

Tema 2: Alineamientos pareados y búsqueda de homólogos en bases de datos mediante BLAST


Introducción a la Filoinformática: Pan-genómica y Filogenómica – Diplomado en Bioinformática, Univ. Autónoma de Sinaloa, Oct. 2021
http://econtinua.uas.edu.mx/diplomados/2510-2700-18_001.htm

Pablo Vinuesa ([vinuesa\[at\]ccg.unam.mx](mailto:vinuesa[at]ccg.unam.mx); @pvinmex)
Centro de Ciencias Genómicas, CCG-UNAM, Cuernavaca, México
<http://www.ccg.unam.mx/~vinuesa/>

Todo el material del curso (presentaciones, tutoriales y datos) lo encontrarás en:
https://github.com/vinuesa/intro-filoinfo_UAS

• Tema 2: alineamientos pareados y búsqueda de homólogos en bases de datos mediante BLAST

- evolución de secuencias y **clasificación de mutaciones**
- **indeles y gaps**
- **alineamientos globales** (Needleman-Wunsch) vs. **locales** (Smith-Waterman);
- **programación dinámica**;
- **dot plots**;
- **matrices de costo de sustitución, penalización de gaps** y cuantificación de la similitud;
- evaluación estadística de la similitud entre pares de secuencias;
- escrutinio de bases de datos mediante **BLAST**; Búsquedas a nivel de **DNA vs. AA**;
- la **familia BLAST** e interpretación de resultados de **búsqueda de secuencias homólogas**
- prácticas: uso de **NCBI BLAST en línea**



CCG
Centro de Ciencias Genómicas

Attribution-NonCommercial 4.0 International (CC BY-NC 4.0)

Introducción a la filoinformática – pan-genómica y filogenómica. Diplomado en Bioinformática UAS, Sinaloa, México, Octubre 2021

Protocolo básico para un análisis filogenético de secuencias moleculares

Tema 2:
alineamientos pareados, búsquedas de homólogos en bases de datos

Colección de secuencias homólogas
• **BLAST, diamond**

Alineamiento múltiple de secuencias
• **clustalo, mafft, muscle ...**

Análisis evolutivo del alineamiento y selección del modelo de sustitución más ajustado
• **tests de saturación, modeltest, ...**

Estima filogenética
• **NJ, ME, MP, ML, Bayes ...**

Pruebas de confiabilidad de la topología inferida
• **proporciones de bootstrap probabilidad posterior ...**

Interpretación evolutiva y aplicación de las filogenias

Homología entre secuencias de DNA y proteína: tipos de mutaciones en secs. codificadoras de proteínas

secuencia ancestral

pos. codón 123
codones **ATG TGT TTT GAT GCA**
AA M C F D A

secuencias derivadas (evolucionadas)

especie A: **ATG TAT TTT CAT GCA**
M T F H A
no-sinónima

especie B: **ATG --- TTC GAC GCA**
M F D A
sinónimas y deleción en marco

especie C: **ATG TGT TT- G ATG CAX**
M C L M X
deleción fuera de marco

- Todas las mutaciones en 2^{as} posiciones resultan en sustituciones no sinónimas
- 96% de mutaciones en 1^{as} posiciones resultan en sustituciones no sinónimas
- Casi todas las sustituciones sinónimas ocurren en las 3^{as} posiciones
- las deleciones o inserciones en secs. codificadoras de aa suceden generalmente en múltiplos de tres nt; de no ser así se generan cambios de marco de lectura corriente abajo de la mutación, con frecuencia generando un pseudogen no funcional

Homología entre secuencias de DNA y proteína: alineamiento y tipos de mutaciones

secuencia ancestral

pos. codón 123
codones **ATG TGT TTT GAT GCA**
AA M C F D A

alineamiento de sitios homólogos para tres secs.

especie A: **ATG TAT TTT CAT GCA**

especie B: **ATG --- TTC GAC GCA**

especie C: **ATG TGT TT- GAT GCA**

cambio de marco de lectura !!! posible pseudogen.

Transiciones (ti) purina - purina

Transiciones (ti) pirimidina - pirimidina

Transversiones (tv) pur. <-> pyr.

