



# Transcriptómica

Clase 2 - Formato y calidad de RNA-Seq

Biología Computacional 2019

Selene L. Fernández-Valverde regRNAlab.github.io

@SelFdz

### Objetivos de aprendizaje

En esta clase aprenderemos:

- Que tipo de datos obtenemos de un experimento de secuenciación masiva
- Que es el formato FastQ
- Como sabemos si los datos obtenidos tienen la calidad suficiente para ser analizados





#### Fuentes de error

- Existen dos fuentes principales de error:
  - Error humano: mezcla de muestras (en el laboratorio o cuando se recibieron los archivos), errores en el protocolo
  - Error técnico: Errores inherentes a la plataforma (e.g. secuencias de mononucleotidos en pyrosecuenciacion) Todas las plataformas tienen cierto de nivel de error que se debe tomar en cuenta cuando se esta diseñando el experimento.





### Errores en preparación de la muestra

- Error del usuario (e.g. etiquetar equivocadamente una muestra)
- Degradación de ADN/ARN por métodos de preservación
- Contaminación con secuencias externas
- Baja cantidad de ADN de inicio





### Errores en preparación de la librería

- Error del usuario (e.g. contaminar una muestra con otra, contaminar con reacciones previas, errores en el protocolo)
- Errores de amplificación por PCR
- Sesgo por (cebadores) primers (sesgo de unión, sesgo por metilación, dímeros de cebadores [primer dimers])
- Sesgo por captura (Poly-A, Ribozero)
- Errores de máquina (configuración errónea, interrupción de la reacción)
- Quimeras
- Errores de índice, adaptador (contaminación de adaptadores, falta de diversidad de índices, códigos (barcodes) incompatibles, sobrecargo)





## Errores de secuenciación e imagen

- Error del usuario (e.g. sobrecarga de la celda)
- Desfase (e.g. extensión incompleta, adición de múltiples nucleótidos)
- Fluoróforos muertos, nucleótidos dañados y señales superpuestas
- Contexto de la secuencia (e.g. alto contenido de GC, secuencias homologas y de baja complejidad, homopolímeros).
- Errores de máquina (e.g. laser, disco duro, programas)
- Sesgos de cadena





# El reto - diferenciar señales biológicas de ruido/errores

- Controles negativos y positivos ¿Qué espero?
- Réplicas técnicas y biológicas ayudan a determinar la tasa de ruido
- Conocer los tipos de errores comunes en determinada plataforma





### El formato FastQ (.fastq)





## Software de análisis de y control de calidad

- FastQC (<a href="http://www.bioinformatics.babraham.ac.uk/">http://www.bioinformatics.babraham.ac.uk/</a>
   projects/fastqc/)
- RseQC (<a href="http://rseqc.sourceforge.net/">http://rseqc.sourceforge.net/</a>)
- RNA-SeQC (<a href="https://www.broadinstitute.org/cancer/cga/rna-seqc">https://www.broadinstitute.org/cancer/cga/rna-seqc</a>)
- Picard (<a href="http://broadinstitute.github.io/picard/">http://broadinstitute.github.io/picard/</a>)





### Otras medidas de control de calidad

- ¿Cuál es el gen mas expresado en mi muestra?
- ¿Tienen mis observaciones sentido con respecto a lo que se de mi sistema?
- ¿Algunas de las secuencias sobre representadas sugieren errores humanos o errores en el protocolo?
- ¿Qué tan similares/diferentes son mis réplicas?





### Práctica - análisis de calidad usando FastQC

https://liz-fernandez.github.io/PBI\_transcriptomics/



