

## Trabajo Práctico 6: Lectura de Datos de Microarreglos

### 1. Lectura utilizando el paquete **marray**

Inicie R en el directorio en un directorio de trabajo específico y cargue el paquete **marray**

```
> library(marray)
```

#### 1.1 Datos incluidos en **marray**

Para cargar el conjunto de datos **swirl** utilice

```
> data(swirl)
```

Para ver una descripción del experimento y los datos:

```
> ?swirl    #mire el help
```

¿Qué nombre tiene el objeto que contiene las intensidades?  
¿A qué clase pertenece dicho objeto?  
¿Sobre qué organismo fue realizado el experimento?  
¿Cuál es el objetivo del experimento?  
¿Qué significa “dye-swap experiments”?  
¿Cuántos microarreglos tiene el lote?  
¿Cuántas sondas tiene cada microarray, cuántas son controles?  
Describa detalladamente la geometría del arreglo

Compare sus respuestas anteriores con la información que obtiene con:

```
> summary(swirl)
```

¿Qué tipo de objeto es **swirl**?

```
> class(swirl)
[1] "marrayRaw"
```

```
> slotNames(swirl)
[1] "maRf"      "maGf"      "maRb"      "maGb"      "maW"      "maLayout"
[7] "maGnames"  "maTargets" "maNotes"
```

#### 1.2 Acceso a diferentes partes de **swirl**

a)

a1) Acceda a los slots de **swirl** utilizando la función **slot**

a2) Describa qué muestras han sido hibridizadas a cada arreglo y con qué tinte. ¿Cuál es el slot que tiene esta información?

- b) Acceda a las primeras 10 filas de la matriz **"maRf"**
- c) Repita lo anterior utilizando el operador **@**
- d) Arme una tabla que contenga los nombres identificatorios de los genes que se encuentran en las filas 1330 a 1335 y sus correspondientes intensidades para el canal Rojo, para todos los microarrays.
- e) Repita lo anterior para los 2 primeros microarrays.
- f) Obtenga un histograma de las intensidades del canal Rojo para cada uno de los microarrays.  

```
par(mfrow=c(2,2))
for(i in 1:4)
hist( slot(swirl,"maRf")[,i] )
```
- g) Obtenga un boxplot de las intensidades del canal Rojo para cada uno de los microarrays.
- h) Obtenga los histogramas de las intensidades para los genes correspondientes a las muestras "wild type".
- i) Obtenga los boxplots de las intensidades para los genes correspondientes a las muestras "wild type".
- j) Modifique los gráficos anteriores de manera que tengan las mismas escalas en ambos ejes
- k) Obtenga un diagrama de dispersión de las intensidades de los canales del tercer microarray. ¿Qué muestras corresponden a cada canal?
- l) Repita h) -k) tomando logaritmo en base 2 de las intensidades.
- m) Obtenga un gráfico M-A para las intensidades del tercer microarray.

$$M = \log_2(Rf) - \log_2(Gf)$$

$$A = 1/2 (\log_2(Rf) - \log_2(Gf))$$

- n) Obtenga un gráfico M-A para cada arreglo dispuestos en una matriz de 2 x 2
- o)
- o1) Obtenga los boxplots de M para cada uno de los arreglos
- o2) Compare con `boxplot(swirl)`. ¿Qué hace este boxplot?

### 1.3 Obteniendo ayuda en bioconductor

```
> library(Biobase)
```

Al cargar la librería **Biobase** obtenemos acceso al las viñetas (**Vignettes**) que contienen material introductorio de los diferentes paquetes. Podemos acceder a ellas tipeando `openVignette()`, se

despliega un menú de opciones. Para obtener información sobre que realiza la función `boxplot` cuando es aplicada a un objeto de clase `marrayRaw` elegimos la opción 12.

```
> openVignette()  
Please select (by number) a vignette  
  
1: Biobase Primer                2: Howto Bioconductor  
3: HowTo HowTo                  4: eSet metadata structures  
5: esApply Introduction          6: eSet metadata structures  
7: marray Overview              8: marrayClasses Overview  
9: marrayClasses Tutorial (short) 10: marrayInput Introduction  
11: marray Normalization         12: marrayPlots Overview  
13: Limma Vignette  
  
Selection: 12  
[1] TRUE  
>
```

Se abre un documento describiendo los gráficos del paquete `marray`.

