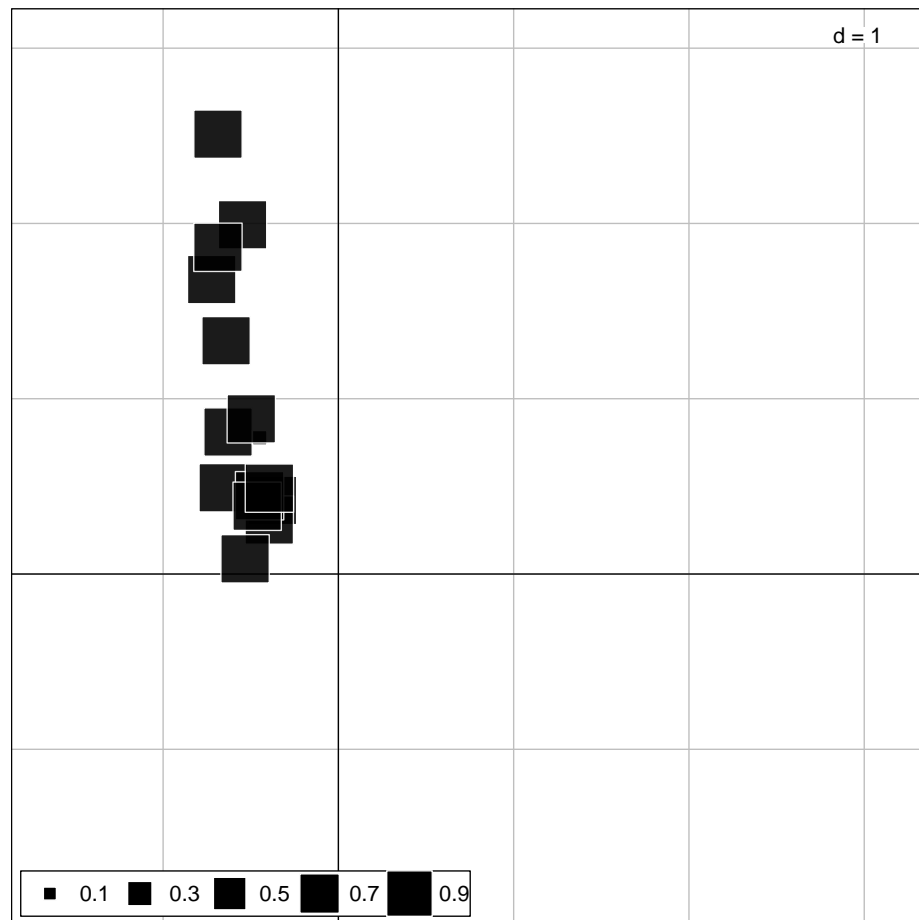


```
s.label(afc.ois.com$co)
```

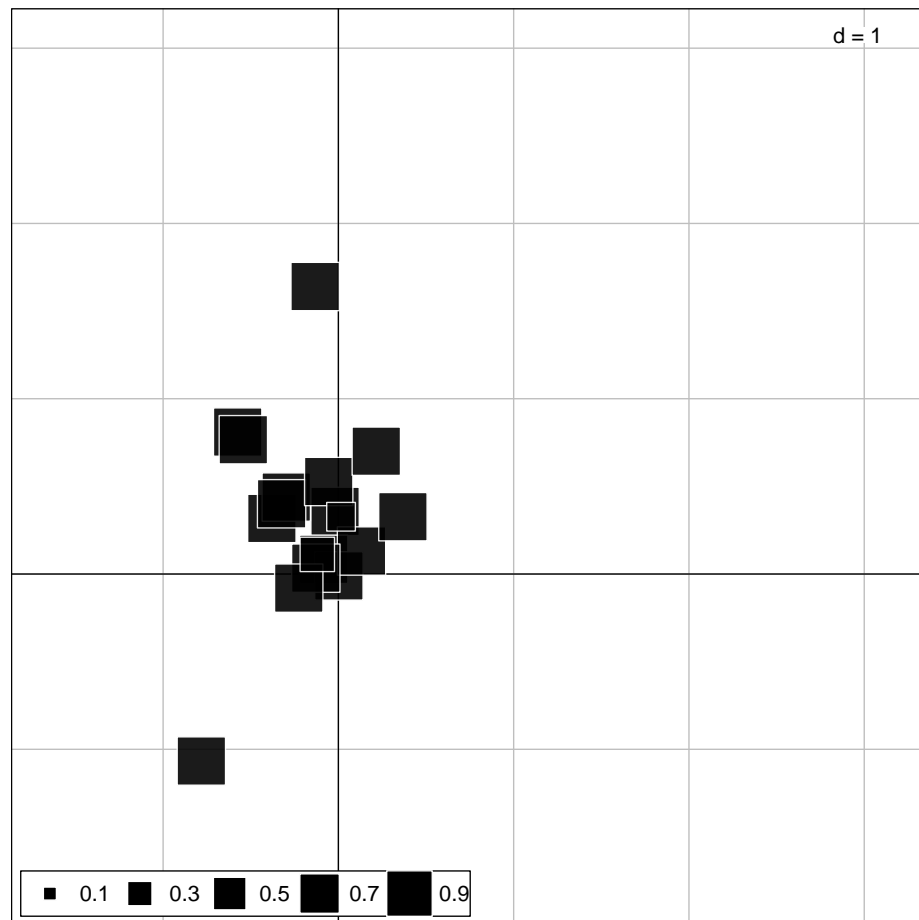


Communautés de culture et de savane :

```
s.value(afc.ois.com$li, mil$SAHE)
```



```
s.value(afc.ois.com$li, mil$CULT)
```



Il y a un effet arche assez fort, mais au moins les points sont bien étalés dans l'ordination

