Etude du packing cristallin chez PR1 et PR2

Leslie REGAD et Maxime KERMARREC 2019-02-12

Contents

Objectifs	1
Données	1
Détermination des résidus impliqués dans le packing cristallin chez PR1 et PR2 Etude du type d'atomes impliqués dans le packing cristallin	2 5 10
Identification des résidus impliqués dans le packing cristallin chez au moins une structure de PR1 . Calcul du nombre de structure dans lequel un résidu est impliqué dans le packing cristallin pour les	13 13 16
Etude du packing cristallin chez PR2 Identification des résidus impliqués dans le packing cristallin dans au moins une structure de PR2 Calcul du nombre de structures de PR2 dans lequel un résidu est impliqué dans le packing cristallin	17 21 21 22 24
Comparaison des résidus impliqués dans le packing cristallin chez PR1 et PR2 Localisation des résidus impliqués dans le packing cristallin Pour PR	24 28 29 29 30 30 33
du Vendredi $18/01/2018$ au	

Objectifs

Etudier la conservation du packing cristallin dans les 11 structures de PR2 et les 15 structures de PR1. Pour cela, on va identifier les résidus qui sont :

- inclus dans le packing cristallin chez toutes (ou la majorité (=80%)) des structures
- inclus dans le packing cristallin chez toutes (ou la majorité (=80%)) des structures de PR1
- inclus dans le packing cristallin chez toutes (ou la majorité (=80%)) des structures de PR2

Données

- 26 fichiers qui contient les atomes impliqués dans le packing cristallin pour chaque structure de PR1 et PR2
- le type de PR pour chaque code PDB

PDB code	type	remarque
$\overline{3s45}$	PR2	
1hhp	PR1	
1hih	PR1	
1hii	PR2	
1hiv	PR1	
1hpv	PR1	
1 hsh	PR2	
1hsi	PR2	
1ivp	PR2	
1 sdt	PR1	(peu avoir des pbl de numérotation des résidus)
2hb3	PR1	
2hb4	PR1	(monomère)
2hpe	PR2	
2hpf	PR2	
2ien	PR1	(peu avoir des pbl de numérotation des résidus)
2mip	PR2	
2nph	PR1	(peu avoir des pbl de numérotation des résidus)
3 phv	PR1	(monomère)
2z4o	PR1	(peu avoir des pbl de numérotation des résidus)
$3 \mathrm{ebz}$	PR2	(peu avoir des pbl de numérotation des résidus)
3ec0	PR2	(peu avoir des pbl de numérotation des résidus)
3ecg	PR2	(peu avoir des pbl de numérotation des résidus)
$3 \mathrm{ekv}$	PR1	
3 nu 3	PR1	(peu avoir des pbl de numérotation des résidus)
4hla	PR1	
4113	PR1	
1hsh	PR2	

```
Proteases = c("1hhp", "1hih", "1hii", "1hiv", "1hpv", "1hsh", "1hsi", "1ivp", "1sdt", "2hb3", "2hb4", "2hpe", "2hpf type = c("PR1", "PR1", "PR2", "PR1", "PR2", "PR2", "PR2", "PR1", "PR1", "PR2", "PR2", "PR1", "PR2", "PR1", "PR2", "PR2", "PR1", "PR2", "PR1", "PR2", "PR2", "PR1", "PR2", "PR2", "PR1", "PR2", "PR2", "PR1", "PR2", "PR
```

Détermination des résidus impliqués dans le packing cristallin chez PR1 et PR2

Création d'une matrice sous R qui contient en lignes les protéines et en colonnes les positions. La case de la matrice contient :

- 1 quand le résidu a au moins 1 atomes impliqués dans le packing dans la structure,
- 0 sinon.

Attention,

- certaines structures sont des monomères
- certaines structures ont des mauvaises numérotations des résidus. Normalement les résidus sont numérotés de 1 à 99 pour la chaîne A et la chaîne B. Certaines structures ont les résidus de la chaîne B numérotés de 101 à 109. Ainsi le résidus 101B = 1B
- 1. Etape 1 : récupération de la liste des fichiers PDB

```
listFile = dir("fileByProt3/")
```

2. Exemple sur le premier fichier

```
filein = listFile[1]
M = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
listAtom = unique(paste(as.character(M[,6]), as.character(M[,5]), sep="_"))
listAtomSyn = listAtom
listAtomSyn
```

```
[1] "1_A" "2_A" "3_A" "4_A" "5_A" "6_A" "7_A" "8_A" "9_A" "23_A" "24_A" "25_A" "26_A" "27_A" [43] "98_A" "99_A"
```

3. Récupération de la liste des résidus pour chaque protéine

```
NbProt =(1:26)
NbResidues =(1:159)

for (i in NbProt){
  filein = listFile[i]
  M = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
  listAtom = unique(paste(as.character(M[,6]), as.character(M[,5]), sep="_"))
  listAtomSyn = unique(c(listAtom,listAtomSyn))
}
length(listAtomSyn)
```

[1] 159

Dans les 26 structures, il y a 159 atomes qui sont impliqués dans le packing cristallin dans au moins une structure.

4. Création de la matrice

```
matrice <- matrix(0, nrow=length(Proteases), ncol=length(listAtomSyn))</pre>
rownames(matrice) <- Proteases</pre>
colnames(matrice) <- listAtomSyn</pre>
for (i in 1:length(NbProt)) {
  filein = listFile[i]
  M = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
  Atome <- unique(c(paste(as.character(M[,6]), as.character(M[,5]), sep="_")))
  for (j in 1:length(NbResidues)) {
    for (y in 1:length(Atome)) {
      if ((listAtomSyn[j]) == (Atome[y])){
        matrice[i,j] = 1
residue = colnames(matrice)
resA = residue[grep("_A", residue)]
resA_ssA = as.numeric(gsub("_A","", resA))
names(resA ssA) = resA
sort.resA = names(sort(resA_ssA))
```

```
resB = residue[grep("_B", residue)]
resB_ssB = as.numeric(gsub("_B","", resB))
names(resB_ssB) = resB

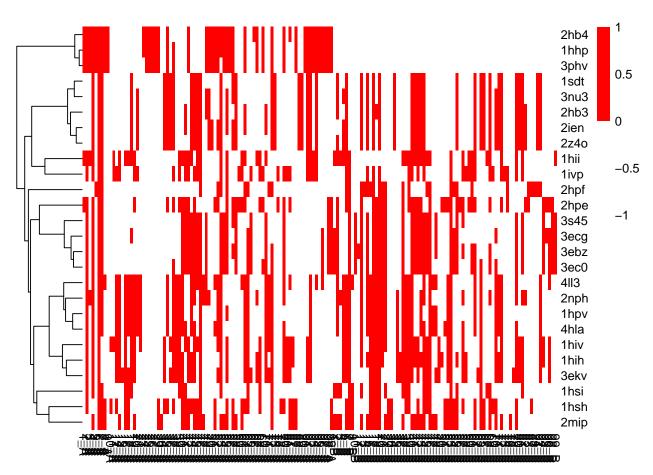
sort.resB = names(sort(resB_ssB))

sort.res = c(sort.resA, sort.resB)
matrice.sort = matrice[,sort.res]

matrice = matrice.sort
dim(matrice)
```

[1] 26 159

5. Coloration de la matrice b Utilisation la commande pheatmap du package pheatmap



Les protéines sont classées suivant la distance 'binary' (aka asymmetric binary): The vectors are regarded as binary bits, so non-zero elements are 'on' and zero elements are 'off'. The distance is the proportion of bits in which only one is on amongst those in which at least one is on.

Analyse:

On voit tout d'abord :

- les 3 formes non complexées de PR1 sont isolées ce qui s'explique par le fait qu'elles n'ont pas de chaine B
- on n'a pas une séparation PR1-PR2
- $\bullet\,$ On remarque des positions qui sont impliquées dans le packing chez la majorité des structures ex 4, 6A, 7A
- 6. Représentation sur une structure 3D des résidus impliqués dans packing chez au moins une structure.

