

```
#funcao para calculo de desequilibrio de ligacao entre duas SNPs

#argumentos da funcao: X = objeto dos dados no formato "map" ; Y = objeto
dos dados no formato "ped"; snp1 e.snp2 = nome das SNPs a serem analisadas.

DL <- function(x,y, snp1,.snp2)

{
  #criar arquivo com os nomes das snps do arquivo map
  names.map <- x[,2, drop=FALSE]
  #nomear a coluna com os nomes das SNPs
  colnames(names.map) <- "SNP"
  #criar arquivo somente com os dados dos genotipos do arquivo ped
  genotipo.ped <- y[, 7:length(y)]
  #nomear as colunas com os genotipos com o nome das respectivas SNPs
  colnames(genotipo.ped) <- paste(rep(names.map[,1], each=2), c("a", "b"),
sep=""))
  #cria lista com nome das snps selecionadas pelo usuário
  inf<-c(snp1,snp2)
  #cria lista com o nome das snps selecionadas pelo usuário
  sel<-paste(rep(inf,each=2),c("a","b"), sep="")
  #cria arquivo para armazenar dados gerados no loop
 .snpcl<-c()
  #loop para selecionar as colunas que serão lidas no próximo loop
  for(j in seq(1,length(sel),by=2)){
    #loop para selecionar as linhas que serão lidas no loop
    for(i in 1:dim(genotipo.ped)[1]) {
      #função para identificar nas os valores faltantes no arquivo (0) e
      substituir por NA
      .snpcl =
      c(.snpcl,ifelse(genotipo.ped[i,sel][j]==0|genotipo.ped[i,sel][j+1]==0,NA,
                      #função para identificar alelos iguais ao alelo
                      do segundo nível nas duas colunas, quando essa condição for verdadeira
                      substituir as duas linhas pelo valor 0.
                      ifelse(genotipo.ped[i,sel][j]==levels(genotipo.ped[,j])[2] &
                          genotipo.ped[i,sel][j+1]==levels(genotipo.ped[,j])[2],0,
                          #função para identificar alelos que são
                          diferentes ao alelo do segundo nível nas duas colunas, quando essa condição
                          for verdadeira substituir por 2 e quando for falsa substituir por 1.
                          ifelse(genotipo.ped[i,sel][j]!=levels(genotipo.ped[,j])[2] &
                              genotipo.ped[i,sel][j+1]!=levels(genotipo.ped[,j])[2],2,1))
                        ))
      }
    }
  #transformar os dados de saída do loop em uma matriz
 .snp.m <- matrix(.snpcl, ncol = length(sel)/2,)
  #calcular a frequencia de todos os gametas possiveis na população.
  N00 <-length(which(.snp.m[,1]==0 & .snp.m[,2]==0))
  N01 <-length(which(.snp.m[,1]==0 & .snp.m[,2]==1))
  N02 <-length(which(.snp.m[,1]==0 & .snp.m[,2]==2))
  N10 <-length(which(.snp.m[,1]==1 & .snp.m[,2]==0))
```

```
N11 <- length(which(snp.m[,1]==1 & snp.m[,2]==1))
N12 <- length(which(snp.m[,1]==1 & snp.m[,2]==2))
N20 <- length(which(snp.m[,1]==2 & snp.m[,2]==0))
N21 <- length(which(snp.m[,1]==2 & snp.m[,2]==1))
N22 <- length(which(snp.m[,1]==2 & snp.m[,2]==2))
#omitir os valores de NA dos calculos finais
NNa <- length(na.omit(snp.m))
#valor do total de genotipos
total.pop <- length(snp.m)
#total de individuos genotipados
N.final <- (total.pop - NNa)/2
#calculo da frequencia dos gametas na população
X11 = (N00+N01/2+N10/2+N11/4)/(N.final)
X12 = (N02+N01/2+N12/2+N11/4)/(N.final)
X21 = (N20+N21/2+N10/2+N11/4)/(N.final)
X22 = (N22+N21/2+N12/2+N11/4)/(N.final)
#calculo da frequênciados alelos na população
p1 = X11+X12
p2 = X21+X22
q1 = X11+X21
q2 = X12+X22
#calculo do desequilibrio de ligação
D = (X11*X22)-(X12*X21)
#calculo do Dmax
if(D >=0){
  if (X12<X21){
    Dmax = X12
  }
  else
  {
    Dmax = X21
  }
}
if (D < 0)
{
  if (-X11>-X22)
  {
    Dmax=-X11
  }
  else
  {
    Dmax=-X22
  }
}
#calculo do valor de D'
Dl= D/Dmax
#calculo do valor de correlação de desequilibrio de ligação
r2 = D^2/(p1*p2*q1*q2)
#calculo da frequencia esperada dos gametas na população
esp <- data.frame(X11.o = p1*q1, X12.o = p1*q2, X21.o = p2*q1, X22.o =
```

```

p2*q2)
#calculo da frequencia observada dos gametas na população
obs <- data.frame(X11.e = p1*q1 + D, X12.e = p1*q2 - D, X21.e = p2*q1 - D,
X22.e = p2*q2 + D)

#calculo do qui-quadrado
X2 = sum(((obs[1:4]-esp[1:4])/esp[1:4])^2)
resultado <- data.frame(D, Dl, r2, X2)
names(resultado)<-c("D", "D'", "r²", "qui-quadrado")
return(resultado)
}