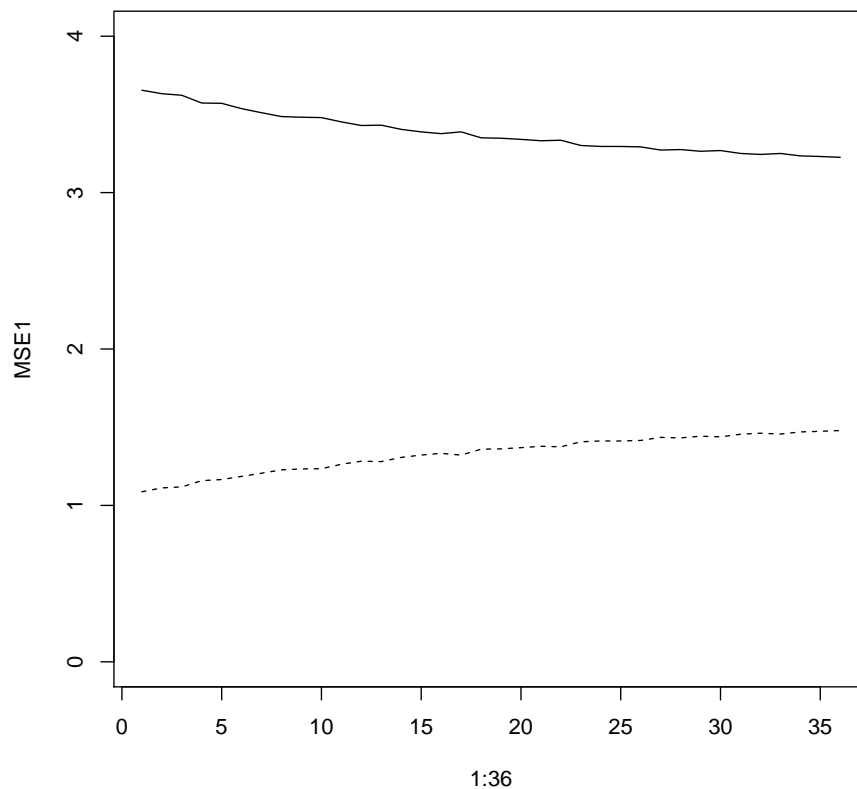
Analyse fonctionnelle

Cette analyse fonctionnelle ne porte **que sur l'altitude** et sur **les abondances d'espèces log-transformées**. C'est donc très préliminaire, mais l'altitude étant très structurante ça donne déjà une première idée des distributions d'espèces.

