



Transcriptómica

Clase 1 - Conceptos básicos y técnicas de estudio

Bionformática y Bioestadística 2023

Selene L. Fernández-Valverde regRNAlab.github.io
@SelFdz

Objetivos de aprendizaje

En esta semanas aprenderemos:

- Que técnicas se utilizan para secuenciar datos transcriptomicos
- Como sabemos si son de la calidad adecuada
- Como los ensamblamos y/o mapeamos a un genoma
- Como cuantificamos los niveles de expresión de un ARN mensajero o transcrito en cada transcriptoma
- Como medimos expresión diferencial de transcritos y/o genes
- Como interpretamos estos cambios en un contexto biológico





¿Qué es un transcriptoma?

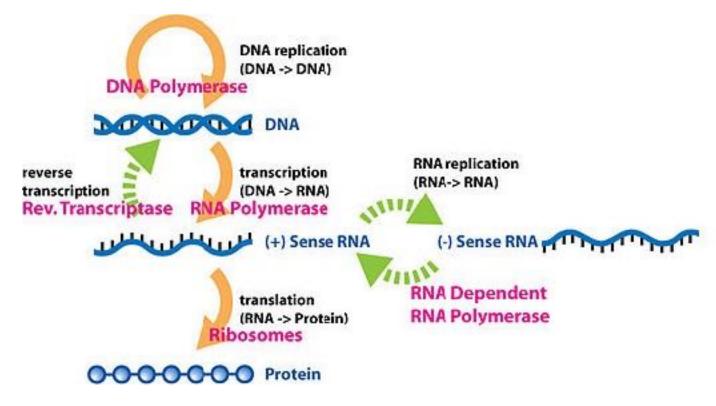
El transcriptoma esta compuesto por todas las moléculas de ARN mensajero, o transcritos, que existen en la célula. Generalmente también se refiere a la abundancia específica o expresión de cada uno de estos transcritos en un tipo celular específico. Dado que los niveles de expresión génica cambian implica que el transcriptoma es dinámico.

La transcriptómica es el estudio del transcriptoma usando técnicas de análisis que permiten medir el nivel de expresión y, en algunos casos, la secuencia de los ARNm en una muestra de manera simultánea.





Regresando al Dogma Central



El transcriptoma se genera a través del proceso de transcripción que copia genes codificados ADN a ARN que, en algunos casos, es traducido a proteínas en el ribosoma.





¿Porqué es importante medir cambios en la expressión génica - transcriptoma?

Cambios en la expresión génica correlacionan con cambios biológicos en distintas condiciones. Por ejemplo, la identidad de las células en nuestros tejidos se define en gran parte dado por el tipo de proteínas que expresa.

Usamos el transcriptoma como una aproximación para ver cambios en expresión génica así como cambios en ARNs no codificantes.





Técnica de estudio de transcriptomas

- Microarreglos
- · Secuenciación:
 - Sanger
 - Masiva (next generation sequencing [NGS])





Técnicas de secuenciación masiva

- Pyrosequencing
- Sequencing by synthesis
- Sequencing by ligation
- Ion semiconductor
- Nanopore sequencing
- Single Molecule Real Time Sequencing (SMRT)













La revolución de la secuenciación

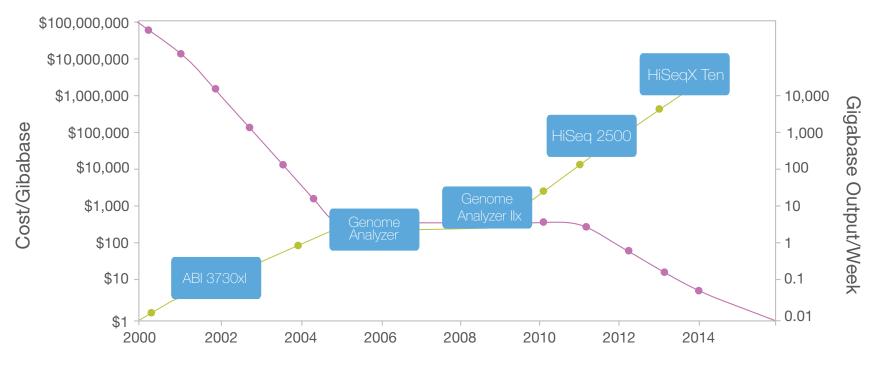


Figure 1: Sequencing Cost and Data Output Since 2000—The dramatic rise of data output and concurrent falling cost of sequencing since 2000. The Y-axes on both sides of the graph are logarithmic.





