



### UNIVERSIDAD DE LA REPÚBLICA URUGUAY

# Escuela Regional de Ecología Microbiana de Sistemas Acuáticos Edición 2023

Grupo de Ecología Microbiana de Sistemas Acuáticos, Centro Universitario Regional del Este, Universidad de la República

# Bioinformática aplicada al análisis de datos de metabarcoding de ADN ambiental

Teórico 3

6 de diciembre 2023

Docentes: Paula Huber, Daiana Mir, Luciana Griffero, Cecilia Alonso, Juan Zanetti, Emiliano Pereira

- Anotación taxonómica
- Normalización y distancias

- Anotación taxonómica
- Normalización y distancias

#### Taxonomía

La taxonomía: clasificación ordenada y jerárquica.



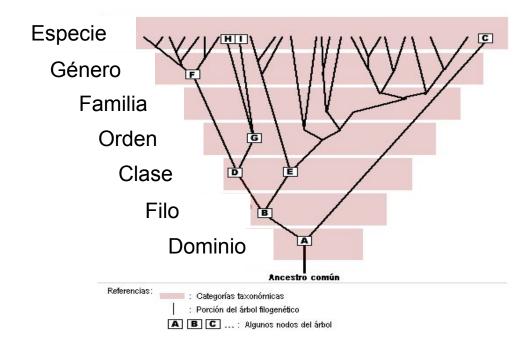
En función de las relaciones de parentesco entre organismos (mayoritariamente).



Necesidad de nombrar, ordenar y encontrar patrones para entender la realidad.



Categorías taxonómicas



#### Categorías taxonómicas

Canis Iupus

Canis

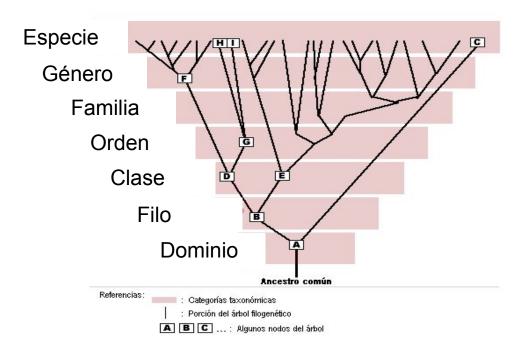
Canidae

Carnivora

Mammalia

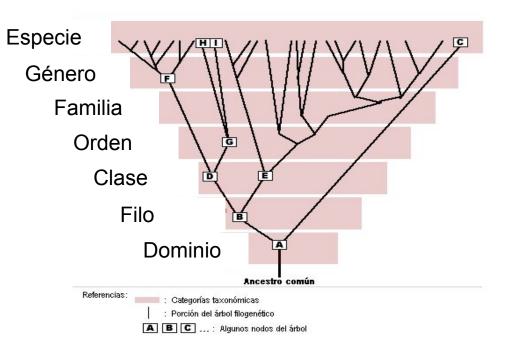
Chordata

Eukarya



#### Categorías taxonómicas

Escherichia coli
Escherichia
Enterobacteriaceae
Enterobacterales
Gammaproteobacteria
Proteobacteria
Bacteria



Reconocimiento de unidades taxonómicas: ¿Qué es una especie?

#### Especie biológica:

"Grupos de poblaciones naturales actual o potencialmente capaces de entrecruzamiento que se encuentran aisladas reproductivamente de otros grupos similares"

#### Especie biológica:

"Grupos de poblaciones naturales actual o potencialmente capaces de entrecruzamiento que se encuentran aisladas reproductivamente de otros grupos similares"



Basado en la reproducción sexual

#### Especie biológica:

"Grupos de poblaciones naturales actual o potencialmente capaces de entrecruzamiento que se encuentran aisladas reproductivamente de otros grupos similares"



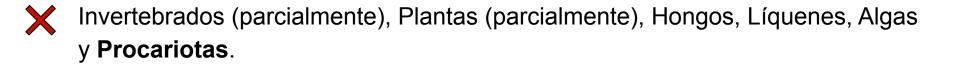
No es universal

#### Especie biológica:

"Grupos de poblaciones naturales actual o potencialmente capaces de entrecruzamiento que se encuentran aisladas reproductivamente de otros grupos similares"