base optimale

Le choix de la base fonctionnelle optimale se fait par une comparaison entre des écarts fonctions-données pour différentes bases. Le but est d'avoir un compromis entre sur- et sous-lissage.

```
# on représente la variation du MSE avec l'ordre : on veut minimiser l'écart à la courbe moy  
plot(1:36,MSE1,type="l",ylim=c(0,4))  
lines(1:36,MSE2,type="l",lty="dashed")
```



Quelle que soit la base, la représentation n'est de toute façon pas très bonne, probablement à cause des patterns de réponse à l'altitude mal marqués (gros pics en plein milieu du gradient qui ne sont pas modélisables facilement et / ou grosse dominance de 0 partout). Faute de mieux on reste sur une base 4 (classique, permet de marquer 1 ou 2 optimums mais sans surlisser).

Analyse fonctionnelle

On travaille sur abondances log transformées. Les abondances et les altitudes sont normalisées pour limiter l'impact de la rareté des espèces et faciliter l'estimation numérique.

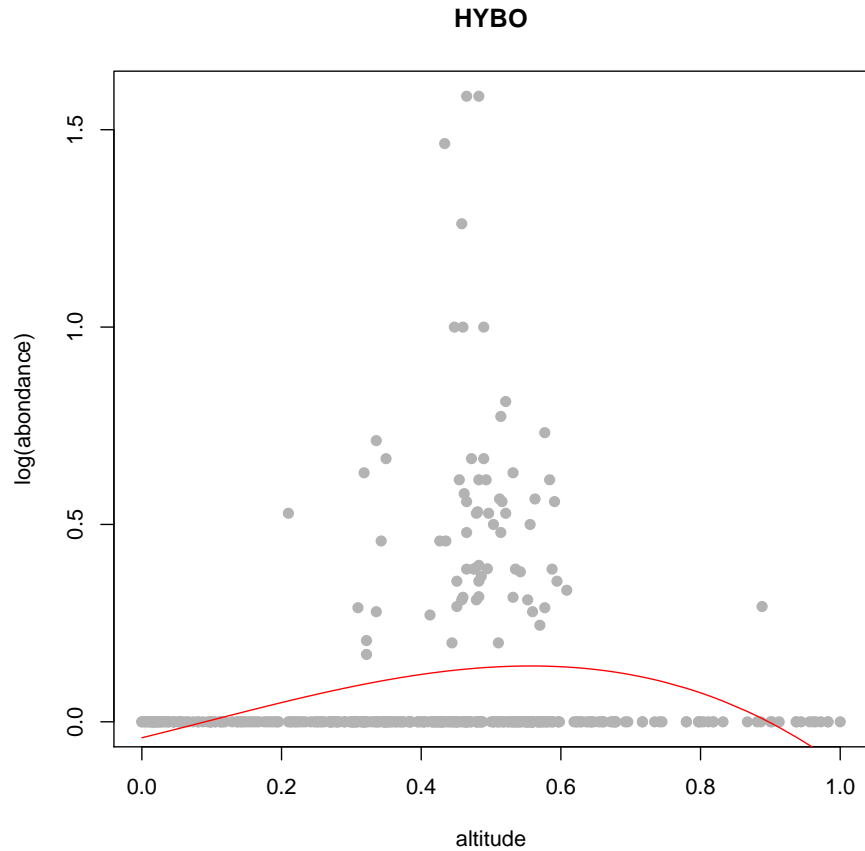
```
# normaliser les abondances
oiscb=log(oisc+1)
maxab=apply(oiscb,2,max)
oisd=oiscb/maxab

# normaliser les altitudes
alti4=(alti3-min(alti3))/max((alti3)-min(alti3))
```

Estimation des courbes

Ces courbes décrivent, pour chaque espèce, la réponse à l'altitude estimée à partir de splines de base 4.