Técnicas de secuenciación masiva

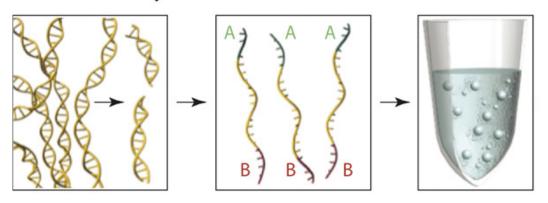
- Pyrosequencing
- Sequencing by synthesis
- Sequencing by ligation
- Ion semiconductor
- Nanopore sequencing
- Single Molecule Real Time Sequencing (SMRT)

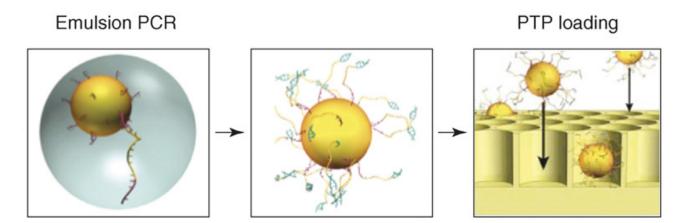




Pirosecuenciación - 1

Roche (454) GSFLX Workflow: Library construction

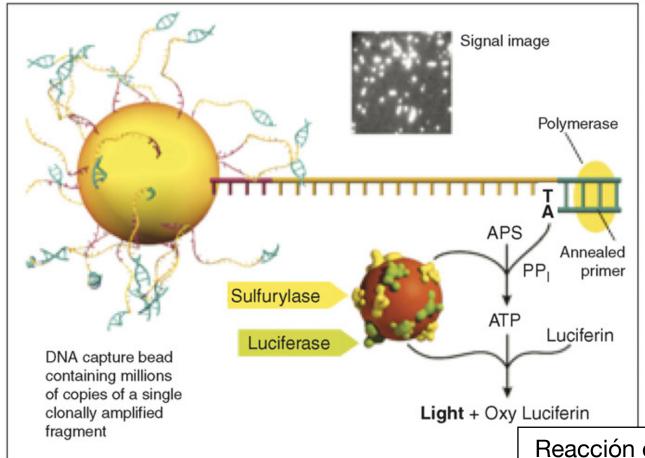








Pirosecuenciación - 2



Pyrosequencing reaction

Reacción enzimatica chemoluminiscente





Pirosecuenciación

Ventajas

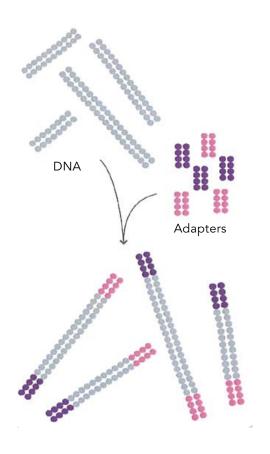
- Costo razonable
- Secuencias largas (500 nts)

Desventajas

- Poca cantidad de secuencias producidas
- Alta número de errores en regions con el mismo nucleótido (homopolímeros)
- Con la competencia de otras tecnologías y dado su alto nivel de errores ha entrado en desuso.



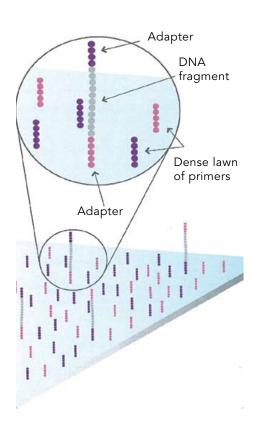




 Se empieza uniendo adaptadores a los fragmentos de ADN o ARN que queremos secuenciar.



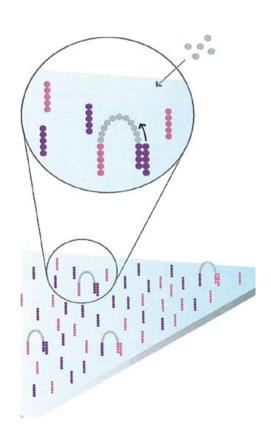




- Los templados se inmobilizan en una celda de flujo (flow cell)
- En el caso de RNA-Seq se usa complementariedad con el adaptador para sintetizar una nueva cadena de cDNA y no ignorar la direccionalidad del transcrito.