 → liste des résidus dans le packing dans au moins une structure de PR2 sous pymol :
- 7. tous les résidus impliqués dans le packing dans au moins une structure de PR prendre les colnames de la matrice (matrice)
- ouvrir la structure de PR2 complexée avec le darunavir (DRV, code PDB 3EBZ).
- Représenter la structure en cartoon : couleur ???
- les résidus impliqués dans le packing en rouge

```
resSelA <- gsub("_A", "", colnames(matrice)[grep("_A", colnames(matrice))])
resSel2A <- paste(resSelA, collapse="+")
paste("select respackA, resid ", resSel2A, " and chain A", sep="")</pre>
```

```
resSelB <- gsub("_B", "", colnames(matrice)[grep("_B", colnames(matrice))])
resSel2B <- paste(resSelB, collapse="+")
paste("select respackB, resid ", resSel2B, " and chain B", sep="")</pre>
```

[1] "select respackB, resid 1+2+3+4+6+7+8+10+11+12+13+14+16+17+18+19+20+21+29+30+34+35+36+37+38+39+40+4 "select respackB, resid 101+102+103+104+106+107+108+110+111+112+113+114+116+117+118+119+120+121+129+130+ and chain B"

To do

7. Représentation sur une structure 3D des résidus impliqués dans packing conservés entre toutes les structures. To do

Etude du type d'atomes impliqués dans le packing cristallin

On se demande quels types d'atomes sont impliqués dans le packing cristallin : atomes des chaines latérales ou du backbone ?

```
list.bk = c("C","O","N","CA")
Localisation = c("Backbone","ChaineLat")
NbAtomeinPC = 1:6039  ##Il faudrait automatiser ces valeurs

matrice3 <- matrix(0, nrow=length(Localisation), ncol=length(NbResidues))

rownames(matrice3) <- Localisation
colnames(matrice3) <- sort.res

listAtomSyn = c()
for (i in NbProt){
  filein = listFile[i]
  N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
  listAtom = (paste(as.character(N[,6]), as.character(N[,5]), sep="_"))
  listAtomSyn = (c(listAtom,listAtomSyn))
}</pre>
```

```
listAtomSyn2 = c()

for (i in NbProt){
    filein = listFile[i]
    N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
    listAtom = (paste(as.character(N[,3])))
    listAtomSyn2 = (c(listAtom,listAtomSyn2))
}

names(listAtomSyn) = listAtomSyn2

for (j in 1:length(sort.res)) {
    for (k in 1:length(NbAtomeinPC)) {

        if (sort.res[j] == listAtomSyn[k]){

            #if ((((listAtomSyn2)[k]) == "C") || (((listAtomSyn2)[k]) == "CA") || (((listAtomSyn2)[k]) == "0")
            if (is.element(listAtomSyn2[k], list.bk)==TRUE){

            matrice3[1,sort.res[j]] = matrice3[1,sort.res[j]] + 1
            }
        }
    }
}
```

En movenne on a:

```
apply(matrice3, 1, mean)

Backbone ChaineLat
13.44025 24.54088

t.test(matrice3[1,],matrice3[2,], var.equal=TRUE, alternative="less")
```

```
Two Sample t-test

data: matrice3[1, ] and matrice3[2, ]

t = -3.9373, df = 316, p-value = 0.00005071

alternative hypothesis: true difference in means is less than 0

95 percent confidence interval:

-Inf -6.449546

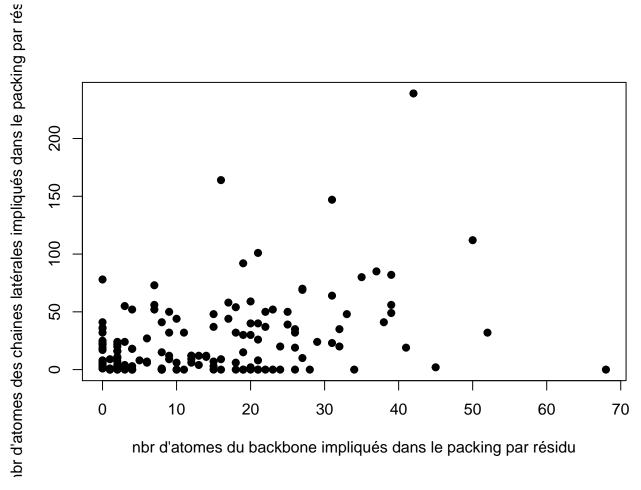
sample estimates:

mean of x mean of y

13.44025 24.54088
```

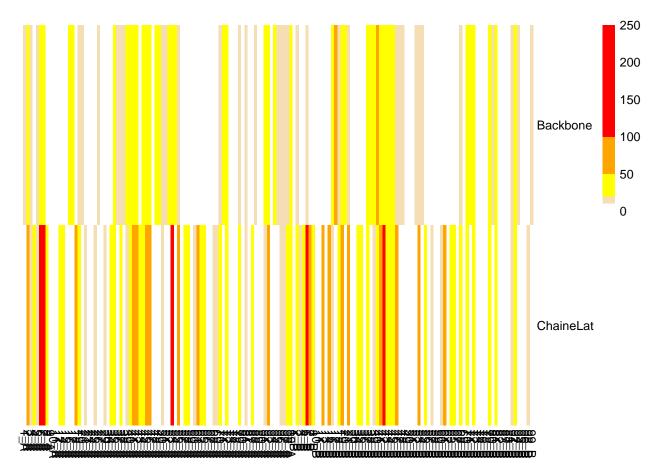
On voit qu'en moyenne les résidus ont plus d'atomes des chaînes latérales impliqués dans le packing cristallin que des atomes du backbone (p-value = 5.071e-05).

plot(matrice3[1,],matrice3[2,], xlab="nbr d'atomes du backbone impliqués dans le packing par résidu",
 ylab="nbr d'atomes des chaines latérales impliqués dans le packing par résidu", pch=19)



On voit qu'il n'y a pas de lien entre le nombre d'atomes du backbone impliqués dans le packing par résidus et le nombre d'atomes des chaînes latérales impliqués dans le packing par résidus. Ce n'est pas parce qu'un résidu à beaucoup d'atomes de sa chaîne latérale impliqués dans le packing, qu'il aura beaucoup d'atomes de son backbone impliqués dans le packing.

Visualisation du type d'atomes impliqués dans le packing cristallin



A refaire pour le nombre de protéine : matrice avec des 0 et 1

```
matriceBackBonePR <- matrix(0, nrow=length(Proteases), ncol=length(NbResidues))
rownames(matriceBackBonePR) <- Proteases
colnames(matriceBackBonePR) <- sort.res

matriceChaineLatPR <- matrix(0, nrow=length(Proteases), ncol=length(NbResidues))
rownames(matriceChaineLatPR) <- Proteases
colnames(matriceChaineLatPR) <- sort.res

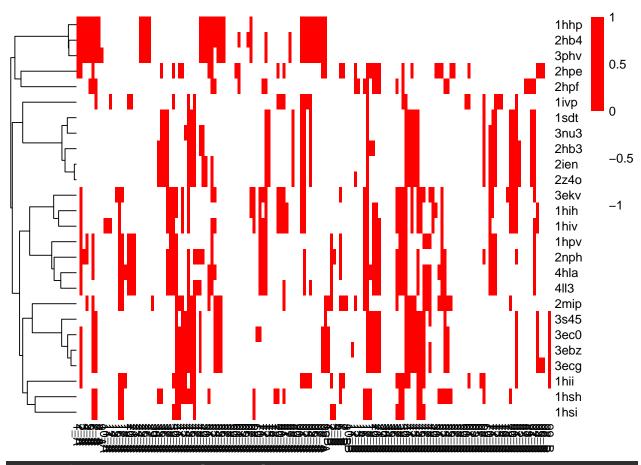
NbAtomeinPC = c(1:length(listAtomSyn2))
names(listAtomSyn) = listAtomSyn2
for (i in 1:length(Proteases)) {
    listAtomSyn = NULL
    listAtomSyn2 = NULL

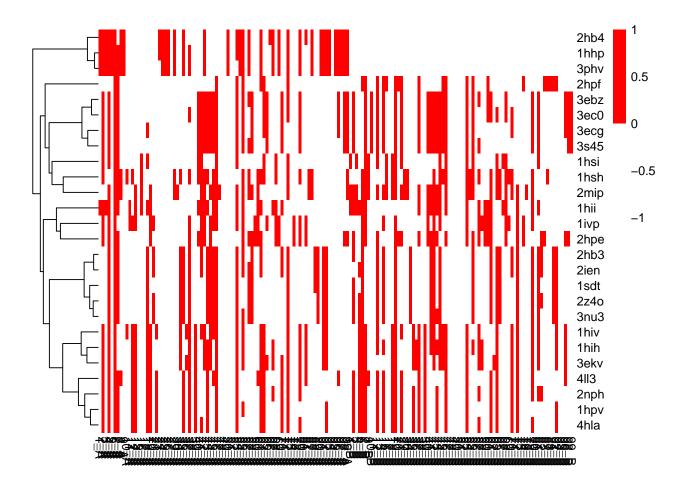
filein = listFile[i]
    N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
    listAtomSyn = (paste(as.character(N[,6]), as.character(N[,5]), sep="_"))</pre>
```

```
listAtomSyn2 = (paste(as.character(N[,3])))

for (k in 1:length(listAtomSyn)) {
    for (j in 1:length(sort.res)) {
        if (listAtomSyn[k] == sort.res[j]) {
            if (is.element(listAtomSyn2[k], list.bk)==TRUE) {
            matriceBackBonePR[Proteases[i],sort.res[j]] = 1
            }else {
            matriceChaineLatPR[Proteases[i],sort.res[j]] = 1
            }
        }
    }
}
```