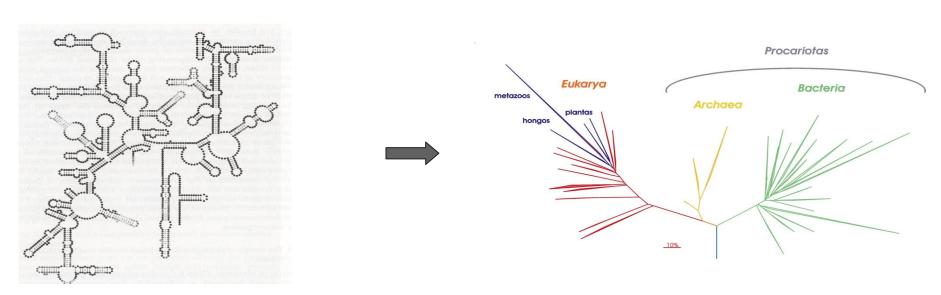


1. Agamospecies	12. Hennigian
2. Biological	13. Internodal
3. Cohesion	<ol><li>14. Morphological</li></ol>
4. Cladistic	15. Non-dimensional
5. Composite	16. Phenetic
6. Ecological	17. Polythetic
7. Evolutionary Significant Unit	18. Phylogenetic
8. Evolutionary	19. Recognition
9. Genealogical Concordance	20. Successional
10. Genotypic Cluster Definition	21. Genetic
11. Reproductive competition	22. Taxonomic

- Conceptos más aplicados a procariotas
- 1. **Concepto de especie evolutiva**: Linaje poblacional de antecesores descendientes que mantienen su identidad de otros linajes y tienen su propia tendencia evolutiva y destino histórico.
- Concepto filogenético de especie: Grupo irreductible de organismos, diagnósticamente distinguibles de otros grupo semejantes y dentro del cual existe un patrón parental de ascendencia y descendencia.
- Concepto fenético de especie: una especie es un grupo de organismos que son fenotípicamente similares y que parecen diferentes de otros grupos de organismos.

#### Conceptos más aplicados a procariotas

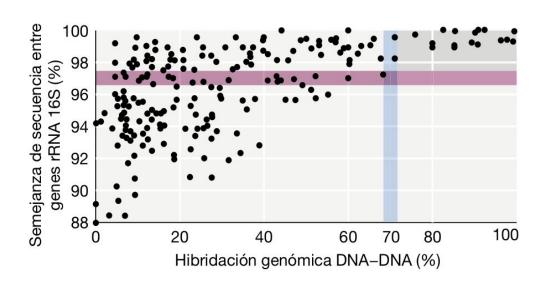
- Concepto de especie evolutiva: Linaje poblacional de antecesores –
  descendientes que mantiene su identidad de otros linajes y tiene su propia
  tendencia evolutiva y destino histórico.
- Concepto filogenético de especie: Grupo irreductible de organismos, diagnósticamente distinguibles de otros grupo semejantes y dentro del cual existe un patrón parental de ascendencia y descendencia.
- 3. Concepto fenético de especie: una especie es un grupo de organismos que son fenotípicamente similares y que parecen diferentes de otros grupos de organismos.



El RNAr 16S se ha convertido en la molécula de referencia para:

- · Reconstruir la genealogía
- · Construir el sistema de clasificación
- Identificar diversidad ambiental

En general dos organismos con >97% identidad pertenecen a especies distintas Lo contrario no es cierto!!!

