

Entrega 3: Ortología, Filogenia y Análisis Matemático del gen *lacZ* (β -galactosidasa, GH2)

Proyecto de Bioinformática

Tomás Gonzalez

Sofía Cabezas

Santiago Berty

3 de noviembre de 2025

Resumen

Se analizaron ortólogos de *lacZ* (β -galactosidasa; familia GH2) partiendo de la secuencia de *Escherichia coli*. El conjunto de secuencias se filtró por longitud (600 aa a 1300 aa) y calidad ($\leq 20\%$ residuos ambiguos), reteniéndose 113 secuencias. Se construyó un alineamiento múltiple con MAFFT y se recortó automáticamente con trimAl para eliminar regiones poco informativas. La filogenia se infirió con IQ-TREE ≈ 2 , seleccionando el mejor modelo de sustitución (MFP), con soportes SH-aLRT e *ultrafast bootstrap* de 1000 réplicas. Se utilizó como outgroup una β -galactosidasa GH2 de Bacillales para enraizar el árbol. Los clados principales recuperados son coherentes con la taxonomía bacteriana, destacando la conservación funcional de *lacZ* en bacterias heterótrofas.

1. Introducción

El gen *lacZ* codifica una β -galactosidasa (GH2) ampliamente distribuida en bacterias, responsable de la hidrólisis de β -D-galactósidos. Estructuralmente, las GH2 suelen presentar un dominio central tipo barril TIM (β/α)₈ y motivos catalíticos conservados. En este trabajo se evalúa la ortología y la historia evolutiva de *lacZ* mediante la construcción de un alineamiento múltiple de ortólogos y la inferencia filogenética por máxima verosimilitud (ML) (Emms y Kelly, 2019; Page y Holmes, 1998).

Alineamiento y recorte. Se generó un alineamiento con MAFFT (opción `-auto`) y se aplicó trimAl para remover columnas con señal filogenética pobre.

Filogenia. El árbol ML se reconstruyó con IQ-TREE 2, activando *ModelFinder* (MFP) para seleccionar el mejor modelo según BIC, y calculando soportes SH-aLRT = 1000 y UFBoot = 1000. El outgroup se fijó con `-o Bacillales_betagalC_outgroup`. El modelo óptimo reportado fue **BLOSUM62+F+R4**. Los archivos de salida principales incluyen `lacZ_tree.plusOG.treefile` (Newick) y el PDF con el árbol (Nguyen, Schmidt, von Haeseler, y Minh, 2015; Kalyaanamoorthy, Minh, Wong, von Haeseler, y Jermiin, 2017).

2. Análisis matemático y modelo estadístico (IQ-TREE)

IQ-TREE aplica el principio de **máxima verosimilitud (ML)** para estimar la topología T y los parámetros θ que maximizan la probabilidad de observar el alineamiento D bajo un modelo evolutivo M :

$$\ln L(T, M, \theta | D) = \sum_{i=1}^n \ln P(D_i | T, M, \theta)$$

donde D_i representa la columna i del alineamiento. El algoritmo de Felsenstein calcula $P(D_i|T, M, \theta)$ integrando sobre los posibles estados internos de los nodos del árbol (Felsenstein, 1981).

Selección del modelo. IQ-TREE prueba decenas de modelos de sustitución y selecciona el que optimiza la verosimilitud penalizada según el **criterio de información bayesiano (BIC)**:

$$BIC = -2 \ln L + k \ln n$$

donde k es el número de parámetros y n el número de sitios. El modelo elegido (**BLOSUM62+F+R4**) incluye:

- una matriz empírica BLOSUM62 que representa las tasas relativas de sustitución entre aminoácidos;
- corrección por frecuencias observadas (+F);
- heterogeneidad de tasas entre sitios con distribución gamma discreta de cuatro categorías (+R4).

Esta selección automática de modelo se realiza mediante **ModelFinder** (Kalyaanamoorthy y cols., 2017).

Sopores estadísticos. IQ-TREE calcula:

- **UFBoot2 (Ultrafast Bootstrap):** re-muestrea el alineamiento 1000 veces y calcula la frecuencia con que cada clado aparece en las réplicas, estimando su confiabilidad.
- **SH-aLRT (Approximate Likelihood Ratio Test):** compara la verosimilitud del nodo frente a topologías alternativas, proporcionando un soporte complementario al bootstrap.

El uso conjunto de SH-aLRT y UFBoot2 proporciona un soporte robusto y eficiente, interpretado como significativo cuando ambos valores superan 80–90 % (Nguyen y cols., 2015).

3. Resultados e Interpretación

La topología ML de *lacZ* muestra:

- Un clado principal que agrupa *Enterobacteriales* (*E. coli*, *Salmonella*, *Klebsiella*), con altos valores de soporte, coherente con las relaciones taxonómicas conocidas.
- Subclados diferenciados para *Gammaproteobacteria* y *Betaproteobacteria*, lo que sugiere divergencia evolutiva acorde con la filogenia de especies.
- El outgroup de *Bacillales* se posiciona externamente, enraizando el árbol y confirmado su utilidad para orientar la polaridad de los caracteres.

