

NGS Genómica Funcional: Transcriptómica

Formato y calidad de RNA-Seq

Dra. Selene L. Fernández-Valverde

Unidad de Genómica Avanzada
Laboratorio Nacional de Genómica para la Biodiversidad
Cinvestav, Irapuato
[regRNAlab.github.io](https://github.com/regRNAlab)

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

[illegible]

Software de análisis de y control de calidad

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

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/
Talleres_Bioinfo_Cuernavaca_17/](https://liz-fernandez.github.io/Talleres_Bioinfo_Cuernavaca_17/)