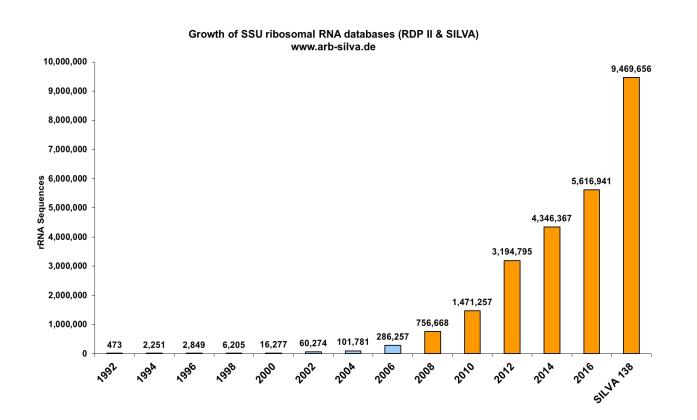


El gen para ARNr 16S NO tiene poder de discriminar perfectamente entre especies

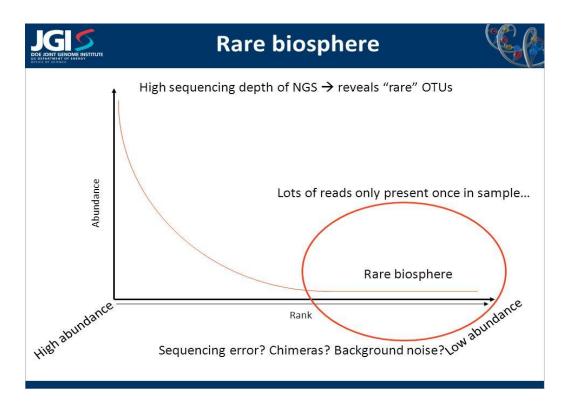
Table 1   Taxonomic thresholds of bacteria and archaea*						
	Genus	Family	Order	Class	Phylum	
Number of taxa	568	201	85	39	23	
Median sequence identity	96.4% (96.2, 96.55)	92.25% (91.65, 92.9)	89.2% (88.25, 90.1)	86.35% (84.7, 87.95)	83.68% (81.6, 85.93)	
Minimum sequence identity	94.8% (94.55, 95.05)	87.65% (86.8, 88.4)	83.55% (82.25, 84.8)	80.38% (78.55, 82.5)	77.43% (74.95, 79.9)	
Threshold sequence identity	94.5%	86.5%	82.0%	78.5%	75.0%	

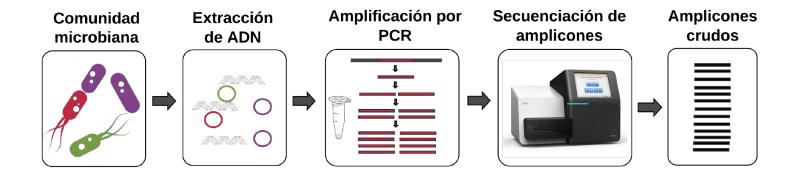
Otros genes con información filogenética (diferenciar especies estrechamente emparentadas):

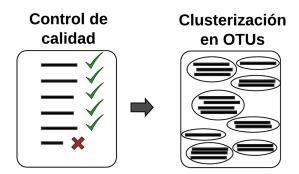
- RecA, que codifica una proteína recombinasa
- . gyrB, que codifica una girasa del DNA