• existen 4 tipos de ti y 8 de tv

• las tasas de sustitución de ti (↔) son generalmente mucho más altas que las de tv (↕)

Alineamientos pareados y búsqueda de homólogos en bases de datos

Los alineamientos pareados son la base de los métodos de búsqueda de secuencias homólogas en bases de datos

• Si dos proteínas o genes se parecen mucho a lo largo de toda su longitud asumimos que se trata de proteínas o genes homólogos, es decir, descendientes de un mismo ancestro común (cenanastro).

• Por ello una de las técnicas más utilizadas para detectar potenciales homólogos en bases de datos de secuencias se basa en la **cuantificación de la similitud entre pares de secuencias** y la determinación de la **significancia estadística** de dicho parecido. Estas magnitudes son las que reportan los estadísticos de **BLAST**.

>gi|715488961|ref|ZF_00669120.1| Translation elongation factor G:Small GTP-binding protein domain [Nitrosomonas eutropha C71]

gi|71486077|gb|EA018626.1| Translation elongation factor G:Small GTP-binding protein domain [Nitrosomonas eutropha C71]

Length=696

Score = 828 bits (2140), Expect = 0.0

Identities = 434/697 (62%), Positives = 541/697 (77%), Gaps = 9/697 (1%)

Query 1 MTRFSLKTRNIGIMAHIDAGKTTTTERVLYTGRIRKIGETHEGASQMDWMAQEQERG 60

Sbjct 1 MSKRNPLEYRNIGIMAHIDAGKTTTTERILFTYGVSHKIGEVHDDGAATMDWMEQEQERG 60

Query 61 XXXXXXXXXXXXN-----DHRINIIDTFGHVDFTVEVERSLRVLDGAVAVLDAQSGVE 113

Sbjct 61 ITITSAAIT W +HRIN+IDTFGHVDFT+EVERSLRVLDGA V + GV+ 120 (... truncado)

Programación dinámica y la generación de alineamientos pareados (globales y locales)

Un **alineamiento local** sólo busca los segmentos con la puntuación más alta. Se usa por ejemplo en el escrutinio de bases de datos de secuencias debido a que la homología entre pares de secuencias frecuentemente existe sólo a nivel de ciertos dominios, pero no a lo largo de toda la secuencia (**estructura modular de proteínas; genes discontinuos intrones-exones; barajado de exones ...**). **BLAST y FASTA** buscan alineamientos locales con alta puntuación (**HSPs** ó high-scoring pairs)

(b)

P13569 1221 EGGNAILENISFSISPGQVRGLLGRGTSGSKSTLLSAFLRL-----NTEGEIQIDGVS 1273

+ ++ +S ++ G+ + L+G +GSGKS +A L +L T GEI DG

P33593 13 QAAQLVHGVSILQGRVRLVGGSGSGKSLTCAATLGILPAGVRQTAGEILLADGKP 70

P13569 1274 WDSITL-----QWRKAFGVIPQKVFIFSGTFRKNLDPYEQWSDQEIWKVADEV 1322

L Q R AF + + + + + K AD+

P33593 71 VSPCALRGIKIATIMQNPRSAFNPL-----HTMHTHARETCLALGKPADDA 116

P13569 1323 GLRSVIEQFP--GKLDVFLVDGGCVLLSEGHKQLMCLARSLVLSKAKILLDEPSAHLDPV 1379

L + IE VL +S G Q M +A +VL ++ ++ DEP+ LD V

P33593 117 TLTAATEAVGLENAARVLKLYPFEMSGGMLQRMMIAMAVLCESPFIITADEPTTDLDDV 174

Alineamiento local óptimo del regulador de conductancia transmembranal de fibrosis cística de humano (1480 residuos, SWISS-PROT acc. P13569) y la proteína transportadora de Ni dependiente de ATP de E. coli (253 residuos, SWISS-PROT acc. P33593).

La matriz de puntuación o ponderación ("scoring matrix") empleada fue **BLOSUM62**, con **costo de gaps afines** de $-(11 + k)$. La puntuación del alineamiento local es de 89, usando el algoritmo de **Smith-Waterman**.

Programación dinámica y la generación de alineamientos pareados (globales y locales)

• Pares de secuencias pueden ser comparadas usando **alineamientos globales y locales**, dependiendo del objetivo de la comparación.