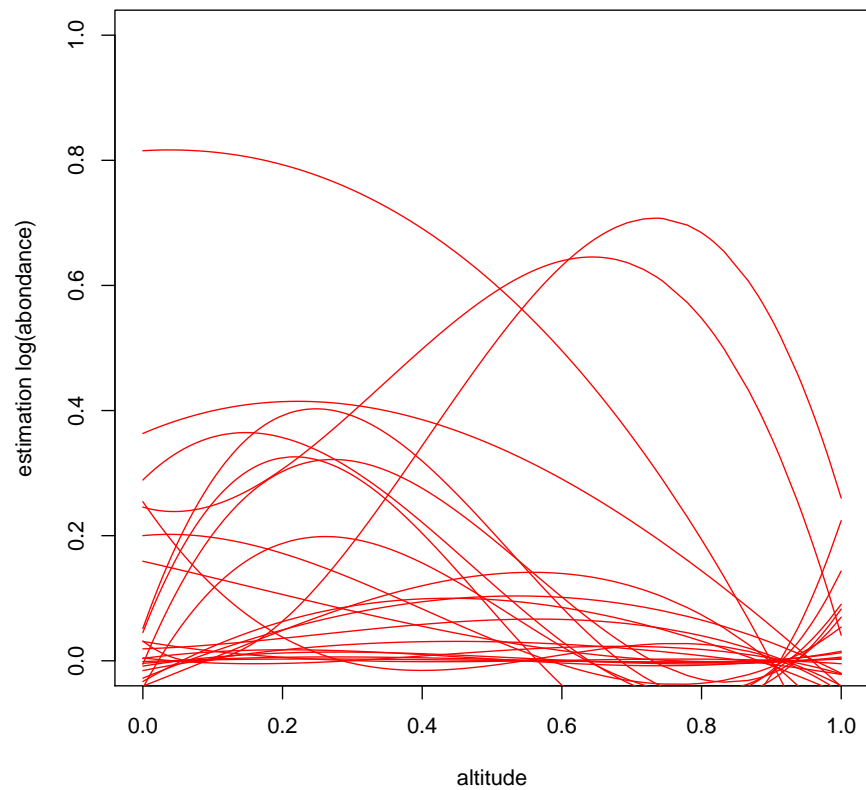
```
# plot d'une courbe
plot(alti4,oisd[,10],pch=21,bg="gray70",col="gray70",xlab="altitude",ylab="log(abondance)",m
lines(alti4,evalmyb6[,10],type="l",col="red")
```



La dispersion des points est toujours forte et il y a souvent des gros pics d'abondance en milieu de gradient qui sont mal modélisables. En général les optimums sont au bon endroit sur l'axe des altitudes mais leur amplitude n'est pas bonne.

Comparaison des courbes de toutes les espèces :

```
# courbes toutes espèces
plot(x=0,y=0,xlim=c(0,1),ylim=c(0,1),type="n",xlab="altitude",ylab="estimation log(abondance)")
for(i in 1:ncol(evalmyb6)){
  lines(alti4,evalmyb6[,i],type="l",col="red")
}
```



ACP fonctionnelle

```
mypca=pca.fd(datamyb6,nharm=2)
```

Cette ACP permet de créer des typologies de courbes. Les axes opposent des courbes de formes différentes.

Variance expliquée :

