Universidad de Santiago de Chile Laboratorio de Bioinformática (2016-2) Análisis Funcional con DAVID

Profesor: Mario Inostroza Ponta Ayudante: Jorge Párraga-Álava (jorge.parraga@usach.cl) 26 Noviembre, 2016

1. Introducción

Típicamente, las tareas bioinformáticas producen una basta serie de archivos o información como: listas de genes, nivel de expresión, fold change, cluster, etc. que muchas veces no son de fácil interpretación, por ello para facilitar esta activididad, se utilizan herramientas de análisis funcional. El análisis funcional consiste en definir la función de un grupo de genes (cluster, diferenciales, etc.) y gráficamente comparar los resultados correspondientes.

2. Objetivo

Este laboratorio tiene como objetivo entregar al estudiante conceptos básicos sobre la utilización de DAVID como herramienta para el análisis funcional de datos de expresión génica.

3. DAVID

Uno de los sistemas más consultados para el análisis funcional de genómica/proteómica es DAVID (*Database for Annotation, Visualization and Integrated Discovery*). DAVID es un recurso bioinformático online que proporciona herramientas para la interpretación funcional de grandes listas de genes / proteínas.

Para el analisis funcional de genes, DAVID, dispone de tres herramientas Functional Annotation Clustering, Functional Annotation Chart y Functional Annotation Table las que obtienen informacion biológica en base a diferentes anotaciones. Cada anotación aporta con datos en diferentes contextos, por ejemplo: KEGG PATHWAY es una colección de mapas de rutas biológicas que representan conocimiento sobre las redes de interacción y reacción moleculares para procesos celulares, sistemas del organismo, enfermedades humanas, etc. OMIM_DISEASE es un catálogo de genes humanos que contiene información sobre rasgos y trastornos genéticos.

A pesar que DAVID ofrece una interfaz web, la manipulación de las anotaciones se vuelve compleja cuando se requiere realizar análisis detallados o visualizaciones personalizadas de los resultados obtenidos en ella. Por ello, en esta ayudantía tiene como objetivo ofrecer a los alumnos una guía para la obtención de anotaciones funcionales de datos génicos usando la librería **RDAVIDWebService**.

4. Uso de librería RDAVIDWebService

RDAVIDWebService es una librería de R para la obtención de datos desde DAVID usando servicios web, con ella se pueden obtener, en base a una lista de genes, informes sobre grupos de genes, anotaciones por categorías y resumen de las mismas.

A continuación usaremos esta libreria para obtener anotaciones funcionales de una lista de 1203 genes con identificador "ENTREZ_GENE_ID", los cuales han sido proporcionados por el ayudante o puede descargarlos aquí. Al contar con el archivo .text de los genes, procedemos de la siguiente forma:

4.1 Conexión al servicio web

- Cree una carpeta, guarde el archivo de genes descargado.
- Cargue las librerías RDAVIDWebService y ggplot2.

```
source("http://bioconductor.org/biocLite.R")
## Bioconductor version 3.2 (BiocInstaller 1.20.3), ?biocLite for help
## A new version of Bioconductor is available after installing the most
    recent version of R; see http://bioconductor.org/install
library("RDAVIDWebService")
## Loading required package: graph
## Loading required package: GOstats
## Loading required package: Biobase
## Loading required package: BiocGenerics
## Loading required package: parallel
##
## Attaching package: 'BiocGenerics'
## The following objects are masked from 'package:parallel':
##
       clusterApply, clusterApplyLB, clusterCall, clusterEvalQ,
##
##
       clusterExport, clusterMap, parApply, parCapply, parLapply,
##
       parLapplyLB, parRapply, parSapply, parSapplyLB
## The following objects are masked from 'package:stats':
##
##
       IQR, mad, xtabs
##
  The following objects are masked from 'package:base':
##
##
       anyDuplicated, append, as.data.frame, as.vector, cbind,
##
       colnames, do.call, duplicated, eval, evalq, Filter, Find, get,
##
       grep, grepl, intersect, is.unsorted, lapply, lengths, Map,
       mapply, match, mget, order, paste, pmax, pmax.int, pmin,
##
       pmin.int, Position, rank, rbind, Reduce, rownames, sapply,
##
```