Un **alineamiento global** fuerza el alineamiento de ambas secuencias a lo largo de toda su longitud. Usamos aln. globales cuando estamos seguros de que la homología se extiende a lo largo de todas las secuencias a comparar. Este es el tipo de alineamientos que generan programas de alineamiento múltiple tales como clustal, T-Coffee o muscle.

(a)

P00001 1 MGDVEKGGKKFIMKCSQCHTVEKGGKHKKTGPNLHGLFGRKTGQAPGYSYTAANKN---GI 58

D KG+ +F QC T + K+ GP L G+ GRK G A G++Y+ N N G+

P00090 1 Q-DAARGEAVF----KQCMTCHRADKNMVGPA LGGVGRKAGTAAGFTYSPLNHSGEAGL 56

P00001 59 IWGEDTLMEYLENPKKYIP-----GTKMIFVGIKKKEERADLIAYLKKATNE 105

+W ++ ++ YL +P Y+ TKM F + ++R D+ AYL AT +

P00090 57 VWTQENIIAYLPDFPNAYLKFLTKGQADKATGSTKMTF--KLANDQQRKDVAAAYL--ATLK 114

Alineamiento global óptimo del citocromo C humano (105 residuos, SWISS-PROT acc. P00001) y citocromo C2 de Rhodopseudomonas palustris (114 residuos, SWISS-PROT acc. P00090).

La matriz de puntuación o ponderación ("scoring matrix") empleada fue **BLOSUM62**, con **costo de gaps afines** de $-(11 + k)$. La puntuación del alineamiento global es de 131, usando el algoritmo de **Needleman-Wunsch**.

alineamientos pareados y factores de penalización afines para gaps

• Dado que **un sólo evento mutacional puede insertar o eliminar varios nucleótidos** de una secuencia, un indel largo no debe de ser penalizado mucho más que otro más corto ubicado en la misma región de un gen. De ahí el uso de **factores de penalización afines para gaps** (affine gap penalties or costs), que cobran una penalidad relativamente alta por abrir un gap y una penalidad más baja por cada posición sobre la que se extiende.

• La calidad de un alineamiento depende en gran medida de los **valores de apertura y extensión de gap** elegidos.

penalización de gaps simple (w)

penalización afín de gaps

$w = g + hl$

penalización o costo del gap

longitud del gap

© Pablo Vinuesa 2021, @pvinmex
vinuesa[at]ccg[dot]unam[dot]mx;
http://www.ccg.unam.mx/~vinuesa/

Licencia Creative Commons 4.0, no comercial
Attribution-NonCommercial 4.0 International (CC BY-NC 4.0)
https://creativecommons.org/licenses/by-nc/4.0/

Similitud entre pares de secuencias de AA

- Este diagrama muestra a los aminoácidos agrupados atendiendo a sus características químicas y físicas.
- Desde una perspectiva evolutiva esperamos encontrar más sustituciones entre aas. similares que entre los menos relacionados.
- Estos patrones puede observarse en alineamientos múltiples como el mostrado abajo

Segmento de un aln. múltiple de citocromos C de primates

Similitud entre pares de secuencias de AA

- Las matrices empíricas de sustitución entre AAs no reflejan necesariamente las relaciones químicas entre ellos. Se trata de una definición puramente estadística basada en el análisis de frecuencias empíricas de sustituciones observadas en alineamientos de secs. con un grado de divergencia definido
- Cada score de la matriz representa la tasa de sustitución esperada entre un par de AAs. Por tanto, los scores de los ali-neamientos pareados evaluados con estas matrices reflejan la distancia evolutiva existente entre las secuencias.
- Es importante notar que los scores son evolutivamente simétricos al no conocerse la dirección del cambio evolutivo.

Table 2 - The log odds matrix for BLOSUM 62

Matriz BLOSUM62

Similitud entre pares de secuencias de AA

- Matrices de sustitución de AAs log-odds scores

$$s(a,b) = (c) \log \frac{p_{ab}}{f_a f_b}$$

$s(a,b)$ = score del par a, b

Matriz BLOSUM62

p_{ab} = verosimilitud de la hipótesis a testar; frecuencia esperada o diana, probabilidad con la que esperamos encontrar a y b apareados en un alineamiento múltiple

$f_a f_b$ = verosimilitud de la hipótesis nula; frecuencia de fondo, probabilidad con la que esperamos encontrar a y b en cualquier proteína. Refleja su abundancia o frecuencia

c = Factor de escalamiento usado para multiplicar los lod scores (números reales) antes de ser redondeados a números enteros, tal y como se observa en la matriz. Los valores enteros redondeados resultantes se conocen como "raw scores".