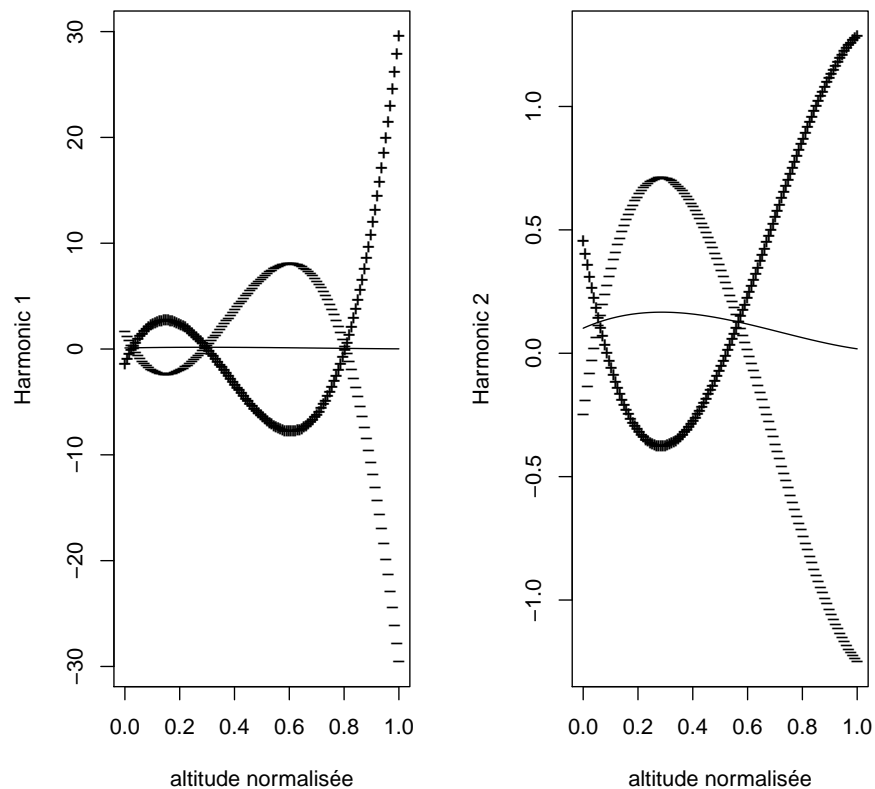
```
100*mypca$varprop
```

```
## [1] 87.45767 11.89144
```

Interprétation des axes

```
# courbes extrêmes (et moyenne) qu'on a théoriquement aux extrémités des axes  
par(mfrow=c(1,2))  
plot(mypca,xlab="altitude normalisée")
```

➤ A function 1 (Percentage of variability) ➤ A function 2 (Percentage of variability)



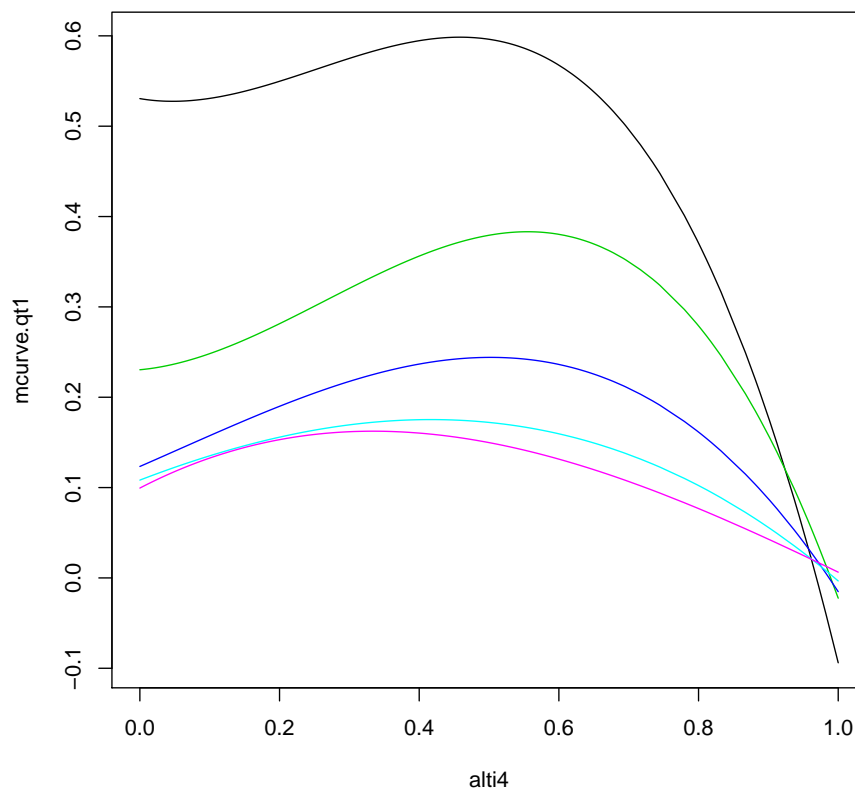
La courbe en trait plein est la courbe moyenne (ici plate : en moyenne les espèces ne répondent pas à l'altitude). La courbe “-” est la déformation de cette courbe moyenne vers le négatif de l'axe d'ACP, et la courbe “++” est la déformation vers les positifs.