Secuenciación masiva



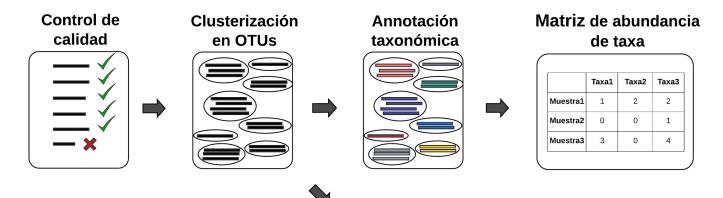






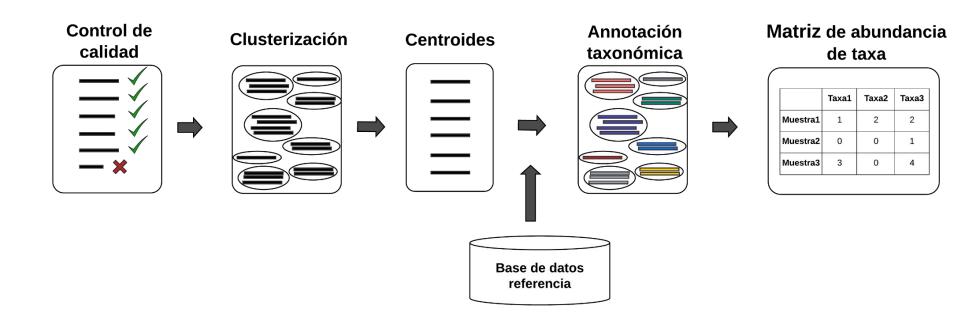
# Matriz de abundancia de OTUs

	OTU1	OTU2	отиз
Muestra1	1	2	2
Muestra2	0	0	1
Muestra3	3	0	4

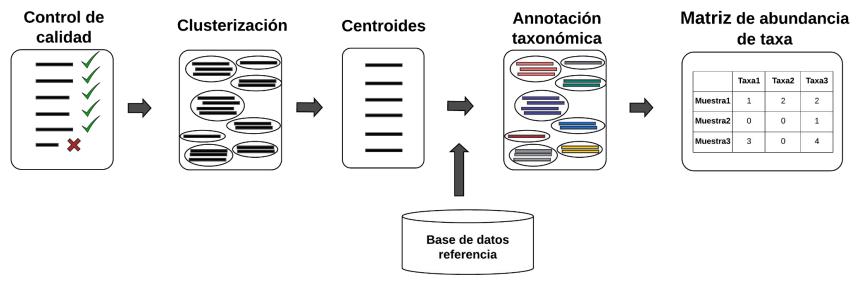


# Matriz de abundancia de OTUs

	OTU1	OTU2	OTU3
Muestra1	1	2	2
Muestra2	0	0	1
Muestra3	3	0	4



Comparación de centroides vs. secuencias referencia (con taxonomía conocida).



Ej., Silva o Greengenes

Base de datos referencia



Comunmente, las anotaciones taxonómicas (ej., SILVA y Greengenes) son predicciones obtenidas mediante análisis computacionales y manuales, basadas en reconstrucciones filogenéticas.

#### **Herramientas:**

- BLAST (SILVAngs)
- VSEARCH
- Clasificador de Bayes Ingenuo (Naive Bayes Classifiers (NBC))

• BLAST (SILVAngs)

#### BLAST (SILVAngs)

Un ejemplo de aplicación de BLAST para la anotación taxonómica es SILVAngs (<a href="https://ngs.arb-silva.de/silvangs/">https://ngs.arb-silva.de/silvangs/</a>).

SILVAngs es un servicio de análisis de amplicones del gen de ARN ribosomal.

#### BLAST (SILVAngs)

SILVAngs incluye procesamiento completo de datos de amplicones:

- Alineamiento
- Control de la calidad
- Dereplicación
- Clusterización
- Anotación taxonómica

#### BLAST (SILVAngs)

SILVAngs incluye procesamiento completo de datos de amplicones:

- Alineamiento
- Control de la calidad
- Dereplicación
- Clusterización
- Anotación taxonómica

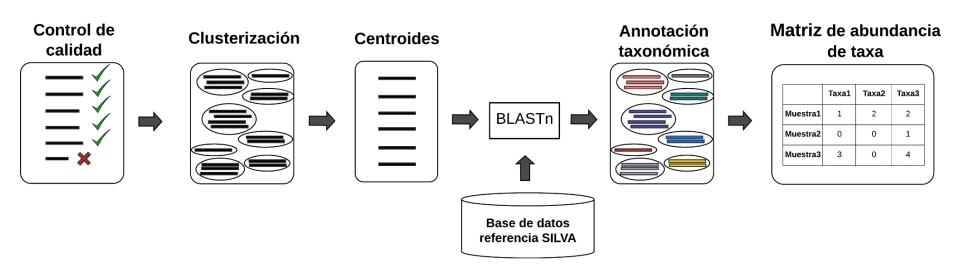
Permite un análisis completo sin correr un comando!

#### BLAST (SILVAngs)

SILVAngs incluye procesamiento completo de datos de amplicones:

- Alineamiento
- Control de la calidad
- Dereplicación
- Clusterización
- Anotación taxonómica

BLAST (SILVAngs)



## BLAST (SILVAngs)

Al ser SILVA es un base de datos muy completa y curada, aplicar una metodología basada en el primer *hit* BLAST es suficiente (según los autores de SILVAngs).

- Sólo los *hits* significativos son considerados.
- Todo lo demás pasa a ser "No relative".

## BLAST (SILVAngs)

Humbral determinado empiricamente:

Esto permite filtrar *hits* que tienen baja identidad o que sólo se alinean parcialmente con la secuencia referencia.