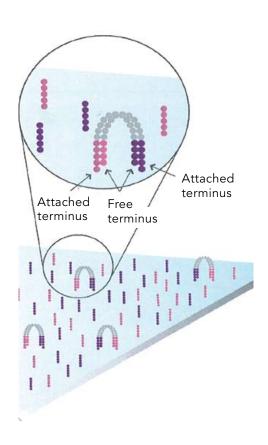




 Se sintetiza una cadena de ADN complementaria al templado en la superficie.



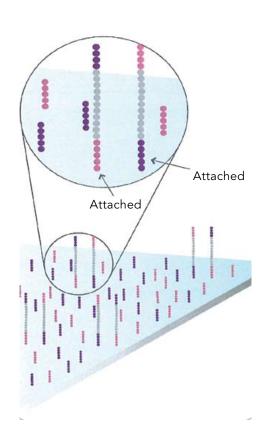




 Se sintetiza una cadena de ADN complementaria al templado en la superficie.



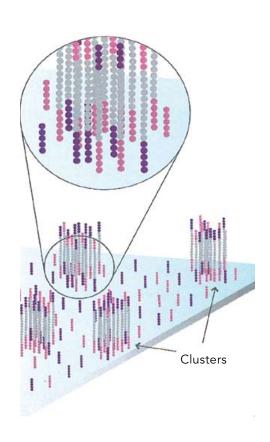




 Se separan los templados usando alta temperatura.



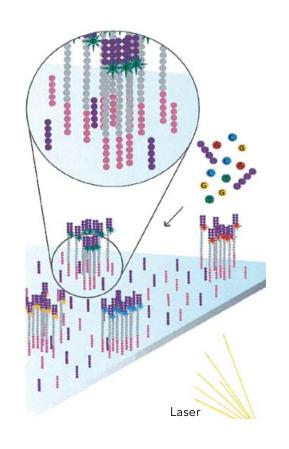


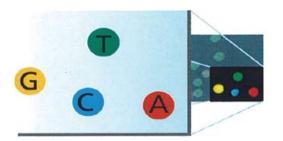


 Se repite este proceso cientos de veces hasta generar una "colonia" o cluster de transcritos idénticos.





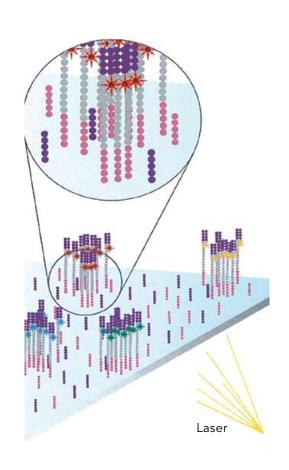


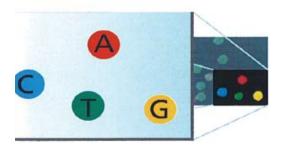


 Se agregan primers y nucleótidos fluorescentes (terminadores reversibles) en orden (primero A, luego T, etc) así como polimerasa. Cuando el nucleótidos es incorporado usa un laser para identificar que base se incorporó.





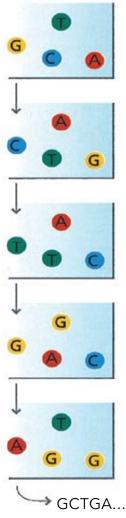


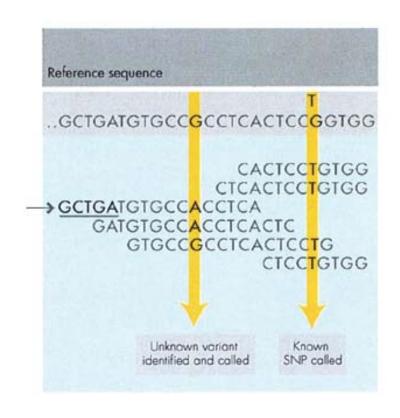


 Se continua este proceso para todas las bases.