Estadísticos de Karlin-Altschul de similitud entre secuencias: frecuencias diana, lambda y entropía relativa

Los atributos más importantes de una matriz de sustitución son sus frecuencias esperadas o diana implícitas para cada par de aa en sus respectivos scores crudos. Estas frecuencias esperadas representan el modelo evolutivo subyacente.

Los scores que han sido re-escalados y redondeados (scores representados en la matriz) son los scores crudos s_{ab} . Para convertirlos a un score normalizado (log-odd score original) tenemos que multiplicarlos por λ , una constante específica para cada matriz. λ es aprox. igual al inverso del factor de escalamiento (c).

$$s(a,b) = \frac{1}{\lambda} \log \frac{p_{ab}}{f_a f_b} \quad p_{ab} = f_a f_b e^{\lambda s_{ab}} = \text{score normalizado}$$

por tanto, para despejar λ necesitamos $f_a f_b$ y encontrar el valor de λ para el que la suma de las frecuencias diana implícitas valga 1.

$$\sum_{a=1}^n \sum_{b=1}^n p_{ab} = \sum_{a=1}^n \sum_{b=1}^n f_a f_b e^{\lambda s_{ab}} = 1$$

Una vez calculada λ , se usa para calcular el valor de expectación (E) de cada HSP (High Scoring Pair) en el reporte de una búsqueda BLAST

Dado que las $f_a f_b$ de los residuos de algunas proteínas difieren mucho de las frecuencias de residuos empleadas para calcular las matrices PAM y BLOSUM, versiones recientes de BLASTP y PSI-BLAST incorporan una "composition-based λ " que es "hit-específica"

Tema 2: Alineamientos pareados y búsqueda de homólogos en bases de datos mediante BLAST

Estadísticos de Karlin-Altschul para alineamientos locales

Karlin, S., and Altschul, S. F. 1990. Methods for assessing the statistical significance of molecular sequence features by using general scoring schemes. Proc Natl Acad Sci U S A 87: 2264-268.

$$E = kmne^{-\lambda S}$$

Esta ecuación indica que el **número de alineamientos esperados por azar (E)** durante una búsqueda de similitud en una base de datos de secuencias está en función de: el tamaño del espacio de búsqueda (**m, n**), el **score normalizado (λS)** del HSP y una constante de valor pequeño (**k**)

E Describe el ruido de fondo por azar presente en matches de dos secs.

m = número de símbolos en la secuencia problema
n = número de símbolos en la base de datos
k ≈ 0.1 constante de ajuste para considerar HSPs altamente correlacionados

Introducción a la filoinformática – pan-genómica y filogenómica. Diplomado en Bioinformática UAS, Sinaloa, México, Octubre 2021

BLAST: Basic Local Alignment Search Tool

BLAST consta de una familia de programas. Los 5 ppales son:

BLASTN (nt-nt), BLASTP (p-p), BLASTX (translated nt-p),
TBLASTN (p-translated nt), usado en mapeo de prots contra DNA genómico
TBLASTX (translated nt - translated nt) usado en la predicción de genes

y variantes de BLASTP como PSI- y PHI-BLAST

NCBI - BLAST

About

Getting started

Help

FAQs

More info

NAR 2014

NCBI Handbook

The Statistics of Sequence Similarity Scores

Software

Downloads

Developer info

Other resources

References

NCBI Contributors

Meeting list

Contact us

The Basic Local Alignment Search Tool (BLAST) finds regions of local similarity between sequences. The program compares nucleotide or protein sequences to sequence databases and calculates the statistical significance of matches. BLAST can be used to infer functional and evolutionary relationships between sequences as well as to help identify members of gene families.