setdiff, sort, table, tapply, union, unique, unlist, unsplit

##

```
## Welcome to Bioconductor
##
##
       Vignettes contain introductory material; view with
##
       'browseVignettes()'. To cite Bioconductor, see
##
       'citation("Biobase")', and for packages 'citation("pkgname")'.
## Loading required package: Category
## Loading required package: stats4
## Loading required package: Matrix
## Loading required package: AnnotationDbi
## Loading required package: IRanges
## Loading required package: S4Vectors
##
## Attaching package: 'IRanges'
## The following object is masked from 'package:Matrix':
##
##
       expand
## Loading required package: GO.db
## Loading required package: DBI
##
##
## Attaching package: 'GOstats'
## The following object is masked from 'package:AnnotationDbi':
##
##
       makeGOGraph
## Loading required package: ggplot2
##
## Attaching package: 'RDAVIDWebService'
## The following object is masked from 'package:AnnotationDbi':
##
##
       species
##
  The following object is masked from 'package: IRanges':
##
##
       members
## The following objects are masked from 'package:BiocGenerics':
##
##
       counts, species
```

```
library("ggplot2")
library("Rgraphviz")
```

Loading required package: grid

• Cargue la lista de genes.

ListaGenes<-read.csv("C:/Users/jbele/Desktop/genesDAVID.txt",stringsAsFactors=FALSE)

• La librería **RDAVIDWebService** requiere en primer lugar establecer una conexión al servicio web de DAVID, para ello se requiere contar con un email registrado en tal servicio. Puede usar el usuario jorge.parraga@usach.cl o acceder a http://david.abcc.ncifcrf.gov/webservice/register.htm y registrar su email.

```
david<-DAVIDWebService$new(email="jorge.parraga@usach.cl",
url="https://david.ncifcrf.gov/webservice/services/DAVIDWebService.DAVIDWebServiceHttpSoap12Endpoint/")</pre>
```

• Averigue las categorías y tipos de ID de genes que estan disponibles.

```
getIdTypes(david) #Obtiene la lista de tipos de ID de genes que pueden usarse.
getAllAnnotationCategoryNames(david) #Lista de categorías funcionales que pueden usarse.
getDefaultCategoryNames(david) #Obtiene las categorías activas por default.
```

• Agregue el archivo descargado como lista de genes a consultar.

Ahora configuramos solo dos categorías de anotaciones funcionales a consultar.

```
setAnnotationCategories(david, c("GOTERM_BP_ALL","KEGG_PATHWAY"))
```

4.2 Obtención de anotaciones funcionales y visualización

• Una vez que se han configurado todos los parámetros, es posible usar las diversas herramientas de DAVID para obtener el análisis funcional de los genes.

```
resul_funcional_anotacion_cuadro<-getFunctionalAnnotationChart(david)
resul_funcional_anotacion_tabla<-getFunctionalAnnotationTable(david)
resul_cluster<-getClusterReport(david)
resul_resumen_anotacion<-getAnnotationSummary(david)
```

• Habitualmente estas herramientas ofrecen información en base a ontologías biológicas, siendo el principal proyecto Gene Ontology (GO) el cual está compuesto de tres ontologías: procesos biológicos, componentes celulares y funciones moleculares. Cada gen, puede tener varios términos ('term') biológicos de cada ontología, y cada categoría de anotación está asociada a varias ontologías, de este modo un ejemplo de términos es mostrado en la figura 2.