Visualisation des résultats





Détermination du nombre de structures dans lequel un résidu est impliqué dans le packing cristallin

Le nombre de structure dans lequel un résidu est impliqué dans le packing cristallin = la somme des colonnes de la matrice

1. Calculer le nombre de structure dans lequel un résidu est impliqué dans le packing cristallin

```
StructinPC = c("NbStructinPC", "NbStructinPC.PR1", "NbStructinPC.PR2")

matriceStruct <- matrix(0, nrow=length(StructinPC), ncol=length(sort.res))

rownames(matriceStruct) <- StructinPC
colnames(matriceStruct) <- sort.res

for (i in 1:length(NbResidues)){
   y = 0
   for (j in 1:length(Proteases[1:26])) {
     if (matrice[j,i] == 1){
        y = y+1
        matriceStruct[1,i] = y
   }
}</pre>
```

}

Voir si ces deux lignes de codes sont nécessaires, car le vecteur type existe déjà mais ne contient pas les mêmes données

```
type = matrice[,ncol(matrice)]
names(type)
```

[1] "1hhp" "1hih" "1hii" "1hiv" "1hpv" "1hsh" "1hsi" "1ivp" "1sdt" "2hb3" "2hb4" "2hpe" "2hpf" "2ien" #matrice[names(which(type=="PR2")),]

matrice2 = matrice[,-ncol(matrice)]

NbStructinPC = apply(matrice[1:26,],2,sum)

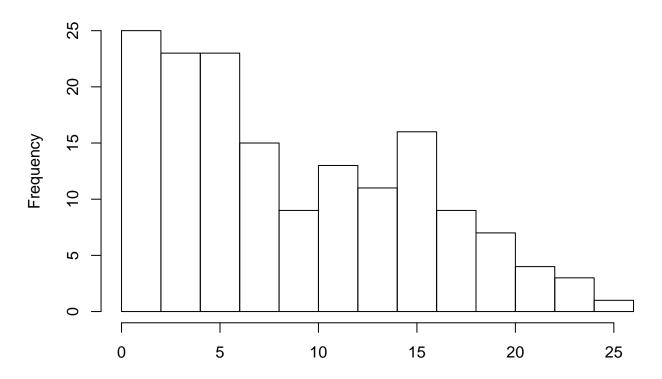
D'après ces résultats on voit que le résidus 6_A est impliqués dans le packing cristallin dans toutes les structures.

D'autres résidus sont retrouvés dans la majorité des structures (>80%) : 4_A, 6_A, 7_A, 46_A, 53_A, 72_A, 17_B, 19_B

2. Représenter ces valeurs graphiquement

hist(NbStructinPC, xlab="Nbr de structures ayant un résidu donné impliqué dans le packing")

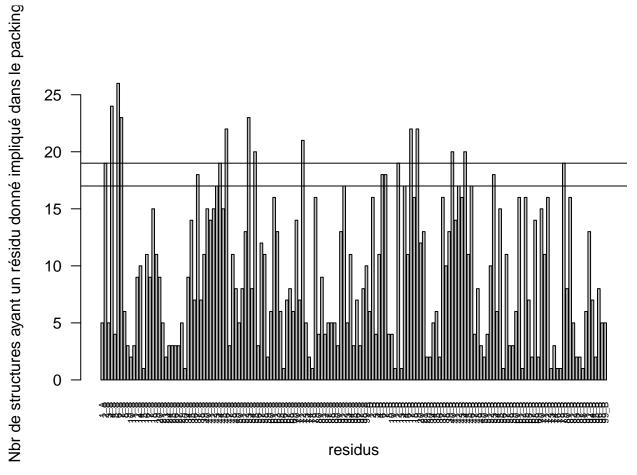
Histogram of NbStructinPC



Nbr de structures ayant un résidu donné impliqué dans le packing

On va aussi faire un barplot pour voir le nombre pour chaque résidus

barplot(NbStructinPC, las = 2, cex.names = 0.6, xlab="residus", ylab="Nbr de structures ayant un résid'
abline(h=c(19,17))



On voit des différences dans les chaînes A et B

3. Calculer la moyenne et écart type de ce nombre

mean(matriceStruct[1,])

[1] 9.157233

sd(matriceStruct[1,])

[1] 6.383855

On définit un résidus impliqué dans le packing dans la majorité des structures comme étant :

- les résidus de la chaine A vu dans au moins 70% des structures = 19 structures
- $\bullet\,$ les résidus de la chaine B vu dans au moins 70% des structures = 17 structures
- 4. Calcul une p-value pour déterminer si les positions sont conservées

```
f.permut = function(vect){
    return(sample(vect))
}

occ <- apply(matrice,2,sum)

resA <- colnames(matrice)[grep("_A", colnames(matrice))]

resB<- colnames(matrice)[grep("_B", colnames(matrice))]</pre>
```

```
nbrSimul <- 10000

occ.SupbyPos <- rep(0, length = ncol(matrice))
names(occ.SupbyPos) <- colnames(matrice)
for( rep in 1:nbrSimul){
    mat.rand.A <- t(apply(matrice[,resA],1,f.permut))
    mat.rand.B <- t(apply(matrice[,resB],1,f.permut))
    matrice.random <- cbind(mat.rand.A, mat.rand.B)
    colnames(matrice.random) <- c(resA,resB)
    occ.rand <- apply(matrice.random,2,sum)
    diff <- occ.rand-occ
    occ.SupbyPos [names(which(diff > 0))] = occ.SupbyPos[names(which(diff > 0))] +1
}

pval <- occ.SupbyPos/nbrSimul</pre>
```

Les positions qui sont sur-représentés sont (pvalue < 0.05) 2_A, 4_A, 6_A, 7_A, 18_A, 35_A, 37_A, 40_A, 41_A, 42_A, 43_A, 44_A, 45_A, 46_A, 52_A, 53_A, 55_A, 61_A, 63_A, 70_A, 72_A, 79_A, 91_A, 92_A, 2_B, 6_B, 7_B, 12_B, 14_B, 17_B, 18_B, 19_B, 21_B, 37_B, 39_B, 40_B, 41_B, 42_B, 43_B, 44_B, 46_B, 53_B, 55_B, 61_B, 63_B, 68_B, 70_B, 72_B, 79_B, 81_B, 92_B. Ces positions sont impliquées dans le packing dans la majorité des structures.

Détermination des résidus impliqués dans le packing cristallin chez PR1

Identification des résidus impliqués dans le packing cristallin chez au moins une structure de PR1

1. Matrice ne contenant que des protéines PR1

```
type = c("PR1","PR1","PR2","PR1","PR2","PR2","PR2","PR1","PR1","PR1","PR2","PR2","PR1","PR2","PR1","PR2","PR2","PR1","PR2","PR2","PR2","PR1","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2","PR2
```

2. Calcul de la significativité

```
nbrSimul <- 10000

f.computPval <- function(MatricePR1, nbrSimul){
    occ.PR1 <- apply(MatricePR1,2,sum)
    resA <- colnames(MatricePR1)[grep("_A", colnames(MatricePR1))]
    resB <- colnames(MatricePR1)[grep("_B", colnames(MatricePR1))]

    occ.SupbyPos.PR1 <- rep(0, length = ncol(MatricePR1))
    names(occ.SupbyPos.PR1) <- colnames(MatricePR1)

    for( rep in 1:nbrSimul){
        mat.rand.A <- t(apply(MatricePR1[,resA],1,f.permut))
        mat.rand.B <- t(apply(MatricePR1[,resB],1,f.permut))
        matrice.random <- cbind(mat.rand.A, mat.rand.B)</pre>
```

```
colnames(matrice.random) <- c(resA,resB)
    occ.rand <- apply(matrice.random,2,sum)
    diff <- occ.rand-occ.PR1
    occ.SupbyPos.PR1 [names(which(diff > 0))] = occ.SupbyPos.PR1[names(which(diff > 0))] +1
}

pval.PR1 <- occ.SupbyPos.PR1/nbrSimul
    return(pval.PR1)
}

pval.PR1 <- f.computPval(MatricePR1, nbrSimul=20000)

length(which(pval.PR1 < 0.05/ncol(MatricePR1)))</pre>
```