New BLAST beta

Try it at: <https://ncbi.nlm.nih.gov/blast/beta>

Nucleotide	Protein
<ul style="list-style-type: none">Quickly search for highly similar sequences (megablast)Quickly search for divergent sequences (discontiguous megablast)Nucleotide-nucleotide BLAST (blastn)Search for short, nearly exact matches (blastl)Search trace archives with megablast or discontiguous megablast	<ul style="list-style-type: none">Protein-protein BLAST (blastp)Position-specific iterated and pattern-motif iterated BLAST (PPI and PHI-BLAST)Search for short, nearly exact matches (blastl)Search the conserved domain database (blastc)Protein homology by domain architecture (blastd)
Translated	Genomes
<ul style="list-style-type: none">Translated query vs. protein database (blastx)Protein query vs. translated database (tblastn)Translated query vs. translated database (tblastx)	<ul style="list-style-type: none">Human, mouse, rat, chimp, cow, pig, dog, sheep, catChicken, puffer fish, zebrafishPls, horses, bees, other insectsMicrobes, environmental samplesPlants, nematodesFungi, protozoa, other eukaryotes
Special	Meta
<ul style="list-style-type: none">Search for gene expression data (GEO BLAST)Align two sequences (BL2seq)Screen for vector contamination (VecScreen)Transmembrane BLAST (tblastm)SNP BLAST	<ul style="list-style-type: none">Retrieve results

BLAST: Basic Local Alignment Search Tool

• Anatomía de un reporte de NCBI-BLAST estándar

BLASTP 2.2.13 [Nov-27-2005]

1

References:

Altschul, Stephen F., Thomas L. Madden, Alejandro A. Schaffer, Jinghui Zhang, Zheng Zhang, Webb Miller, and David J. Lipman (1990), "Gapped BLAST and PSI-BLAST: a new generation of protein database search programs", Nucleic Acids Res. 25:3389-3402.

RSD: 1141782136-12667-92041342765.BLASTQ4

Database: All non-redundant GenBank CDS translations+PDB+SwissProt+PIR+DRF excluding environmental samples 3,420,754 sequences; 1,167,289,757 total letters

If you have any problems or questions with the results of this search please refer to the [BLAST FAQ](#) [TAXONOMY reports](#)

Query= human_myoglobin

Length=154

Distribution of 500 Blast Hits on the Query Sequence

Mouse over to see the define, click to show alignments

Color key for alignment scores

<40	40-50	50-60	60-70	70-80	80-90	90-100	100-110	110-120	120-130	130-140	140-150	>=200
-----	-------	-------	-------	-------	-------	--------	---------	---------	---------	---------	---------	-------

Query

1.- Encabezado. Indica el programa de BLAST y su versión, con la fecha

Request ID

Indica la BD sobre la que se hizo la búsqueda, junto con el no. de secs contenida en ella y el no. de caracteres

Indica cual fue la query y su longitud

2.- Resumen gráfico de distribución de hits con respecto a la query.

escala de color que indica el score de los HSPs

Las barras indican la distribución de los HSPs (coordenadas) con respecto a la secuencia problema (query), indicando en una escala de color el score de los alns. medidos en bits

BLAST: Basic Local Alignment Search Tool

• Anatomía de un reporte de NCBI-BLAST estándar

3. Resúmenes de 1 linea. Indican el nombre de la sec. junto con el score más alto y E value más bajo encontrado para un HSP o grupo de HSPs

Related Structures

Sequences producing significant alignments:	Score (Bits)	E Value
gi 4885477 ref NP_005359.1 myoglobin [Homo sapiens] >gi 4495...	316	6e-86
gi 62511907 gb AA084516.1 myoglobin transcript variant 1 [Homo]	315	1e-85
gi 3868721 gb AA059595.1 myoglobin	315	1e-85
gi 229361 ref U11659B myoglobin	313	4e-85
gi 127683 sp P02145 MYG_PANTR Myoglobin	312	9e-85
gi 51317414 sp P62735 MYG_HYLSY Myoglobin >gi 51317413 sp P62734	311	1e-84
gi 127656 sp P02147 MYG_GORBB Myoglobin	311	2e-84
gi 229360 ref U11658A myoglobin	311	2e-84
gi 55728442 emb CAH90965.1 hypothetical protein [Pongo pygmaeus]	310	5e-84
gi 2306391 pdb 2M91 Myoglobin Mutant With Lys 45 Replaced By...	308	6e-84
gi 127683 sp P02148 MYG_PONPY Myoglobin >gi 229570 ref U1761377A	308	2e-83
gi 62901707 sp P68086 MYG_ERYPA Myoglobin >gi 62901706 sp P68...	300	4e-81