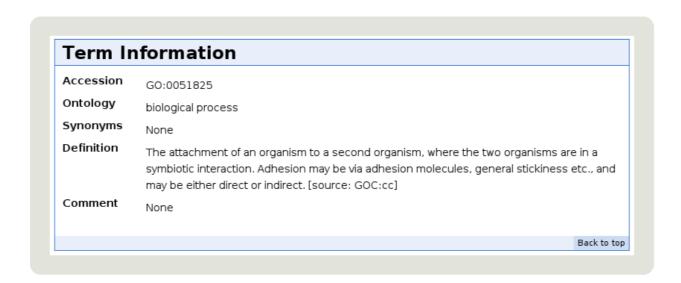


Figura 1.- Ejemplo de Términos encontrados en GO.

4.2.1 Functional Annotation Chart

Esta herramienta ofrece anotaciones en forma de tabla con varios índices estadísticos, y donde las filas corresponden a sublistas de genes que están presentes en diferentes términos biológicos de las categorias consultadas.

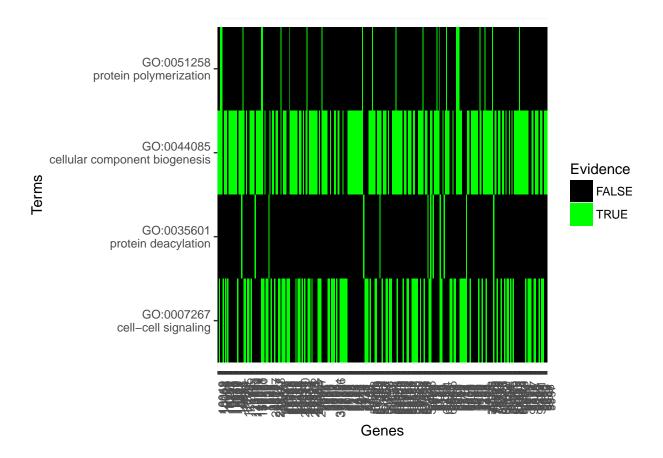


Figure 2.- Ejemplo de Functional Annotation Chart.

• Para visualizar los genes que aparecen en cada 'term' use el comando

```
ids(resul_funcional_anotacion_cuadro)
```

• Ahora usaremos el comando de 'plot2D" de la librería **ggplot** para visualizar las relaciones biológicas entre términos de las categorías de anotación y los genes de la lista. El color verde corresponde a la presencia de cierto gen en cierto término biológico, y el color negro a la ausencia.



4.2.2 Functional Annotation Table

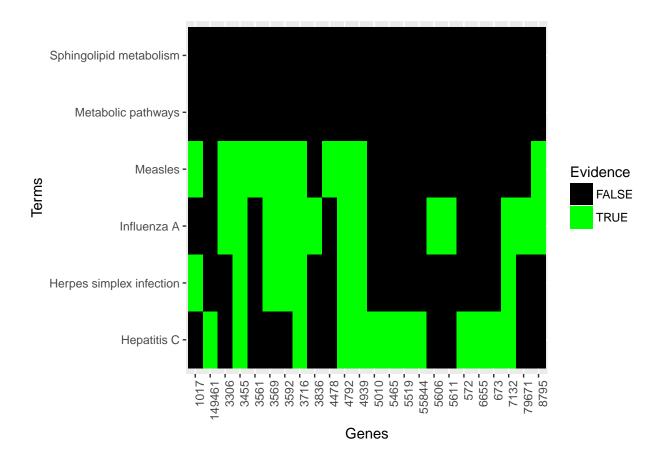
Genera una tabla con funciones biológicas de las categoría de anotación que involucran a los genes de la lista.



Figura 3.- Ejemplo de Functional Annotation Table.