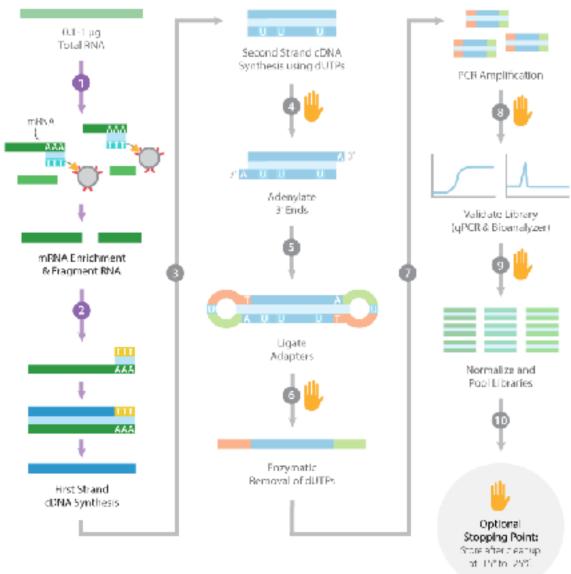
 Las imágenes se analizan espacialmente para revelar cada secuencia.







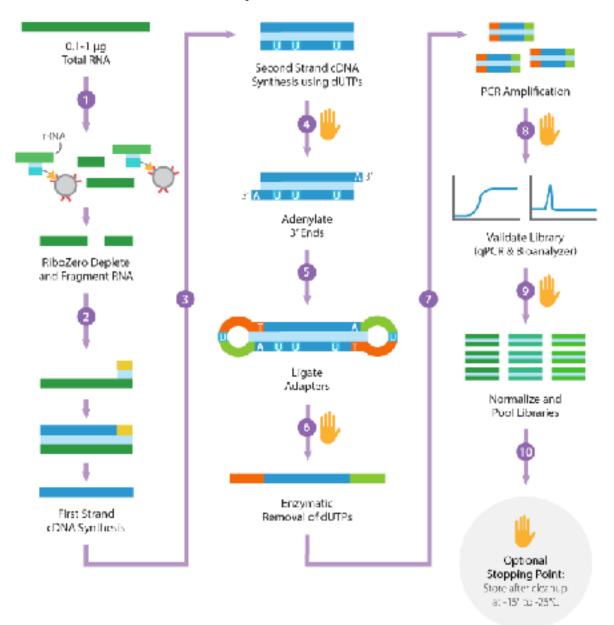
TruSeq Stranded mRNA Kit







TruSeq Stranded Total RNA Kit







Sequencing by Synthesis

Ventajas

- Indudablemente el líder en el mercado = red de apoyo científico
- Produce grandes cantidades de secuencias
- Baja tasa de error comparada con otras tecnologías

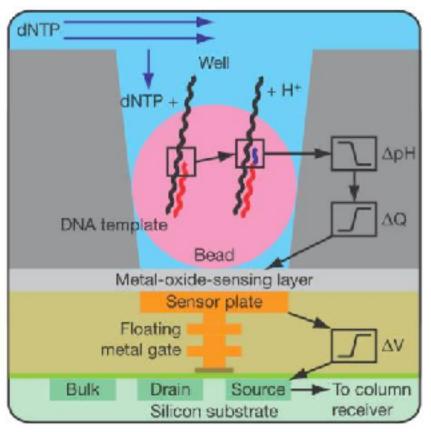
Desventajas

- Las secuencias son cortas (150 a 250 pb)
- · El costo es alto
- Secuenciación relativamente lenta





ion (pH) sequencing



- Similar a pirosecuenciación
- Se mide el cambio en pH usando un microchip. La liberación de un ión de hidrógeno al incorporarse una base es convertida a voltaje.
- El voltaje se interpreta como el resultado de la incorporación de una o más bases.





ion (pH) sequencing

Ventajas

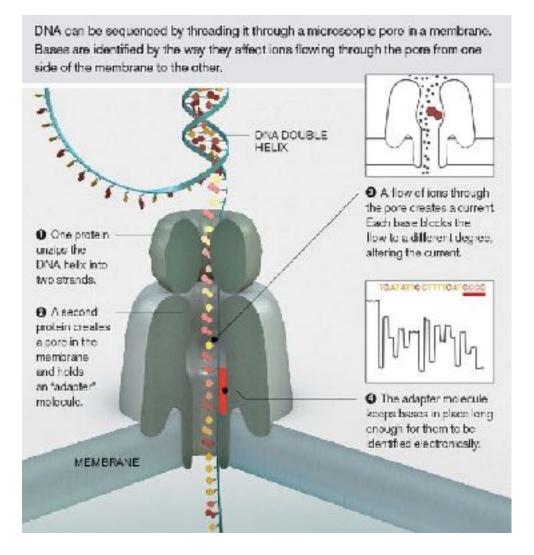
- Muy barato y rápido
- La reacciones requeridas son sencillas