[1] 24

```
res.conserv.PR1 <- names(which(pval.PR1 < 0.05))</pre>
```

- 3. Représentation sur une structure 3D des résidus impliqués dans le packing cristallin spécifiques de PR1
- Pour la visualisation utiliser la structure de PR1 complexée au DRV : PDB code : 2ien.
- résidus impliqués dans le packing cristallin spécifiques de PR1 = Résidus ceux qui sont très souvent impliqués dans le packing chez PR1 et très peu voir jamais chez PR2

Bien lister les résidus qui ont été colorés et comment ils ont été sélectionnés : quel seuil ?

```
resSel_A_PR1 <- gsub("_A", "", colnames(matrice)[grep("_A", colnames(matrice))])
resSel2_A_PR1 <- paste(resSel_A_PR1, collapse="+")
paste("select respackA, resid ", resSel2_A_PR1, " and chain A", sep="")</pre>
```

[1] "select respackA, resid 1+2+3+4+5+6+7+8+9+10+11+12+14+15+16+17+18+19+20+21+23+24+25+26+27+29+30+34+

```
#type[rownames(matrice)[j]] == "PR1"

count.allPR <- apply(matrice, 2, sum)
hist(count.allPR)</pre>
```

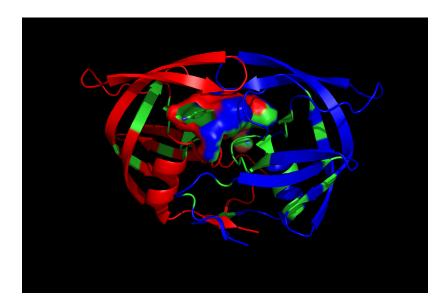
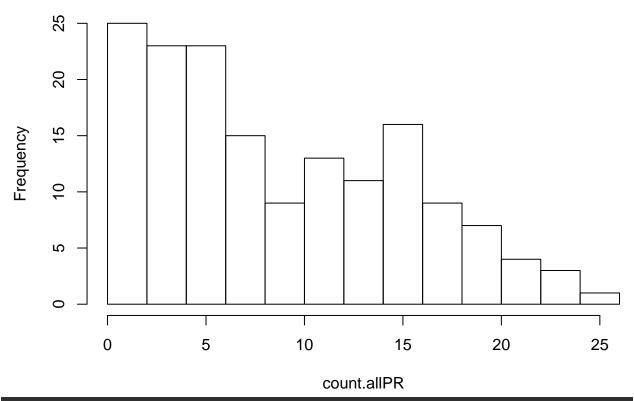


Figure 1: legende

Histogram of count.alIPR



dim(matrice)

[1] 26 159

Calcul du nombre de structure dans lequel un résidu est impliqué dans le packing cristallin pour les PR1

 $1. \ \, {\rm Calculer} \ le \ nombre \ de \ structure \ dans \ lequel \ un \ r\'esidu \ est \ impliqu\'e \ dans \ le \ packing \ cristallin \ pour \ les \ PR1$

```
##version courte
NbStructinPC = apply(matrice,2,sum)

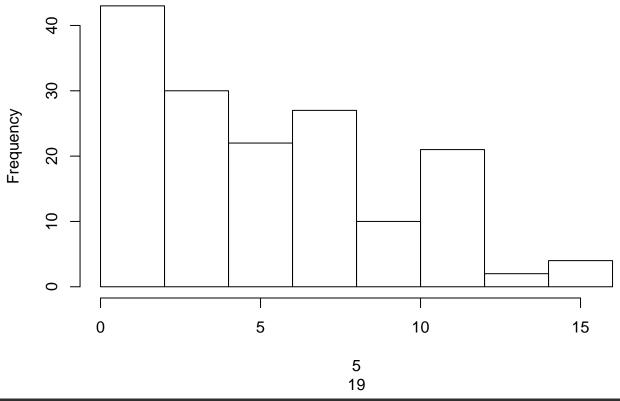
ind.PR1 = names(which(type == "PR1"))
NbStructinPC.PR1 = apply(matrice[ind.PR1,],2,sum)

matriceStruct = rbind(NbStructinPC,NbStructinPC.PR1)
```

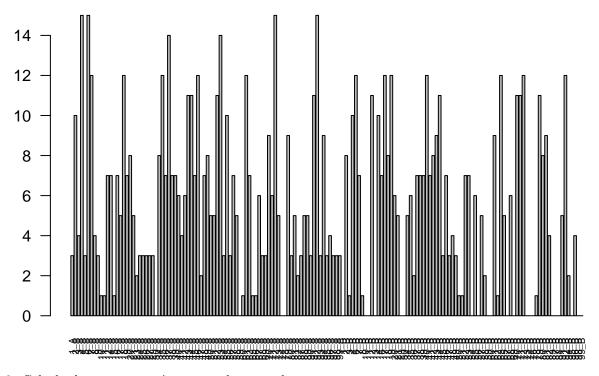
2. Représenter ces valeurs graphiquement

hist(NbStructinPC.PR1, xlab = matriceStruct[1,])

Histogram of NbStructinPC.PR1



barplot(NbStructinPC.PR1, las = 2, cex.names = 0.6)



3. Calculer la moyenne et écart type de ce nombre

```
mean(matriceStruct["NbStructinPC.PR1",])
[1] 5.408805
sd(matriceStruct["NbStructinPC.PR1",])
```

[1] 4.182867

Etude du type d'atomes impliqués dans le packing cristallin chez PR1

```
Localisation = c("Backbone", "ChaineLat")

matrice3PR1 <- matrix(0, nrow=length(Localisation), ncol=length(NbResidues))

rownames(matrice3PR1) <- Localisation
colnames(matrice3PR1) <- sort.res

type.file = c("PR1", "PR1", "PR2", "PR1", "PR2", "PR2", "PR2", "PR2", "PR1", "PR1", "PR2", "PR2", "PR2", "PR1", "PR2"

names(type.file ) = c("1hhp_packCryst.pdb", "1hih_packCryst.pdb", "1hii_packCryst.pdb", "1hiv_packCryst.pdb

ind.PR1 = names(which(type.file == "PR1"))

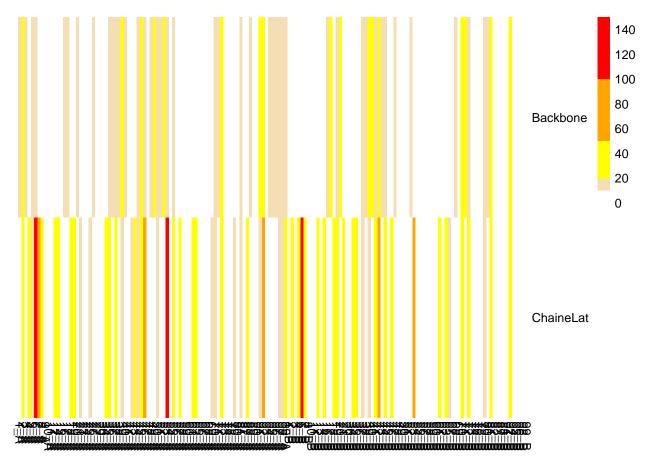
#ici je ne comprends pas pourquoi vous faites une double boucle
listAtomSyn = c()

listAtomSyn = NULL
listAtomSyn2 = NULL

pp =NULL
```

```
for (j in NbProt) {
  for (i in 1:length(ind.PR1)){
    filein = listFile[j]
    N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
    if((filein) == (ind.PR1[i])){
      pp = c(pp, filein)
      listAtom = (paste(as.character(N[,6]), as.character(N[,5]), sep="_"))
      listAtomSyn = (c(listAtom,listAtomSyn))
for (j in NbProt){
  for (i in 1:length(ind.PR1)) {
    filein = listFile[j]
    if((filein) == (ind.PR1[i])){
      N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
      listAtom = (paste(as.character(N[,3])))
      listAtomSyn2 = (c(listAtom,listAtomSyn2))
NbAtomeinPC.1 = c(1:length(listAtomSyn2))
names(listAtomSyn) = listAtomSyn2
for (j in 1:length(sort.res)) {
  for (k in 1:length(NbAtomeinPC.1)) {
    if (sort.res[j] == listAtomSyn[k]){
      if ((((listAtomSyn2)[k]) == "C") || (((listAtomSyn2)[k]) == "CA") || (((listAtomSyn2)[k]) == "O")
       matrice3PR1[1,sort.res[j]] = matrice3PR1[1,sort.res[j]] + 1
       }else{
         matrice3PR1[2,sort.res[j]] = matrice3PR1[2,sort.res[j]] + 1
```

pheatmap(matrice3PR1, cluster_cols = FALSE, cluster_rows = FALSE, breaks = c(-1, 10, 20, 50, 100, 150),