- **axe 1** (courbe de gauche): sépare des espèces qui diminuent avec l'altitude (-) ou augmentent avec l'altitude (+)
- **axe 2** (courbe de droite) : sépare des espèces qui ont un pic d'abondance (-) ou un déficit d'abondance (+) dans les plaines.

Cette interprétation manque de netteté, probablement parce que les réponses à l'altitude sont un peu anarchiques et mal définies. Il faudra probablement réitérer l'exercice sur les axes de PCOA si on les comprend bien. On peut aussi interpréter les axes à partir des courbes quantiles, afin d'affiner la compréhension:

```
# axe 1 en quantiles
qt1=quantile(mypca$scores[,1],p=c(0.05,0.25,0.5,0.75,0.95))
scr.qt1=which(mypca$scores[,1]<qt1[1])
eva.qt1=evalmyb6[,scr.qt1]
mcurve.qt1=apply(eva.qt1,1,mean)
plot(alti4,mcurve.qt1,type="l")

for(i in 2:length(qt1)){
  scr.qt1=which(mypca$scores[,1]<qt1[i])
  eva.qt1=evalmyb6[,scr.qt1]
  mcurve.qt1=apply(eva.qt1,1,mean)
  lines(alti4,mcurve.qt1,type="l",col=i+1)
}
```



Les quantiles vont du noir (-) au violet (+) et montrent bien une typologie de patrons de réponse allant d'espèces présentes sur tout le gradient altitudinal jusqu'à un seuil après lequel elles déclinent brusquement à des espèces qui ont un optimum d'altitude mais une variation peu marquée. C'est déjà plus interprétable que les déformations.

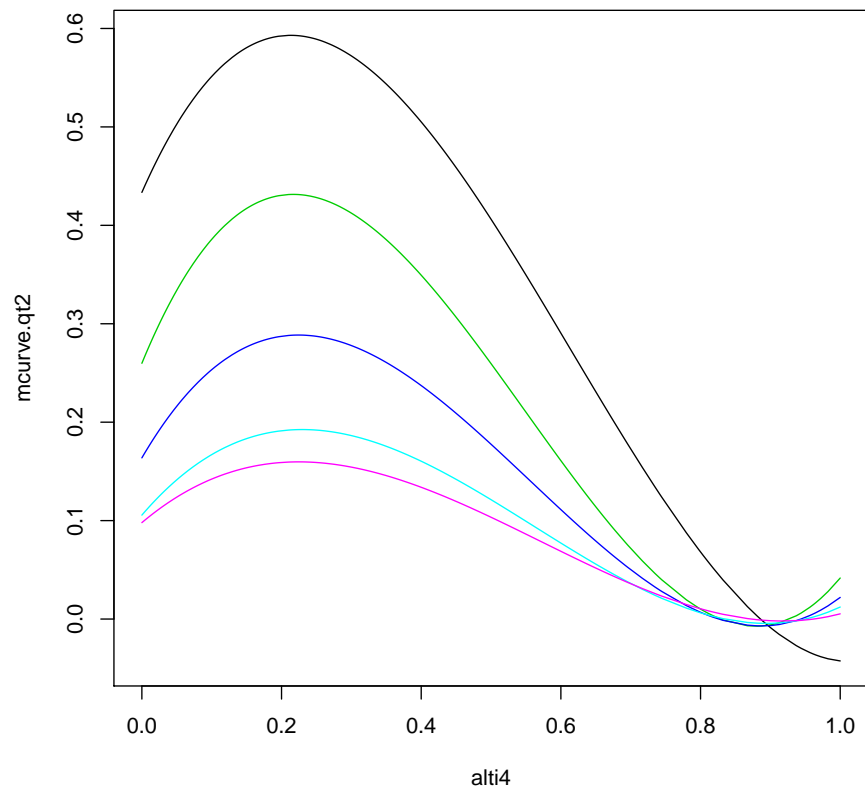
```
# axe 2 en quantiles
qt2=quantile(mypca$scores[,2],p=c(0.05,0.25,0.5,0.75,0.95))
scr.qt2=which(mypca$scores[,2]<qt2[1])
eva.qt2=evalmyb6[,scr.qt2]
mcurve.qt2=apply(eva.qt2,1,mean)
plot(alti4,mcurve.qt2,type="l")

for(i in 2:length(qt2)){
  scr.qt2=which(mypca$scores[,2]<qt2[i])
  eva.qt2=evalmyb6[,scr.qt2]
```

```

mcurve.qt2=apply(eva.qt2,1,mean)
lines(alti4,mcurve.qt2,type="l",col=i+1)
}