## 1.4 Generación de un objeto `marrayInfo`

### 1.4.1 Lectura de los archivos de salida del procesamiento de imágenes

Se colocan todos los archivos de salida en una carpeta, como ejemplo se han colocado en la carpeta `swirldata`: C:\Archivos de programa\R\R-2.2.1\library\marray\swirldata.

La siguiente instrucción muestra los nombres de los archivos

```
> dir(system.file("swirldata", package = "marray"))  
[1] "fish.gal"          "swirl.1.spot"      "swirl.2.spot"      "swirl.3.spot"  
[5] "swirl.4.spot"      "SwirlSample.txt"
```

Explore los archivos usando el block de notas.

### 1.4.2 Lectura de información sobre las muestras hibridizadas

La información sobre las muestras se encuentra en el archivo `SwirlSample.txt` y la función `read.marrayInfo` genera un objeto de clase `marrayInfo`

```
> directorio.datos <- system.file("swirldata", package = "marray")  
> muestras.swirl <- read.marrayInfo(file.path(directorioidatos,  
"SwirlSample.txt"))
```

Las siguientes instrucciones permiten la lectura desde cualquier carpeta. En este caso es lo mismo, de un ejemplo en que las instrucciones anteriores no darán el resultado deseado.

```
> dirección.swirl <- "C://Archivos de programa//R//R-  
2.2.1//library//marray//swirldata"  
> muestras.swirl <- read.marrayInfo(file.path(dirección.swirl,  
"SwirlSample.txt"))
```

Describe qué muestras han sido hibridizadas a cada arreglo y con qué tinte a partir de `muestras.swirl`

### 1.4.3 Lectura de los datos de intensidades de fluorescencia, generación de un `marrayRaw`

Por defecto, se supone que los nombres de los archivos que contienen las intensidades y otros estadísticos se encuentran en la primera columna del archivo de las muestras (target file). En este ejemplo los archivos han sido generados por el programa SPOT.

```
> setwd(dirección.swirl ) # para leer desde esa dirección  
> crudos <- read.Spot(targets = muestras.swirl) # crea el marrayRaw
```

```
Reading ... ./swirl.1.spot  
Reading ... ./swirl.2.spot  
Reading ... ./swirl.3.spot  
Reading ... ./swirl.4.spot
```

```
> summary(crudos)
```

```
Pre-normalization intensity data:          Object of class marrayRaw.
```

```
Number of arrays:          4 arrays.
```

A) Layout of spots on the array:

```
Array layout:          Object of class marrayLayout.
```

```
Total number of spots:          8448
```

```
Dimensions of grid matrix:      4 rows by 4 cols
```

```
Dimensions of spot matrices:    22 rows by 24 cols
```

```
Currently working with a subset of 8448spots.
```

```
Control spots:
```

```
There are 1 types of controls :  
probes
```

```
8448
```

```
Notes on layout:
```

B) Samples hybridized to the array:

```
Object of class marrayInfo.
```

	maLabels	Names	slide number	experiment Cy3	experiment Cy5
1	swirl.1.spot	swirl.1.spot	81	swirl	wild type
2	swirl.2.spot	swirl.2.spot	82	wild type	swirl
3	swirl.3.spot	swirl.3.spot	93	swirl	wild type
4	swirl.4.spot	swirl.4.spot	94	wild type	swirl

  

	date	comments
1	2001/9/20	NA
2	2001/9/20	NA
3	2001/11/8	NA
4	2001/11/8	NA

Number of labels: 4

Dimensions of maInfo matrix: 4 rows by 6 columns

Notes:

C:/ARCHIV~1/R/R-22~1.1/library/marray/swirldata/SwirlSample.txt

C) Summary statistics for log-ratio distribution:

	Min.	1st Qu.	Median	Mean	3rd Qu.	Max.
./swirl.1.spot	-2.73	-0.79	-0.58	-0.48	-0.29	4.42
./swirl.2.spot	-2.72	-0.15	0.03	0.03	0.21	2.35
./swirl.3.spot	-2.29	-0.75	-0.46	-0.42	-0.12	2.65
./swirl.4.spot	-3.21	-0.46	-0.26	-0.27	-0.06	2.90

D) Notes on intensity data:

Spot Data

#### 1.4.4 Lectura de las anotaciones sobre los probes

```
> galinfo <- read.Galfile("fish.gal", path=dirección.swirl)
> class(galinfo)
[1] "list"
> crudos@maLayout <- galinfo$layout
> crudos@maGnames <- galinfo$gnames
```