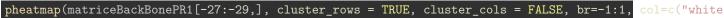


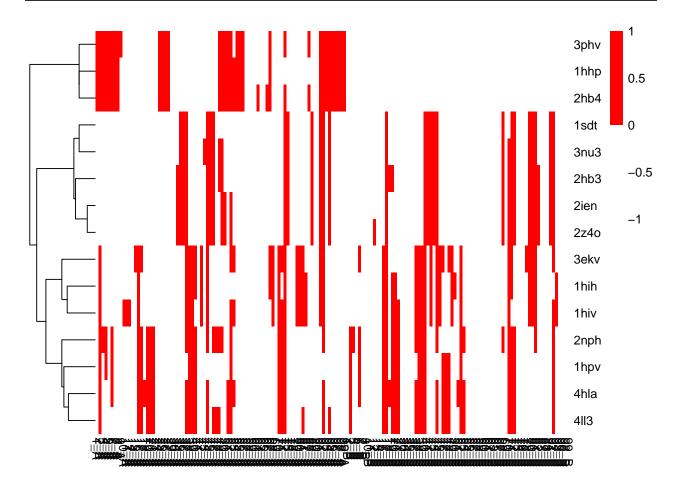
A refaire pour le nombre de protéine : matrice avec des 0 et 1 pour PR1

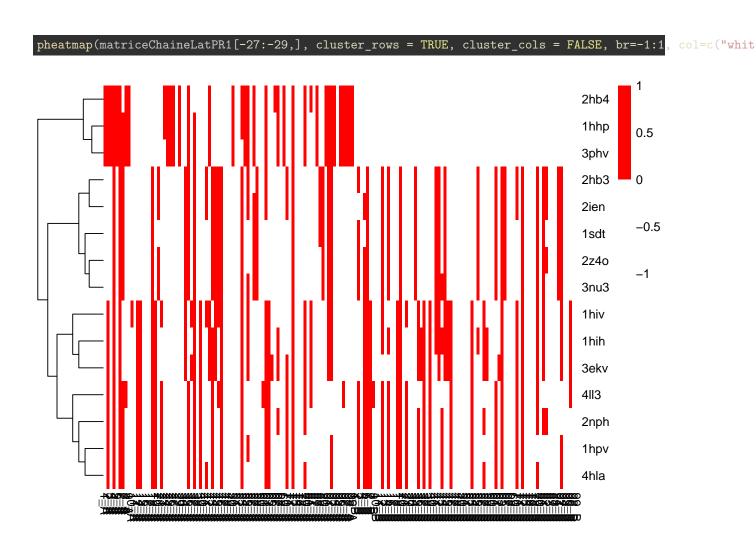
```
ProtPR1 = c("inhp","ihih","ihiv","ihpv","isdt", "2hb3","2hb4","2ien","2nph","2z4o","3ekv",
list.bk = c("C","0","N","CA")
matriceBackBonePR1 <- matrix(0, nrow=length(ProtPR1), ncol=length(NbResidues))
rownames(matriceBackBonePR1) <- ProtPR1
colnames(matriceBackBonePR1) <- sort.res
matriceChaineLatPR1 <- matrix(0, nrow=length(ProtPR1), ncol=length(NbResidues))
rownames(matriceChaineLatPR1) <- ProtPR1
colnames(matriceChaineLatPR1) <- sort.res

NbAtomeinPC = c(1:length(listAtomSyn2))
names(listAtomSyn) = listAtomSyn2
for (i in 1:length(ind.PR1)) {
    listAtomSyn = NULL
    listAtomSyn = NULL
    filein = ind.PR1[i]</pre>
```

```
N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
listAtomSyn = (paste(as.character(N[,6]), as.character(N[,5]), sep="_"))
listAtomSyn2 = (paste(as.character(N[,3])))
for (k in 1:length(listAtomSyn)) {
    for (j in 1:length(sort.res)) {
        if (listAtomSyn[k] == sort.res[j]){
            if (is.element(listAtomSyn2[k], list.bk)==TRUE){
            matriceBackBonePR1[ProtPR1[i],sort.res[j]] = 1
            }else{
            matriceChaineLatPR1[ProtPR1[i],sort.res[j]] = 1
            }
        }
    }
}
```







Etude du packing cristallin chez PR2

To do

Identification des résidus impliqués dans le packing cristallin dans au moins une structure de PR2

 $1. \ \, {\rm Calcul} \ de \ la \ matrice \ donnant \ si \ le \ r\'esidu \ est \ impliqu\'e \ dans \ le \ packing \ chez \ une \ des \ structures \ de \ PR2$

```
type = c("PR1","PR1","PR2","PR1","PR1","PR2","PR2","PR2","PR1","PR1","PR1","PR2","PR1","PR2","PR1
names(type) = Proteases

ProtPR2 = names(which(type=="PR2"))

MatricePR2 <- matrice[ProtPR2,]
dim(MatricePR2)</pre>
```

- [1] 11 159
 - 2. Calcul de la significativité

```
pval.PR2 <- f.computPval(MatricePR2, nbrSimul=20000)
res.conserv.PR2 <- names(which(pval.PR2 < 0.05))
length(res.conserv.PR2)</pre>
```

[1] 40

- 3. différence entre PR1 et PR2
- résidus conservés chez PR1 et pas chez PR2

```
setdiff(res.conserv.PR1, res.conserv.PR2)
```

```
[1] "18_A" "35_A" "37_A" "52_A" "61_A" "70_A" "91_A" "92_A" "94_A" "4_B" "6_B" "63_B" "70_B" "71_B"
```

• résidus conservés chez PR2 et pas chez PR1

```
setdiff(res.conserv.PR2, res.conserv.PR1)
```

```
[1] "40_A" "41_A" "42_A" "45_A" "58_A" "63_A" "99_A" "7_B" "21_B" "37_B" "41_B" "45_B" "46_B" "53_B"
```

- 3. Représentation sur une structure 3D des résidus impliqués dans le packing cristallin spécifiques de PR2
- Pour la visualisation utiliser la structure de PR2 complexée au DRV : PDB code : 3EBZ.
- résidus impliqués dans le packing cristallin spécifiques de PR2 = Résidus ceux qui sont très souvent impliqués dans le packing chez PR2 et très peu voir jamais chez PR1

Bien lister les résidus qui ont été colorés et comment ils ont été sélectionnés : quel seuil ?

Calcul du nombre de structures de PR2 dans lequel un résidu est impliqué dans le packing cristallin

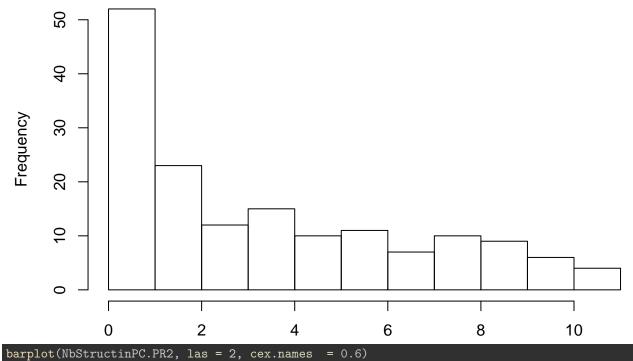
1. Calculer le nombre de structure dans lequel un résidu est impliqué dans le packing cristallin pour les PR2