```

modelo package:unknown R Documentation

function to calculate linkage disequilibrium (DL)

Description:

The function calculate linkage disequilibrium (D) between two SNPs, the function still returns the values of the

adjusted linkage disequilibrium (D'), the correlation between two SNPs (r^2) and the value of chi-square (X^2).

The imput data is compatible with Plink format, map and ped files.

Usage:

```
DL (x, y, snp1,.snp2)
```

Arguments:

x - object of a file .map

y - object of a file .ped

snp1 - name of one SNP to be analysed. Must be included in file.map

snp2 - name of the second SNP to be analysed. Must be included in file.map

Details:

The files must be in .map and .ped format and is no possible run the function with any of arguments=NULL.

The files can contain differents chromossomes.

Value:

For DL the results are a data.frame

Author(s):

Carolina Mancini

References:

Plink documentation. Shaun Purcell. May 2010

See Also:

genetics package for more functions for genetic population

Examples:

```
teste.map <- data.frame(V1=rep(1, 5), V2=paste("rs", 12345:12349, sep=""),  
V3=rep(0,5), V4=395679:395683)  
  
teste.ped <- data.frame(V1=rep(1:75, each=2), V2=1101:1250, V3=rep(0,150),  
V4=rep(0,150), V5=rep(1,2, each=2,75), V6=rep(-  
9, 150),  
V7=sample(rep(c("A","G",0),50)),  
V8=sample(rep(c("G","A",0),50)),  
V9=sample(rep(c("T","C",0),50)),  
V10=sample(rep(c("C","T",0),50)),  
V11=sample(rep(c("A","C",0),50)),V12=sample(rep(c("c","A",0),50)),  
V13=sample(rep(c("G","T",0),50)),V14=sample(rep(c("T","G",0),50)),  
V15=sample(rep(c("A","G",0),50)),V16=sample(rep(c("G","A",0),50)))  
  
DL(teste.map, teste.ped, "name snp1", "name SNP2")
```

Proposta 1: Calcular o desequilíbrio de ligação entre dois alelos em uma determinada população. A função irá calcular os valores de D', r², a frequência estimada dos haplótipos, a frequência esperada em caso de equilíbrio de Hardy-Weinberg e o resultado do teste qui-quadrado. Os dados de entrada serão do tipo data.frame e poderão ser lidos a partir de um arquivo txt. O cálculo de LD será feito de forma pareada, o usuário poderá selecionar os alelos de interesse ou fazer a análise para todos os alelos do arquivo. Também será possível selecionar os alelos selecionando a região genômica, nesse caso o data.frame deverá conter informações sobre a posição física (bp) dos alelos. Os dados de saída estão na forma matriz contendo os valores de D', r² e χ² para cada par de alelos testados. Os resultados da frequência estimada dos haplótipos e da frequência esperada serão visualizados apenas quando o usuário escolher apenas dois alelos o cálculo do LD. Nesse caso o resultado será um data.frame. [w05_lecture15.pdf](#)

Proposta 2: Determinação de modelos de regressão logística para fenótipos complexos.

A função irá determinar quais as variáveis estão relacionadas com o fenótipo. Todas as possíveis variáveis preditoras serão testadas, e serão selecionadas as que apresentarem modelo com p-value ≥0.05. As variáveis selecionadas serão submetidas a um teste para identificar colinearidade entre elas. Por fim será construído um modelo de regressão logística com base nas variáveis selecionadas. Os dados de entrada serão em forma de data.frame a partir de um arquivo txt e os dados de saída serão um data.frame contendo o modelo de regressão que melhor explica o fenótipo em questão e um gráfico com os dados e o modelo de regressão.

Carolina, a proposta 1 é bastante interessante. Você irá fazer o cálculo dos índices propostos na unha? Não esqueça de definir a entrada dos dados no help da sua função. A proposta 2 está um pouco confusa. Como são os dados de entrada? Qual modelo você irá usar na primeira etapa? — Juliana Vendrami 2015/03/24 15:05

From:

<http://labtrop.ib.usp.br/> - Laboratório de Ecologia de Florestas Tropicais

Permanent link:

http://labtrop.ib.usp.br/doku.php?id=cursos:ecor:05_curso_antigo:r2015:alunos:trabalho_final:carol.mancini:trabalho_final 

Last update: **2020/07/27 18:48**