• VSEARCH

#### VSEARCH

# SINTAX: a simple non-Bayesian taxonomy classifier for 16S and ITS sequences

Robert C. Edgar

**Independent Investigator** 

Tiburon, California, USA.

robert@drive5.com

#### VSEARCH

Algoritmo SINTAX: un clasificador taxonómico simple no-Bayesiano para genes 16S de ARNr y secuencias ITS.

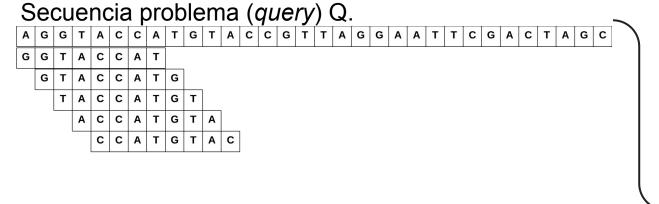
#### VSEARCH

Algoritmo SINTAX: un clasificador taxonómico simple no-Bayesiano para genes 16S de ARNr y secuencias ITS.



Basado en similitud de k-mers (sin alineamientos entre secuencias).

VSEARCH (SINTAX)



A A T T C G A C

A T T C G A C T

T C G A C T A

T C G A C T G

C G A C T T G

**W(Q)**: todos los k-mers de Q.

CG

G

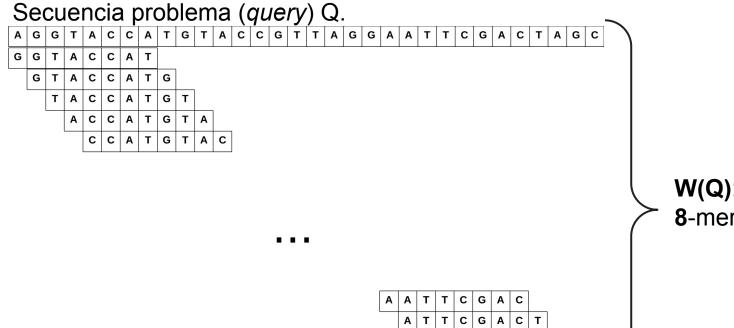
С

C T

Α

G

• **VSEARCH** (SINTAX)



**W(Q)**: todos los **8**-mers de Q.

## • **VSEARCH** (SINTAX)

## W(Q)

G	G	Т	Α	С	С	Α	Т
G	Т	Α	С	С	Α	T	G
Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т
Α	С	С	Α	T	G	T	Α
С	С	Α	Т	G	Т	Α	С

. . .

Α	Α	Т	Т	С	G	Α	С
Α	T	Т	С	G	Α	С	Т
Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α
Т	С	G	Α	С	Т	Т	G
С	G	Α	С	Т	Т	G	С

## • **VSEARCH** (SINTAX)

## W(Q)

G	G	Т	Α	С	С	Α	Т
G	Т	Α	С	С	Α	T	G
Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т
Α	С	С	Α	T	G	T	Α
С	С	Α	Т	G	Т	Α	С

. . .

Α	Α	Т	Т	С	G	Α	С
Α	Т	Т	С	G	Α	С	Т
Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α
Т	С	G	Α	С	Т	Т	G
С	G	Α	С	Т	Т	G	С

Seleccionamos s k-mers tomados al azar.

## • **VSEARCH** (SINTAX)

## W(Q)

G	G	Т	Α	С	С	Α	Т
G	T	Α	С	С	Α	Т	G
Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т
Α	С	С	Α	T	G	Т	Α
С	С	Α	Т	G	Т	Α	С

. . .

Α	Α	Т	Т	С	G	Α	С
Α	Т	Т	С	G	Α	С	Т
Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α
Т	С	G	Α	С	Т	T	G
С	G	Α	С	Т	Т	G	С

Seleccionamos s k-mers tomados al≺ azar.

## $w_s(Q)$

•	G	T	Α	С	С	Α	Т	G
	Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т
	С	С	Α	Т	G	Т	Α	С

. . .

Α	Α	Т	Т	С	G	Α	С
Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α
С	G	Α	С	Т	Т	G	С

## • **VSEARCH** (SINTAX)

## W(Q)

G	G	Т	Α	С	С	Α	Т
G	T	Α	С	С	Α	T	G
Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т
Α	С	С	Α	T	G	Т	Α
C	С	Α	Т	G	Т	Α	С

. . .