Sobre los resultados obtenidos por esta herramienta, aplicaremos procesos similares al anterior pero filtrando la categoría de anotación a sólo $KEGG_PATHWAY$ y generando un 'plot2D" que muestre los genes y los términos pero sin código de la categoría de anotación.

```
#A cada término en categoria KEGG_PATHWAY extraemos el código asociado.
#El 2 indica que es cat. KEGG PATHWAY
categorySelection<-list(head(</pre>
  dictionary(resul_funcional_anotacion_tabla,
             categories(resul_funcional_anotacion_tabla)[2])$ID)
#y lo agregamos como name de la categoria KEGG_PATHWAY
names(categorySelection) <- categories(resul_functional_anotacion_tabla)[2]</pre>
#Con membership se obtiene una matriz binaria que indica que término de
#KEGG_PATHWAY se encuentra cada gen.
#[,1:3] indica sólo escogo los tres primeros grupos de funciones biológicas.
id <-membership (resul_funcional_anotacion_tabla,
               categories(resul_funcional_anotacion_tabla)[2])[,1:3]
#Se escogo los ID de aquellos genes que se encuentren en los términos de KEGG_PATHWAY
id<-ids(genes(resul funcional anotacion tabla))[rowSums(id)>0]
plot2D(resul funcional anotacion tabla, category=categorySelection, id=id,
       names.category=TRUE)
```



4.2.3 Functional Annotation Clustering

Genera grupo de anotaciones según las coincidencias de términos biólogicos y genes involucrados en ellos.



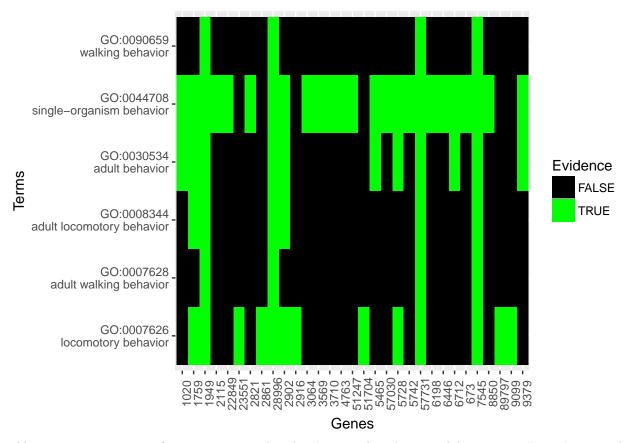
Figure 4.- Ejemplo de Functional Annotation Clustering.

• Obtenga información sobre los grupos.

```
cluster(resul_cluster)
summary(resul_cluster)
```

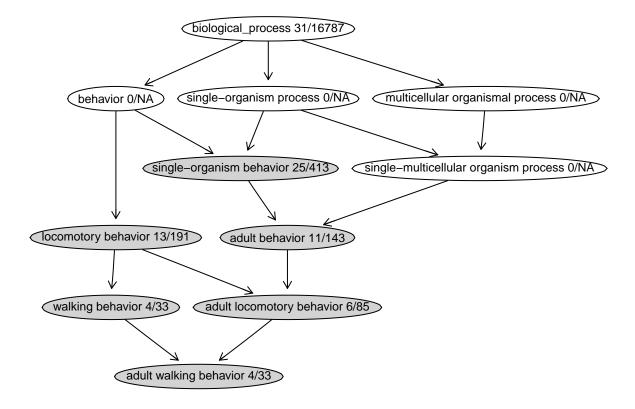
• Genere un 'plot2d"" del grupo 97.

```
clustNumber=97
plot2D(resul_cluster, clustNumber)
```



- Ahora generamos un grafo que representa la relación entre los términos del grupo 97. Los números a la derecha de cada nodo la relación entre los genes en la lista vs. los de referencia de la categoría de anotación. Si no hay información asociada entonces NAs. Nodos grises son aquellos cuyo EASE Score es < pvalueCutoff.

```
davidGODag<-DAVIDGODag(members(resul_cluster)[[clustNumber]], pvalueCutoff=0.90)
plotGOTermGraph(g=goDag(davidGODag), r=davidGODag, max.nchar=40, node.shape="ellipse")</pre>
```



5 Actividad

Con los genes diferencialmente expresados encontrados en la ayudantía anterior realice un análisis funcional. Para ello considere sólo uno de los métodos de selección de genes.