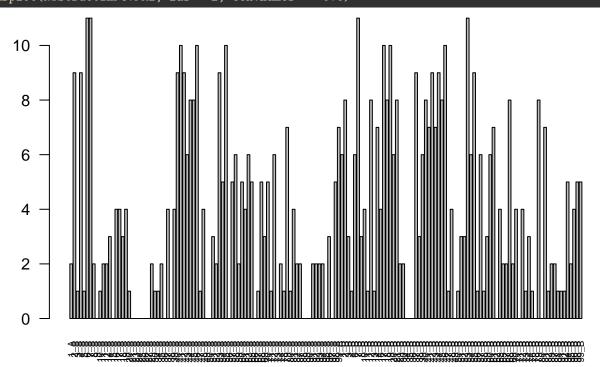
```
ind.PR2 = names(which(type == "PR2"))
NbStructinPC.PR2 = apply(matrice[ind.PR2,],2,sum)
matriceStruct = rbind(matriceStruct,NbStructinPC.PR2)
```

2. Représenter ces valeurs graphiquement

```
hist(NbStructinPC.PR2,xlab = "")
```

Histogram of NbStructinPC.PR2





3. Calculer la moyenne et écart type de ce nombre

mean(matriceStruct["NbStructinPC.PR2",])

[1] 3.748428

```
sd(matriceStruct["NbStructinPC.PR2",])
```

[1] 3.25298

Type d'atomes impliqués dans le packing cristallin chez PR2

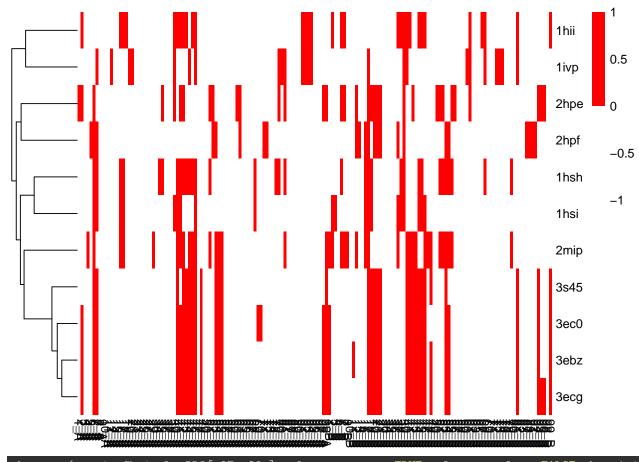
```
Localisation = c("Backbone", "ChaineLat")
matrice3PR2 <- matrix(0, nrow=length(Localisation), ncol=length(NbResidues))</pre>
rownames(matrice3PR2) <- Localisation</pre>
colnames(matrice3PR2) <- sort.res</pre>
ind.PR2 = names(which(type.file == "PR2"))
listAtomSyn2 = NULL
listAtomSyn = NULL
listAtomSyn = c()
for (j in NbProt) {
  for (i in 1:length(ind.PR2)){
    filein = listFile[j]
    if((filein) == (ind.PR2[i])){
      N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
      listAtom = (paste(as.character(N[,6]), as.character(N[,5]), sep="_"))
      listAtomSyn = (c(listAtom,listAtomSyn))
for (j in NbProt){
  for (i in 1:length(ind.PR2)) {
    filein = listFile[j]
    if((filein) == (ind.PR2[i])){
      N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
      listAtom = (paste(as.character(N[,3])))
      listAtomSyn2 = (c(listAtom,listAtomSyn2))
NbAtomeinPC.2 = c(1:length(listAtomSyn2))
names(listAtomSyn) = listAtomSyn2
for (j in 1:length(sort.res)) {
  for (k in 1:length(NbAtomeinPC.2)) {
    if (sort.res[j] == listAtomSyn[k]){
```

```
#if ((((listAtomSyn2)[k]) == "C") || (((listAtomSyn2)[k]) == "CA") || (((listAtomSyn2)[k]) == "O")
     if (is.element(listAtomSyn2[k], list.bk)==TRUE){
     matrice3PR2[1,sort.res[j]] = matrice3PR2[1,sort.res[j]] + 1
     }else{
       matrice3PR2[2,sort.res[j]] = matrice3PR2[2,sort.res[j]] + 1
matrice3PR2
        1_A 2_A 3_A 4_A 5_A 6_A 7_A 8_A 9_A 10_A 11_A 12_A 14_A 15_A 16_A 17_A 18_A 19_A 20_A 21_A 23
         4 6 0 1 1 25 12 0 0 0 0 1 0 0 13
                                                               18 2 2 2 0
Backbone
        2 22 2 19 0 93 46 11 0 1 2 2 10 0 10
                                                              0 7 11
                                                                             2
ChaineLat
        68_A 69_A 70_A 71_A 72_A 73_A 74_A 78_A 79_A 80_A 81_A 82_A 87_A 88_A 89_A 90_A 91_A 92_A 93_.
                             0 0 2 7 4 6 0 0 0 0
          2 2 2 1 2
Backbone
ChaineLat
        15
              4
                 18
                      0
                         14
                               0
                                   3 0 22
                                               0
                                                   4
                                                        3
                                                            3 0
                                                                    0
                                                                                0
                                                                        0
        48_B 49_B 50_B 51_B 52_B 53_B 54_B 55_B 56_B 57_B 58_B 59_B 60_B 61_B 62_B 63_B 65_B 67_B 68_
Backbone
                  1
                           8
                              16
                                 15
                                      8
                                           4
                                              0
                                                   0
                                                      0
                                                          2
                                                              4
                                                                    0
                                                                        0
                                                                            0
ChaineLat
              0
                           0
                              39
                                   7
                                      34
                                           0
                                               10
                                                    3
                                                        3
                                                           16
                                                               21
                                                                       15
                                                                            7
matricetotale = matrice3PR1 + matrice3PR2
pheatmap(matrice3PR2, cluster_cols = FALSE, cluster_rows = FALSE, breaks = c(-1, 10, 20, 50, 70, 100),
                                                                       100
                                                                       80
                                                                       60
                                                             Backbone
                                                                       40
                                                                       20
                                                                       0
                                                             ChaineLat
```

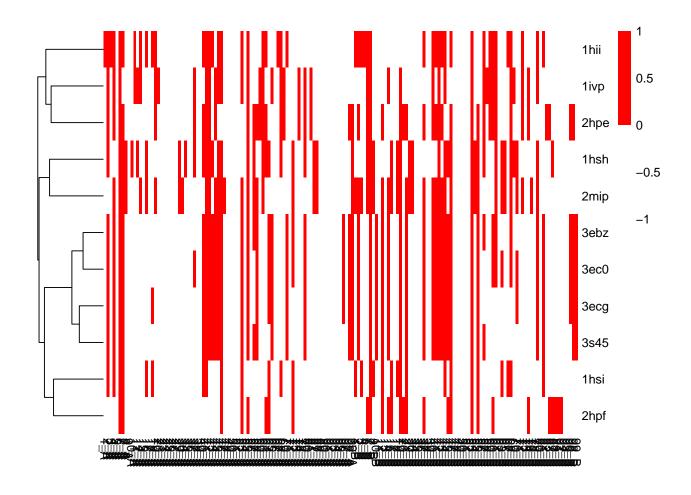
A refaire pour le nombre de protéine : matrice avec des 0 et 1 pour PR2

```
ProtPR2 = c("1hii", "1hsh", "1hsi", "1ivp", "2hpe", "2hpf", "2mip", "3ebz", "3ec0", "3ecg", "3s45")
list.bk = c("C","O","N","CA")
matriceBackBonePR2 <- matrix(0, nrow=length(ProtPR2), ncol=length(NbResidues))</pre>
rownames(matriceBackBonePR2) <- ProtPR2</pre>
colnames(matriceBackBonePR2) <- sort.res</pre>
matriceChaineLatPR2 <- matrix(0, nrow=length(ProtPR2), ncol=length(NbResidues))</pre>
rownames(matriceChaineLatPR2) <- ProtPR2</pre>
colnames(matriceChaineLatPR2) <- sort.res</pre>
NbAtomeinPC = c(1:length(listAtomSyn2))
names(listAtomSyn) = listAtomSyn2
for (i in 1:length(ind.PR2)) {
  listAtomSyn = NULL
  listAtomSyn2 = NULL
  filein = ind.PR2[i]
  N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
  listAtomSyn = (paste(as.character(N[,6]), as.character(N[,5]), sep="_"))
  listAtomSyn2 = (paste(as.character(N[,3])))
  for (k in 1:length(listAtomSyn)) {
    for (j in 1:length(sort.res)) {
      if (listAtomSyn[k] == sort.res[j]){
        if (is.element(listAtomSyn2[k], list.bk)==TRUE){
         matriceBackBonePR2[ProtPR2[i],sort.res[j]] = 1
        }else{
         matriceChaineLatPR2[ProtPR2[i],sort.res[j]] = 1
```

pheatmap(matriceBackBonePR2[-27:-29,], cluster_rows = TRUE, cluster_cols = FALSE, br=-1:1, col=c("white