Gene Info

Structures

© Pablo Vinuesa 2021, @pvinmex
vinuesa[at]ccg[dot]unam[dot]mx;
<http://www.ccg.unam.mx/~vinuesa/>

Licencia Creative Commons 4.0, no comercial
Attribution-NonCommercial 4.0 International (CC BY-NC 4.0)
<https://creativecommons.org/licenses/by-nc/4.0/>

BLAST: Basic Local Alignment Search Tool

Anatomía de un reporte de NCBI-BLAST estándar

4. **Alineamientos.** Representan la parte más voluminosa del reporte. Además de la información estadística, indica las coordenadas de inicio y fin de las secuencias query y subject. Si la búsqueda involucra secuencias de DNA, también se indica direccionalidad de las hebras Q/S (plus/plus; plus/minus).

```
>gi|47523546|ref|NP_999401.1| myoglobin [Sus scrofa]
gi|127688|sp|P02189|MYG_PTG Myoglobin
gi|164547|gb|AAA31073.1| myoglobin
Length=154      normalized score
Score = 296 bits (758), Expect = 5e-80
Identities = 144/154 (93%), Positives = 148/154 (96%), Gaps = 0/154 (0%)

Query 1      MGLSDGEWQLVLNVWGKVEADIPGHGQEVLRIRLFKGGHPETLEKFDKFKHLKSEDEMKASE 60
Sbjct 1      MGLSDGEWQLVLNVWGKVEAD+ GHGQEVLRIRLFKGGHPETLEKFDKFKHLKSEDEMKASE 60
MGLSDGEWQLVLNVWGKVEADVAGHGQEVLRIRLFKGGHPETLEKFDKFKHLKSEDEMKASE 60

Query 61     DLKKHGATVLTALGGILKKKGHHEABIKPLAQSHATKKKIPVKYLEFISECTIIQVLOSKE 120
Sbjct 61     DLKKHG TVLTALGGILKKKGHHEAB+ PLAQSHATKKKIPVKYLEFISE IIQVLOSKE 120
DLKKHGNTVLTALGGILKKKGHHEABLTPLAQSHATKKKIPVKYLEFISEATIIQVLOSKE 120

Query 121    PGDFGADAQGAMNKALELFRKDMASNYKELGFQG 154
Sbjct 121    PGDFGADAQGAM+KALELFR DMA+ YKELGFQG 154
PGDFGADAQGAMSKALELFRNDMAAKYKELGFQG 154
```



Centro de Ciencias Genómicas

Genómica Evolutiva I

LCG-UNAM,

Semestre 2019-1

Pablo Vinuesa (vinuesa@ccg.unam.mx)

Centro de Ciencias Genómicas UNAM

<http://www.ccg.unam.mx/~vinuesa/>



Mini-tutorial de uso de [BLAST y] BLAST+ desde la línea de comandos:

1. Generación de bases de datos (indexadas) mediante [formatdb y] makeblastdb
2. Interrogación de bases de datos mediante [blastall -p [blastn|blastp|blastx|tblastn|tblastx] y] blastn, blastp, blastx, delta-blast ...
3. Recuperación de secuencias de una base de datos usando Id's y fastacmd o blastdbcmd

Documentación de BLAST+ en NCBI

<http://www.ncbi.nlm.nih.gov/books/NBK1762/>

<http://www.ncbi.nlm.nih.gov/books/NBK52640/>

<http://www.ncbi.nlm.nih.gov/books/NBK279690/>

FORMATEO DE ARCHIVOS FASTA PARA GENERAR BASES DE DATOS INTERROGABLES CON BLAST

- BLAST usa **bases de datos indexadas** para acelerar la operación de búsqueda.
- Existen diversas bases de datos pre-compiladas y formateadas. La más general y extensa es la “nr” o no-redundante. Hay muchas más como: est, wgs, pat, pdb, microbial genomes o env_nt.
- Tíen es posible generar bases de datos propias usando el programa **formatdb** o **makeblastdb**. Descárgalo desde <ftp://ftp.ncbi.nih.gov/blast/> junto con los demás binarios de la suite de programas BLAST+. [en ubuntu: apt-get install ncbi-blast+ (blast2 es legacy-blast)]
- Para generar una base de datos se utilizan secuencias en formato FASTA, y con una **sintaxis de identificador NCBI canónica**. Por ejemplo:

```
lcl|integer
lcl|string
gnl|yourDB|ID
```

estos son los formatos de las cabeceras FASTA para generar bases de datos de secuencias localmente. Puedes ver más ejemplos aquí:

http://ncbi.github.io/cxx-toolkit/pages/ch_demo#ch_demo.id1_fetch.html_ref_fasta

Este **identificador es esencial para un correcto indexado de la BD** y para así poder, por ejemplo, recuperar secuencias de la BD usando listas de identificadores.