Desventajas

- Alta número de errores en regions con el mismo nucleótido (homopolímeros) e indels
- Secuencias cortas (200 pb)
- Produce pocas secuencias en un solo experimento haciéndolo caro para experimentos grandes



Nanopore sequencing



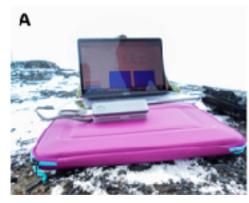




Nanopore sequencing













Nanopore whale watching



"Both jaws, like enormous shears, bit the craft completely in twain."

- Nanopore es capaz de generar lecturas muy muy largas o "ballenas" (whales)
- La lectura más larga detectada a la fecha tiene una longitud de 2,272,580 bases





Nanopore sequencing

Ventajas

- Secuenciación en tiempo real
- Se puede parar de secuenciar cuando se tienen datos suficientes
- Muy portable útil para trabajo en zonas difíciles
- Preparación sencilla
- Bajo costo \$80 USD por muestra

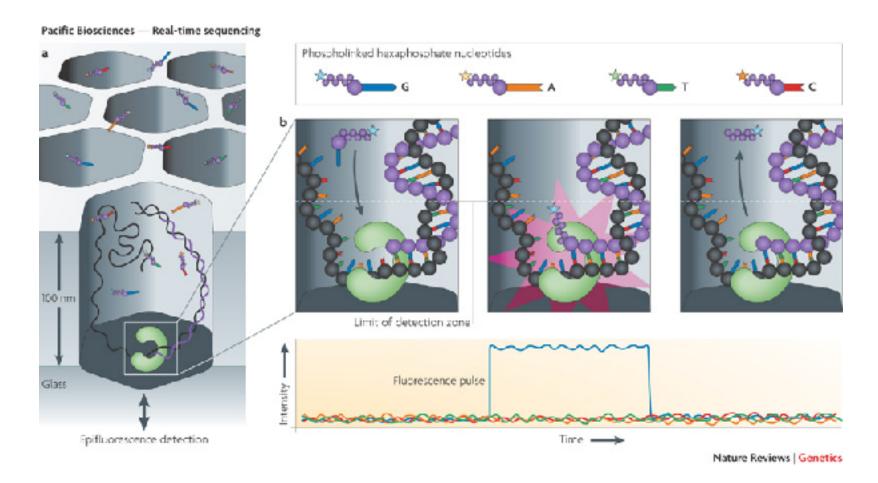
Desventajas

- Alto número de errores aunque han tenido una reducción drástica en el último año
- Poros fallidos pérdida de secuencia





Single Molecule Real Time Sequencing (SMRT)







SMRT sequencing

Ventajas

- No requiere amplificación reduciendo errores en abundancia
- Secuencias muy largas (860 - 1100 pb)

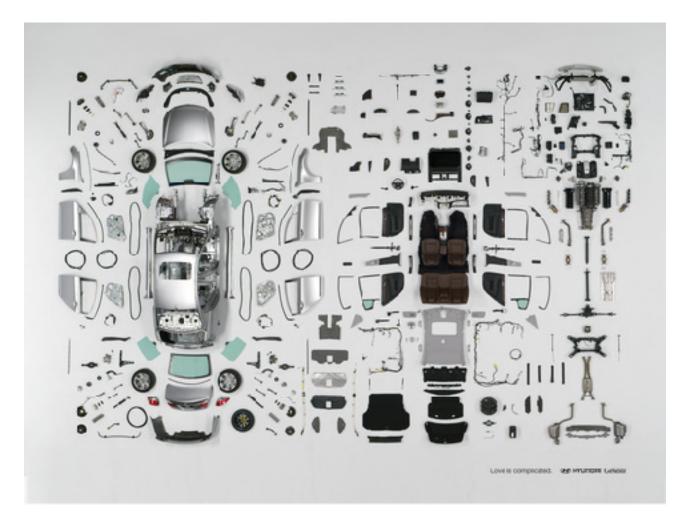
Desventajas

- Alto número de errores como la remoción de bases CG entre varios otros
- Extremadamente caro





Now what?













¿Cómo lo ensamblamos?