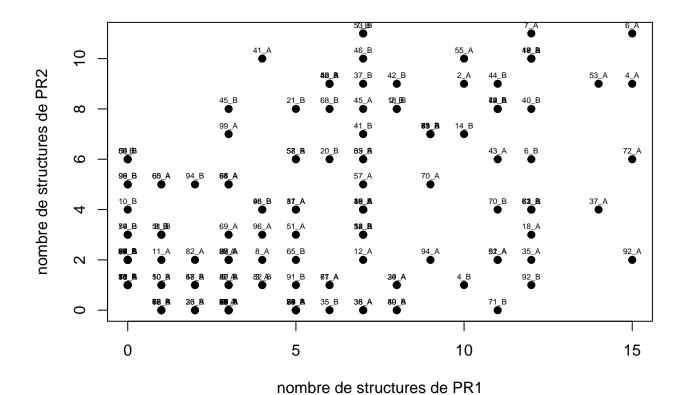
pheatmap(matriceChaineLatPR2[-27:-29,], cluster_rows = TRUE, cluster_cols = FALSE, br=-1:1, col=c("white



Comparaison des résidus impliqués dans le packing cristallin chez PR1 et PR2

Représentation du nombre de structures de PR1 ayant chaque résidu comme asymmétrique en fonction du nombre de structures de PR1 ayant chaque résidu comme asymmétrique

Refaire ce graphique en % car nombre PR1 n'est pas le même que le nombre de PR2



On calcule ensuite la corrélation entre ces deux variables

```
cor(matriceStruct["NbStructinPC.PR1",], matriceStruct["NbStructinPC.PR2",])
```

[1] 0.465773

Localisation des résidus impliqués dans le packing cristallin

Pour PR

```
RegionPacking = c("dimer1A","R1A","fulcrumA","catalyticA","R2A","elbowA","flapsA","cantileverA","R3A","
ResidueTotaux = c("1_A","2_A","3_A","4_A","5_A","6_A","7_A","8_A","9_A","10_A","11_A","12_A","13_A","14
regionfile <- read.table("description_regions.csv", sep=",")
regionV = (paste(as.character(regionfile[,2])))

for (i in 1:99) {
    regionSyn = NULL
for (i in 1:length(ResidueTotaux)) {
    region = (paste(as.character(regionV[i]),as.character(ResidueTotaux[i]), sep="_"))
    regionSyn[i] = region
}
names(ResidueTotaux) = regionSyn</pre>
```

```
matrice3PR <- matrix(0,nrow=length(Proteases),ncol=length(RegionPacking))</pre>
rownames(matrice3PR) <- Proteases</pre>
colnames(matrice3PR) <- RegionPacking</pre>
listAtomSyn = NULL
for (i in NbProt){
  filein = listFile[i]
  N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
 listAtom = (paste(as.character(N[,6]), as.character(N[,5]), sep="_"))
  listAtomSyn = (c(listAtom,listAtomSyn))
listAtomSyn2 = NULL
for (i in NbProt){
  filein = listFile[i]
  N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
  listAtom = (paste(as.character(N[,3])))
  listAtomSyn2 = (c(listAtom,listAtomSyn2))
names(listAtomSyn) = listAtomSyn2
for (j in 1:length(RegionPacking)) {
  for (k in 1:length(NbAtomeinPC.2)) {
    if (sort.res[j] == listAtomSyn[k]){
       matrice3PR[i,j] = 1
```

Pour PR1

Pour PR2

```
region.file <- read.table("description_regions.csv", sep=",")
as.character(region.file[4,2])</pre>
```

[1] "dimer"

```
listAtom = unique(paste(as.character(M[,6]), as.character(M[,5]), sep="_"))
listAtomSyn = unique(c(listAtom,listAtomSyn))

matrice3PR2 <- matrix(0, nrow=length(Proteases), ncol=length(NbResidues))</pre>
```

```
rownames(matrice3PR2) <- Proteases</pre>
colnames(matrice3PR2) <- sort.res</pre>
listAtomSyn = NULL
for (j in NbProt) {
  for (i in 1:length(ind.PR2)){
    filein = listFile[j]
    if((filein) == (ind.PR2[i])){
      N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
      listAtom = (paste(as.character(N[,6]), as.character(N[,5]), sep="_"))
      listAtomSyn = (c(listAtom,listAtomSyn))
listAtomSyn2 = NULL
for (j in NbProt){
  for (i in 1:length(ind.PR2)) {
    filein = listFile[j]
    if((filein) == (ind.PR2[i])){
      N = read.table(paste("fileByProt3",filein,sep="/"))
      listAtom = (paste(as.character(N[,3])))
      listAtomSyn2 = (c(listAtom,listAtomSyn2))
list.bk = c("C", "CA", "N", "O")
names(listAtomSyn) = listAtomSyn2
for (j in 1:length(sort.res)) {
  for (k in 1:length(NbAtomeinPC.2)) {
    if (sort.res[j] == listAtomSyn[k]){
      #if ((((listAtomSyn2)[k]) == "C") || (((listAtomSyn2)[k]) == "CA") || (((listAtomSyn2)[k]) == "O")
      if (is.element(listAtomSyn2[k], list.bk)==TRUE){
       matrice3PR2[1,sort.res[j]] = matrice3PR2[1,sort.res[j]] + 1
       }else{
         matrice3PR2[2,sort.res[j]] = matrice3PR2[2,sort.res[j]] + 1
matrice3PR2
```

1_A 2_A 3_A 4_A 5_A 6_A 7_A 8_A 9_A 10_A 11_A 12_A 14_A 15_A 16_A 17_A 18_A 19_A 20_A 21_A 23_A 24

42.2									_	•	•											_
1hhp	4	6	0				12			0 0			0		13	18	2	2				
1hih	2	22								1 2			.0		10	0	7	11				
1hii	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			0
1hiv	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0 0	0	0	0	0			0 0
1hpv 1hsh	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			0
Thsi	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			0
1ivp	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			0
1sdt	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			0
2hb3	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			
2hb4	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			
2hpe	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			
2hpf	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			
2ien	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			
2mip	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			
2nph	0	0	0		0	0	0			0 0		0 (0	0	0	0	0	0	0			
2z4o	0	0	0		0	0	0	0 0	0 (0 0) (0 (0	0	0	0	0	0	0	0	0	o l
3ebz	0	0	0		0	0	0	0 0	0 (0 0) (0 (0	0	0	0	0	0	0	0	0	o l
3ec0	0	0	0	0	0	0	0	0 0	0 (0 0) (0 (0	0	0	0	0	0	0	0	0	J
3ecg	0	0	0	0	0	0	0	0 0	0 (0 0) (0 (0	0	0	0	0	0	0	0	0	J
3ekv	0	0	0	0	0	0	0	0 0	0 (0 0) (0 (0	0	0	0	0	0	0	0	0	J
3nu3	0	0	0	0	0	0	0	0 0	0 (0 0) (0 (0	0	0	0	0	0	0	0	0	J
3phv	0	0	0	0	0	0	0	0 0	0 (0 0) (0 (0	0	0	0	0	0	0	0	0	J
3s45	0	0	0	0	0	0	0	0 0	0 (0 0) (0 (0	0	0	0	0	0	0	0	0)
4hla	0	0	0		0	0	0			0 0			0	0	0	0	0	0	0			
4113	0	0	0		0	0	0	-		0 0			0	0	0	0	0	0	0			-
	69_A		_				74_A			_											_	
1hhp	2				2	0	0	2			6	0				0	0	2	3	4	4	
1hih	4	18			.4	0	3	0			4				0	0	0	0	0	0	0	
1hii	0	0			0	0	0	0			0	0			0	0	0	0	0	0	0	
1hiv	0	0			0	0	0	0			0				0	0	0	0	0	0	0	
1hpv	0	0			0	0	0	0			0	0			0	0	0	0	0	0	0	
1hsh	0	0			0	0	0	0			0	0			0	0	0	0	0	0	0	
1hsi	0	0			0	0	0	0			0	0			0	0	0	0	0	0	0	
1ivp 1sdt	0	0			0	0	0	0			0	0			0	0	0	0	0	0	0	
2hb3	0	0			0	0	0	0			0				0	0	0	0	0	0	0	
2hb3	0	0			0	0	0	-			0					0	0	0	0	0	0	
2hpe	0	0			0	0	0				0					0	0	0	0	0	0	
2hpf	0	0			0	0	0				0					0	0	0	0	0	0	
2ien	0	0			0	0	0				0					0	0	0	0	0	0	
2mip	0	0			0	0	0				0					0	0	0	0	0	0	
2nph	0	0			0	0	0				0					0	0	0	0	0	0	
2z4o	0	0			0	0	0	0			0					0	0	0	0	0	0	
3ebz	0	0			0	0	0	0			0					0	0	0	0	0	0	
3ec0	0	0			0	0	0	0			0					0	0	0	0	0	0	
3ecg	0	0			0	0	0	0			0					0	0	0	0	0	0	
3ekv	0	0			0	0	0	0			0					0	0	0	0	0	0	
3nu3	0	0			0	0	0	0			0					0	0	0	0	0	0	
3phv	0	0	i	0	0	0	0	0	0	0	0	0	. (0	0	0	0	0	0	0	0	
3s45	0	0	i	0	0	0	0	0	0	0	0	0	. (0	0	0	0	0	0	0	0	
4hla	_	0		^	^	^	^	^	0	0	0	0	, ,	0	0	0	0	0	0	0	0	
411Tg	0	U		0	0	0	0	0	U	U	U	U	, ,	U	U	U	•	•	•	•		
4n1a 4113	0	0			0	0	0	0			0					0	0	0	0	0	0	4
	0	0	(0	0	0	0	0	0		0	0) (0	0	0	0	0	0	0		