```



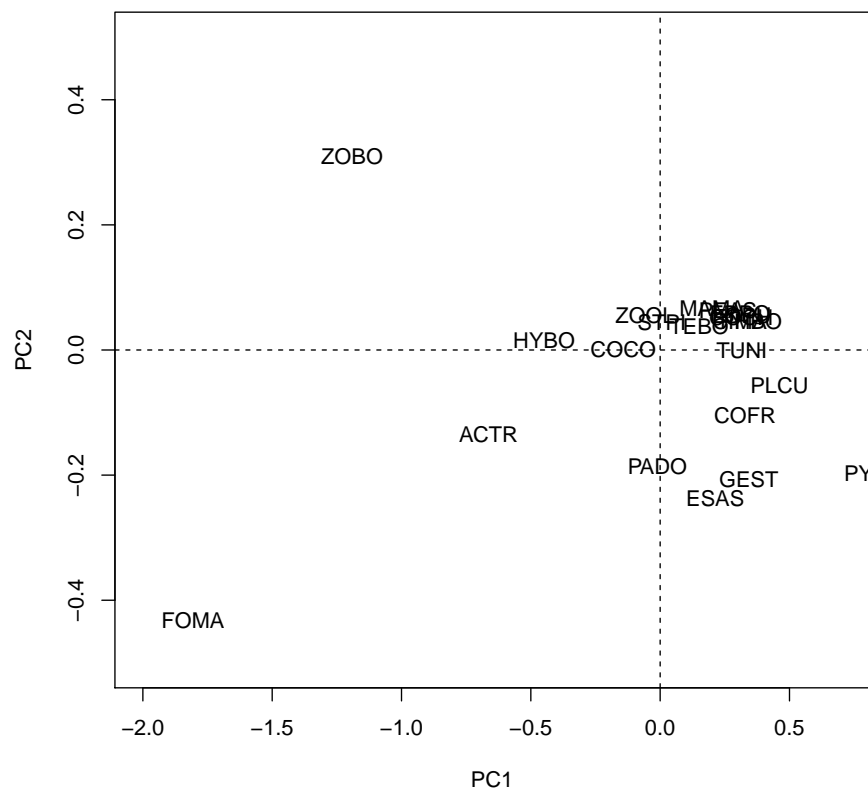
Le deuxième axe semble séparer les espèces en termes de fréquence, toutes devenant plus rares en altitude.