Introducción a BLAST+ desde la línea de comandos

REFERENCIAS CLAVES:

1: Boratyn GM, Camacho C, Cooper PS, Coulouris G, Fong A, Ma N, Madden TL, Matten WT, McGinnis SD, Merezuk Y, Raytselis Y, Sayers EW, Tao T, Ye J, Zaretskaya I. BLAST: a more efficient report with usability improvements. Nucleic Acids Res. 2013 Jul;41(Web Server issue):W29-33. doi: 10.1093/nar/gkt282. Epub 2013 Apr 22. PubMed PMID: 23609542; PubMed Central PMCID: PMC3692093.

2: Camacho C, Coulouris G, Avagyan V, Ma N, Papadopoulos J, Bealer K, Madden TL. BLAST+: architecture and applications. BMC Bioinformatics. 2009 Dec 15;10:421. doi: 10.1186/1471-2105-10-421. PubMed PMID: 20003500; PubMed Central PMCID: PMC2803857.

Para correr un programa de la suite BLAST+ necesitamos esencialmente 2 cosas:

1. Una base de datos a interrogar, adecuadamente formateada
2. Una o más secuencias problema con las que buscaremos homólogos en la base de datos llamando a los programas adecuados en función del tipo de secuencia problema (DNA o proteína) y de la base de datos.

Ejemplos de uso de programas de la suite de programas BLAST+

1) formateo de la base de datos

`makeblastdb -in sequences4blastdb.fna -dbtype nucl -parse_seqids`

2) ejecutamos una búsqueda con `blastn` sobre la base de datos recién formateada

`blastn -query query_seqs.fas -db sequences4blastdb.fna -out 16S_out.tab -outfmt 6 \ -max_target_seqs 1`

3) recuperamos los hits usando `blastdbcmd`

`blastdbcmd -db sequences4blastdb.fna -entry my_hits.list`

Introducción a BLAST+ desde la línea de comandos

Ayuda desde la línea de comandos:

1. Ayuda en formato condensado:

`Programa -h` (por ejemplo: `blastn -h`)

2. Ayuda detallada

`Programa -help` (por ejemplo: `blastp -h`)

Conviene revisar además el [BLAST Command Line Applications User Manual](#) en: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/books/NBK1763/>

Sigue un resumen de algunos comandos básicos y sus opciones, comparando el “blast viejo o legacy blast” con blast+ (actual)

BLAST	BLAST+	Descripción
<code>formatdb</code>	<code>makeblastdb</code>	
<code>-i</code>	<code>-in</code>	Archivo de entrada con secuencias
<code>-p T/F</code>	<code>-dbtype prot/nucl</code>	Mol type
<code>-o T</code>	<code>-parse_seqids</code>	Parsea e indexa seq IDs
<code>-n</code>	<code>-out</code>	Nombre de base para archivos de salida

BLAST+ - el nuevo BLAST escrito en C++

Continuación (ver `blast[npx...] -h` para despliegue de opciones

BLAST	BLAST+	Descripción
<code>blastall</code>	<code>blastn, blastp, ...</code>	
<code>-p</code>	No existe	<code>blastn, blastp, blastx, tblastn, ...</code>
<code>-i</code>	<code>-query</code>	Archivo de entrada
<code>-d</code>	<code>-db</code>	Base de datos de blast
<code>-o</code>	<code>-out</code>	Nobre de archivos de salida
<code>-m</code>	<code>-outfmt</code>	Formato salida; TAB: 6 == m 8
<code>-e</code>	<code>-eval</code>	Punto de corte para valor de Expectancia
<code>-v</code>	<code>-num_descriptions</code>	Máximo número de descripciones - hits
<code>-b</code>	<code>-num_alignments</code>	Número máximo de alineamientos
<code>-a</code>	<code>-num_threads</code>	No. de cores a usar
	<code>-max_target_seqs</code>	No. max. de secuencias y descripciones
<code>-F F</code>	<code>-dust no -seg no</code>	Deshabilitar filtrado de regiones de baja complejidad; DNA:dust AA:seg