1hhp 1hih 1hii 1hiv 1hpv 1hsh 1hsi 1ivp 1sdt 2hb3 2hb4 2hpe 2hpf 2ien 2mip2nph 2z4o 3ebz 3ec0 3ecg 3ekv 3nu3 3phv 3s45 4hla

Etudier le lien entre la conservation des résidus impliqués dans le packing cristallin et l'espace cristallo des structures

1. Déterminer l'espace cristallographique de chaque structure en allant sur la site de la PDB (rcsb.org)

```
#BROUILLON

"1_A" "2_A" "3_A" "4_A" "5_A" 5

"6_A" "7_A" "8_A" "9_A" 4

"10_A" "11_A" "12_A" "14_A" "15_A" "16_A" "17_A" "18_A" "19_A" "20_A" "21_A" "23_A" 12

"24_A" "25_A" "26_A" "27_A" "29_A" "30_A" 6

"34_A" "35_A" "36_A" 3

"37_A" "38_A" "39_A" "40_A" "41_A" "42_A" 6

"43_A" "44_A" "45_A" "46_A" "47_A" "48_A" "49_A" "50_A" "51_A" "52_A" "53_A" "54_A" "55_A" "56_A" "57_A

"59_A" "60_A" "61_A" "63_A" "65_A" "66_A" "67_A" "68_A" "69_A" "70_A" "71_A" "72_A" "73_A" "74_A" 14

"78_A" "79_A" 2

"80_A" "81_A" "82_A" 3

"87_A" "88_A" "89_A" "90_A" "91_A" "92_A" "93_A" "94_A" "95_A" 9

"96_A" "97_A" "98_A" "99_A" 4

names (sort.res) = c("dimer", "dimer", "d
```

```
"R1", "R1", "R1", "R1",
                                                                                                                                                        "fulcrum", "fulcrum", "fulcrum", "fulcrum", "fulcrum", "fulcrum", "fulcrum", "fulcrum", "f
                                                                                                                                                        ,"catalytic","catalytic","catalytic","catalytic","catalytic","catalytic"
                                                                                                                                                         ,"R2","R2","R2",
                                                                                                                                                      "flapelbow", "flapelbow", "flapelbow", "flapelbow", "flapelbow",
                                                                                                                                                       "flaps", "fl
                                                                                                                                                       "cantilever", "c
                                                                                                                                                        "alphahelix", "alphahelix", "alphahelix", "alphahelix", "alphahelix", "alphahelix", "alp
                                                                                                                                                       "dimer", "dimer", "dimer", )
Region2 = c("dimer", "R1", "fulcrum", "catalytic", "R2", "flapelbow", "flaps", "cantilever", "R3", "wall", "R4", "
   "1 B" "2 B" "3 B" "4 B"
   "6 B" "7 B" "8 B"
   "10 B" "11 B" "12 B" "13 B" "14 B" "16 B" "17 B" "18 B" "19 B" "20 B" "21 B"
                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                   11
    "29_B" "30_B"
                                                                                                                                                                                                                                                                                 2
   "34 B" "35 B" "36 B"
   "37 B" "38 B" "39 B" "40 B" "41 B" "42 B"
   "43 B" "44 B" "45 B" "46 B""47 B" "48 B" "49 B" "50 B" "51 B" "52 B" "53 B" "54 B" "55 B" <mark>"56 B" "57 B"</mark>
   "59 B" "60 B" "61 B" "62 B" "63 B" "65 B" "67 B" "68 B" "69 B" "70 B" "71 B" "72 B" "73 B" "74 B"
                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                10
   "76 B" "78 B" "79 B"
                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                3
    "80 B" "81 B" "82 B" "83 B"
   "87 B" "88 B" "91 B" "92 B" "94 B" "95 B"
   "96 B" "98 B" "99 B"
 names (sort.res) = c("dimer", "dimer", "dimer", "dimer",
                                                                                                                                                       "fulcrum", 
                                                                                                                                                       "flapelbow", "flap
                                                                                                                                                      "flaps", "fl
                                                                                                                                                      "cantilever", "cantilever", "cantilever", "cantilever", "cantilever", "can
                                                                                                                                                      "alphahelix", "alphahelix", "alphahelix", "alphahelix", "alphahelix", "alphahelix",
   test
```

```
"1 A" "2 A" "3 A" "4 A" "5 A"
  "6_A" "7_A" "8 A" "9 A"
  "10 A" "11 A" "12 A" "14 A" "15 A" "16 A" "17 A" "18 A" "19 A" "20 A" "21 A" "23 A"
  "24_A" "25_A" "26_A" "27_A" "29_A" "30_A"
  "34_A" "35_A" "36_A"
  "37_A" "38_A" "39_A" "40_A" "41_A" "42_A"
                                                                                                                                                                                                                                                          6
  "43_A" "44_A" "45_A" "46_A" "47_A" "48_A" "49_A" "50_A" "51_A" "52_A" "53_A" "54_A" "55_A" "56_A" "57_A
  "74 A"
                                                                                                                                                                                                                                                           14
  "78_A" "79_A"
                                                                                                                                                                                                                                                           2
  "87_A" "88_A" "89_A" "90_A" "91_A" "92_A" "93_A" "94_A" "95_A"
                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                             9
  "96 A" "97 A" "98 A" "99 A"
names (sort.res) = c("dimer", "dimer", "dimer", "dimer", "dimer", "R1", "R1", "R1", "R1", "Fulcrum", "fulcrum"
test = c("dimer", "dimer", "dimer", "dimer", "dimer", "R1", "R1", "R1", "R1", "Fulcrum", "fulcrum",
Region2 = c("dimer", "R1", "fulcrum", "catalytic", "R2", "flapelbow", "flaps", "cantilever", "R3", "wall", "R4", "
  "1 B" "2 B" "3 B" "4 B"
  "6_B" "7_B" "8_B"
  "10_B" "11_B" "12_B" "13_B" "14_B" "16_B" "17_B" "18_B" "19_B" "20_B" "21_B"
  "29 B" "30 B"
  "34_B" "35_B" "36_B"
  "37_B" "38_B" "39_B" "40_B" "41_B" "42_B"
  "43_B" "44_B" "45_B" "46_B""47_B" "48_B" "49_B" "50_B" "51_B" "52_B" "53_B" "54_B" "55_B" <mark>"56_B" "57_B"</mark>
"59_B" "60_B" "61_B" "62_B" "63_B" "65_B" "67_B" "68_B" "69_B" "70_B" "71_B" "72_B" "73_B" "74_B"
                                                                                                                                                                                                                                                                                                      10
  "76 B" "78 B" "79 B"
  "80_B" "81_B" "82_B" "83_B"
   "87 B" "88 B" "91 B" "92 B" "94 B" "95 B"
  "96 B" "98 B" "99 B"
Region1 = c("dimer", "dimer", "dimer", "dimer", "R1", "R1", "R1", "R1", "Fulcrum", "fulc
```