En conjunto, el árbol respalda que *lacZ* es un gen ubicuo y conservado en bacterias heterótrofas, con divergencia estructural moderada dentro de la familia GH2.

4. Preguntas Teóricas

(i) **Diferencia entre ortólogos y parálogos.** **Ortólogos** son genes homólogos en distintas especies que se originan por *especiación* y tienden a conservar función. **Parálogos**

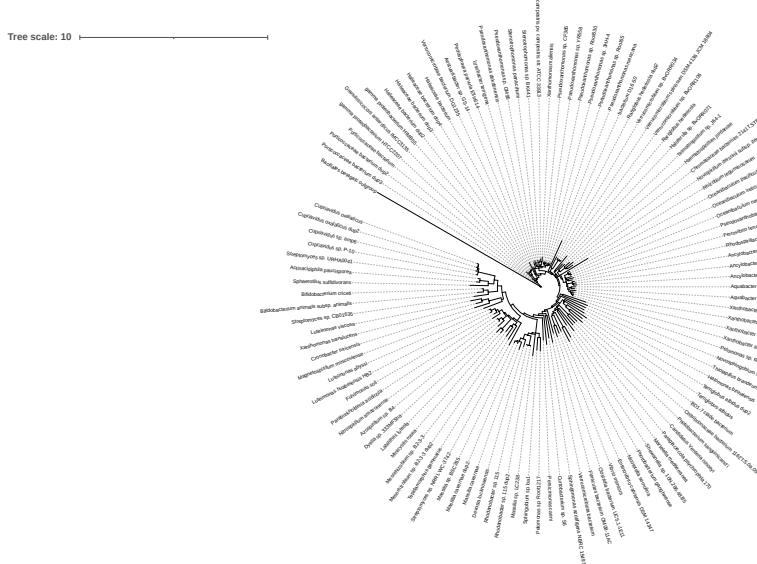


Figura 1: **Árbol ML de ortólogos de *lacZ*** (β -galactosidasa, GH2). Modelo: BLOSUM62+F+R4; soportes: SH-aLRT=1000 y UFBoot=1000. Outgroup: *Bacillales_beta galc_outgroup*.

son homólogos dentro de un mismo genoma que surgen por *duplicación*, pudiendo divergir funcionalmente (Page y Holmes, 1998; Emms y Kelly, 2019).

(ii) **¿Por qué incluir un outgroup? ¿Cuándo se debe usar?** El **outgroup** permite *enraizar* el árbol, definiendo la dirección evolutiva. Se usa cuando se dispone de un linaje externo cercano pero no perteneciente al ingroup, lo que permite distinguir estados ancestrales de derivados.

(iii) **Enfoque frecuentista vs bayesiano en filogenia.** En el enfoque **frecuentista** (ML), se estiman los parámetros y topología que maximizan la verosimilitud, y la confianza se evalúa mediante técnicas de remuestreo (*bootstrap*). El enfoque **bayesiano** infiere una *distribución posterior* sobre árboles y parámetros combinando la verosimilitud con distribuciones previas (*priors*). Los soportes se interpretan como probabilidades a posteriori. Ambos enfoques pueden coincidir, pero el bayesiano tiende a integrar mejor la incertidumbre y la heterogeneidad de modelos.

5. Conclusiones

El análisis de ortólogos de *lacZ* (β -galactosidasa, GH2) evidencia coherencia filogenética con los principales linajes bacterianos. El modelo BLOSUM62+F+R4 explica adecuadamente la heterogeneidad de sustituciones y refuerza la conservación funcional del gen. El outgroup de *Bacillales* permite enraizar correctamente el árbol, confirmando que la evolución de *lacZ* sigue la divergencia esperada entre bacterias Gram negativas y positivas.

Referencias

- Emms, D. M., y Kelly, S. (2019). Orthofinder: Phylogenetic orthology inference for comparative genomics. *Genome Biology*, 20(1), 238. doi: 10.1186/s13059-019-1832-y
- Felsenstein, J. (1981). Evolutionary trees from dna sequences: A maximum likelihood approach. *Journal of Molecular Evolution*, 17(6), 368–376. doi: 10.1007/BF01734359
- Kalyaanamoorthy, S., Minh, B. Q., Wong, T. K. F., von Haeseler, A., y Jermiin, L. S. (2017). Modelfinder: Fast model selection for accurate phylogenetic estimates. *Nature Methods*, 14(6), 587–589. doi: 10.1038/nmeth.4285
- Nguyen, L.-T., Schmidt, H. A., von Haeseler, A., y Minh, B. Q. (2015). Iq-tree: A fast and effective stochastic algorithm for estimating maximum-likelihood phylogenies. *Molecular Biology and Evolution*, 32(1), 268–274. doi: 10.1093/molbev/msu300
- Page, R. D. M., y Holmes, E. C. (1998). *Molecular evolution: A phylogenetic approach*. Oxford, UK: Blackwell Science.