

FUNDAMENTOS EN BIOLOGIA COMPUTACIONAL CB0834

Prof. Javier Correa Álvarez y Alejandro Rodriguez

PARCIAL 1

- 1. Los siguientes son secuencias de anticodones que participaron en la síntesis de una proteína: **UAC UAA CGC CCC AGA UCA**. Derive:
- a. La cadena de ARNm:
- b. La cadena de ADN que sirvió de molde:
- c. Teniendo en cuenta la siguiente tabla de codones, traduzca la secuencia de aminoácidos correspondiente:

Segunda base do códon

	U	С	A	G	
u	UUU Phe UUA Leu UUG	UCU UCC UCA UCG	UAU UAC UAA UAG	UGU Cys UGC Trp	C A G
С	CUU CUC CUA CUG	CCU CCC CCA CCG	CAU His CAC His CAA GIn	CGU CGC CGA CGG	Terceira base
A	AUU AUC AUA AUA Met	ACU ACC ACA ACG	AAU Asn AAC Lys AAG Lys	AGU Ser AGC AGA AGA Arg	U C A G
G	GUU GUC GUA GUG	GCU GCC GCA GCG	GAU GAC GAA CAG	66U 66C 66A 66G	U C A G

Primeira base do códon



- 2. ¿Cuál es la relación entre un alineamiento de secuencias y evolución?
- 3. Según el modelo estadístico de Karlin- Altschul (1990), el cual hace referencia a la estimación del puntaje más alto (HSP) en un alineamiento de dos secuencias. ¿Cómo es argumentado este modelo y qué aplicabilidad tiene en la búsqueda de homología de secuencias hoy en día?. Explique brevemente el modelo.
- 4. Consulte qué tipo de algoritmos de alineamientos utilizan los programas de FASTA, CAP3, Bowtie. Compare los tres en términos de velocidad, capacidad de análisis y sus principales limitaciones.
- 5. Represente como sería una matriz de alineamiento global para las siguientes dos proteínas. Asuma los valores estándar de puntuación que hay reportado en la literatura para amino ácidos.

A: SPAALKALAEAAGS

B: SGAALKALAEAAPS

- 6. Realizar los siguientes pasos.
 - A. Ingrese a este website: http://www.ebi.ac.uk/Tools/sss/fasta/
 - B. Ingrese una secuencia fasta de proteínas de su interés.
 - C. Extienda las opciones y explore los diferentes programas para hacer la búsqueda en las bases de datos (FASTA, FASTAX, FASTAY, SSERCH).
 - D. ¿Qué diferencias existen entre ellos? Explique
- 7. ¿Qué modificaciones haría al algoritmo de alineamiento global, para alinear dos secuencias A y B, si se quisiera exigir que B esté totalmente contenida en A. Ejemplo de aplicación: Alineamientos de reads contra un genoma referencia. Pista: un cambio sutil en la inicialización de la matriz y en la vuelta para reconstrucción del alineamiento.
- 8. Scripting
 - a. Escribir un script en Perl donde utilizando el módulo de BioPerl, se pueda bajar una secuencia FASTA de genbank: EU856392
 - b. Abra e imprima el archivo fasta
 - c. Traduzca la secuencia a proteína
 - d. Realice un blastp contra la base de datos de proteínas
 - e. Imprima el resultado del Blast
- 9. Suponga que usted conoce que genoma de una organismo *Hypoteticus organismos* tiene pocas repeticiones. Usted secuenció 100 millones de reads por medio de la metodología de shotgun, con 500 pares de bases en promedio cada uno. ¿Qué usted haría intentar estimar el tamaño del genoma de este organismo? Pista: La teoría de Lander-Waterman es capaz de modelar el desarrollo de un proyecto de secuenciamiento y prever varios parámetros a partir de L (tamaño del read), T (overlap mínimo), G (Tamaño del genoma) y N (número de reads).



- 10. Considere un organismo con tamaño de genoma estimado de 100Mpb, probablemente contiene muchos genes duplicados y sin genoma referencia conocido. Fueron sugeridas tres estrategias para el secuenciamiento del DNA para este organismo. Discútalas con relación al costo beneficio, recursos computacionales, información con potencial de ser obtenidas y calidad probable del montaje.
 - a. 300 Mpb de datos por 454 (single-ends de 400 pb) + 3 Gbp de datos solexa illumina (paired-end de 75 pb y insertos de 500 pb)
 - b. 3 Gbp de datos solexa illumina (paired-end de 75 pb y insertos de 250 pb) y 3
 Gbp de datos solexa illumina (paired-end de 75 pb y insertos de 5 Kpb).
 - c. 10 Gbp de datos solexa illumina (paired-end de 75 pb y insertos de 250 pb)