BLAST+ - el nuevo BLAST escrito en C++

BLAST	BLAST+	Descripción
<code>fastacmd</code>	<code>blastdbcmd</code>	
<code>-d</code>	<code>-db</code>	Base de datos de blast
<code>-s</code>	<code>-entry</code>	Cadena de búsqueda
<code>-D 1</code>	<code>-entry all</code>	DB dump en formato FASTA

Ejemplos de uso de programas de la suite de programas BLAST+

1) formateo de la base de datos

`makeblastdb -in sequences4blastdb.fna -dbtype nucl -parse_seqids`

2) ejecutamos una búsqueda con `blastn` sobre la base de datos recién formateada

`blastn -query query_seqs.fas -db sequences4blastdb.fna -out 16S_out.tab -outfmt 6 \ -max_target_seqs 1`

3) recuperamos los hits usando `blastdbcmd`

`blastdbcmd -db sequences4blastdb.fna -entry my_hits.list`

Ya es hora de hacer unos ejercicios con datos reales...

Tema 2: Alineamientos pareados y búsqueda de homólogos en bases de datos mediante BLAST

Ejercicios: formateo de bases de datos de nt y aa con blastdb y búsquedas locales con blastall

- I. Formateo de base de datos de secuencias 16S de *Mycobacterium* spp. y búsqueda en ella de homólogos mediante blastn
 - 1) Descargar el archivo [16S_4blastN.tgz](#) de la página del curso
 - 2) Descomprimirlo y abrir el tarro con: **tar -xvzf 16S_4blastN.tgz**
 - 3) Construiremos la base de datos con las secuencias disponibles en el archivo 16S_seqs4_blastDB.fna. Primero que nada averigüen:
 - 3.1 ¿cuántas secuencias tiene; cuántas especies representa?
 - 3.2 ¿qué información contienen los identificadores (el *fasta header*) ?
 - 3.3 ¿es su formato adecuado para un indexado correcto?Usa la línea de comandos para dar respuesta a estas preguntas
 - 1) ¿Qué línea de comando usarías para un generar una base de datos con el archivo 16S_seqs4_blastDB.fna para que esté indexado?
 - 1) ¿Cómo clasificarías las secuencias contenidas en el archivo 16S_problema.fna ?
 - 2) Recupera los 10 hits más próximos a cada secuencia problema de la base de datos para su posterior alineamiento; filtra aquellos hits con $\geq 98.5\%$ de identidad

Introducción a la filoinformática – pan-genómica y filogenómica. Diplomado en Bioinformática UAS, Sinaloa, México, Octubre 2021

Ejercicios: continuación

- II. Formateo de base de datos de secuencias de integrones bacterianos y descubrimiento y anotación de genes (cassettes) amplificados de cepas de *E. coli* recuperadas por Jazmín Madrigal del río Apatlaco, Mor. México.
 - 1) Descargar el archivo [gene_discovery_and_annotation_using_blastx.tgz](#) de la página
 - 2) Descomprimirlo y abrir el tarro con:
tar -xvzf gene_discovery_and_annotation_using_blastx.tgz
 - 1) Construiremos la base de datos con las secuencias disponibles en el archivo integron_cassettes4blastdb.faa. Primero que nada averigüen:
 - 3.1 ¿cuántas secuencias tiene; cuántas especies representa?
 - 3.2 ¿qué información contienen los identificadores (el *fasta header*) ?
 - 3.3 ¿es su formato adecuado para un indexado correcto?Usa la línea de comandos (shell) para dar respuesta a estas preguntas
 - 1) ¿Qué comando usarías para un generar una base de datos con el archivo *4blastdb.faa para que esté indexado?
 - 1) ¿Qué comandos usarías para identificar y anotar los genes que pudieran estar codificados en las secuencias contenidas en el archivo 3cass_amplicons.fna?
 - 6) Recupera los 10 hits más próximos a cada secuencia problema de la base de datos para su posterior alineamiento.