Le nuage de points de cette ACP:

```

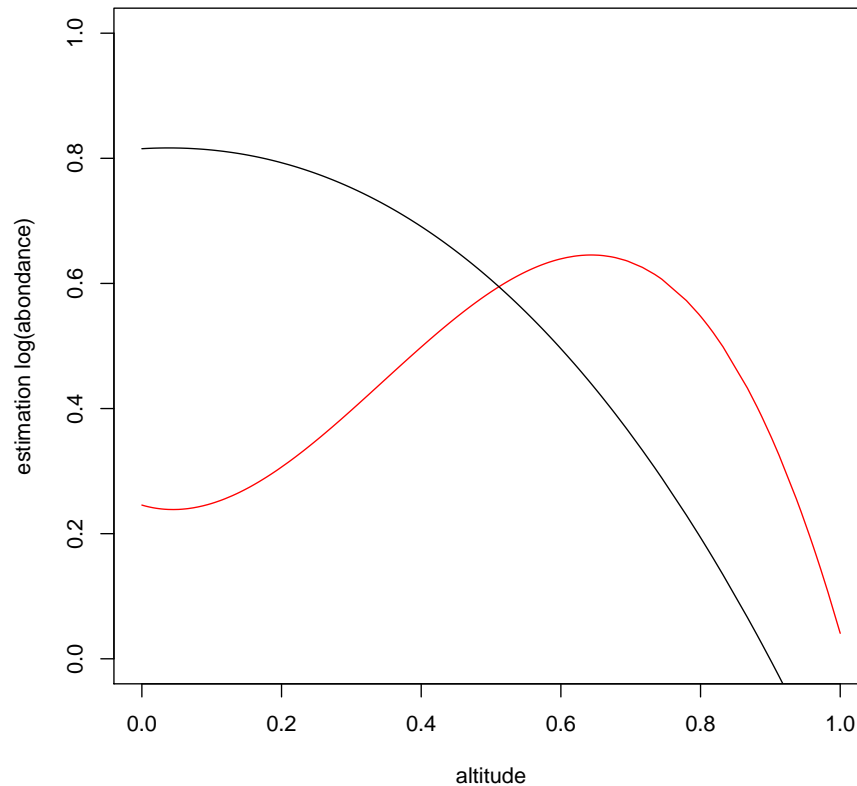
# nuage de points
rownames(mypca$scores)=colnames(oisd)
plot(mypca$scores,type="n",xlab="PC1",ylab="PC2",xlim=c(-2,0.7),ylim=c(-0.5,0.5))
abline(h=0,lty="dashed")
abline(v=0,lty="dashed")
text(mypca$scores,labels=rownames(mypca$scores))

```



La plupart des espèces est décalée dans le positif de l'axe 1, soit une réponse assez graduelle (et faible) à l'altitude avec une baisse d'abondance vers les sommets. Le négatif est dominé par le Foudi et le zosterops des Mascareignes, deux espèces qui sont donc présentes sur une bonne partie du gradient altitudinal avant une chute d'effectifs en haute altitude. On peut le vérifier sur les courbes individuelles (Zosterops : rouge ; Foudi : noir) :

```
plot(x=0,y=0,xlim=c(0,1),ylim=c(0,1),type="n",xlab="altitude",ylab="estimation log(abondance)
lines(alti4,evalmyb6[,"ZOBO"],type="l",col="red")
lines(alti4,evalmyb6[,"FOMA"],type="l",col="black")
```

Conclusions

– L’approche à choisir : une approche statique (type PCOA / coinertie / RLQ) ou une approche par gradient (type FDA). Dépend d’à quel point on a confiance en l’une ou l’autre. Je n’estime pas avoir une connaissance suffisante de l’avifaune réunionnaise pour y répondre clairement : Olivier, ton retour serait vraiment utile.

– la suite des analyses : là on décrit juste l’organisation des espèces le long des gradients, il faut aller plus loin. Il y a l’approche traits qui est facile à ajouter aux deux types d’analyses, une répartition des ordinations sur la phylogénie, etc : à voir ce qui est le plus intéressant à vos yeux

– la robustesse : les éboulis de variance ne sont pas terrible, les 3-4 premiers axes des ordinations tentées ne représentent pas énormément de variance. Ca

suggère des résumés pas hyper pertinents (en tout cas bruités) des gradients qui nous intéressent. Je suis pas très clair sur leur représentation de la réalité du terrain (en particulier pour la matrice habitats).