Α	Α	Т	Т	С	G	Α	С
Α	Т	Т	С	G	Α	С	Т
Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α
Т	С	G	Α	С	Т	T	G
С	G	Α	С	Т	Т	G	С

Seleccionamos **32 8**-mers tomados
al azar.

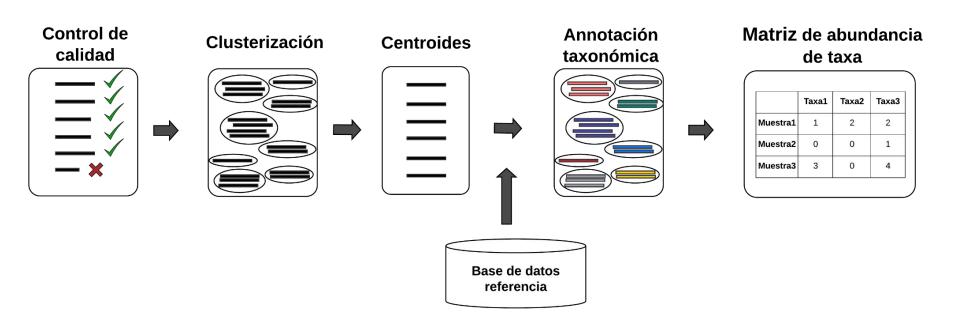


•	G	T	Α	С	С	Α	Т	G
	Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т
	С	С	Α	Т	G	Т	Α	С

. . .

Α	Α	Т	T	С	G	Α	С
Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α
С	G	Α	С	Т	Т	G	С

VSEARCH (SINTAX)



VSEARCH (SINTAX)

Base de datos referencia

## R sequencias referencia.

Secuencia referncia 1 AGGTACCATTAGGAAGTCGATTAGGAAGGTCGATTAGGC Taxon1 (Especie - Genero - Familia - Clase - Orden - Filum)

Secuencia referncia 2 GGGAACCGTGTACCCGTTAGGGAATGCCGACTAXON2

Secuencia referncia 3 T G G T C C C A T T T A C C G T T A G G A A T T C G G C T A G C Taxon3

. . .

VSEARCH (SINTAX)

Secuencia problema referencia  $r \in R$ .



. . .

A A T T C G A C T

T T C G A C T A

T C G A C T G

C G A C T T G C

**W(r)**: todos los k-mers de r.

## • **VSEARCH** (SINTAX)

## W(r)

G	G	Т	Α	С	С	Α	Т
G	T	Α	С	С	Α	Т	G
Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т
Α	С	С	Α	T	G	T	Α
С	С	Α	Т	G	Т	Α	С

. . .

Α	Α	Т	Т	С	G	Α	С
Α	T	Т	С	G	Α	С	Т
Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α
Т	С	G	Α	С	Т	Т	G
С	G	Α	С	Т	Т	G	С

VSEARCH (SINTAX)

Para cada  $r \in R$  sequencias referencia, en número k-mers en común entre  $w_s(Q)$  y W(r) es  $U^{subset}(r) = |w_s(Q) \cap W(r)|$ .

## • **VSEARCH** (SINTAX)

## $w_s(Q)$

G	Т	Α	С	С	Α	Т	G
Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т
С	С	Α	Т	G	Т	Α	С

Α	Α	Т	T	С	G	Α	С
Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α
С	G	Α	С	Т	Т	G	С

## W(r)

	G	G	Т	Α	С	С	Α	Т
_	G	Т	Α	С	С	Α	Т	G
i	Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т
	Α	С	С	Α	T	G	Т	Α
∩ (intersección)	С	С	Α	T	G	Т	Α	С

. . .

Α	Α	Т	Т	С	G	Α	С
Α	Т	Т	С	G	Α	С	Т
Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α
Т	С	G	Α	С	Т	Т	G
С	G	Α	C	Т	Т	G	С

 $\mathsf{U}^{\mathsf{subset}}(\mathsf{r}) = |\mathsf{w}_{\mathsf{s}}(\mathsf{Q}) \cap \mathsf{W}(\mathsf{r})|$ 

G	Т	Α	С	С	Α	Т	G
Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т

. . .

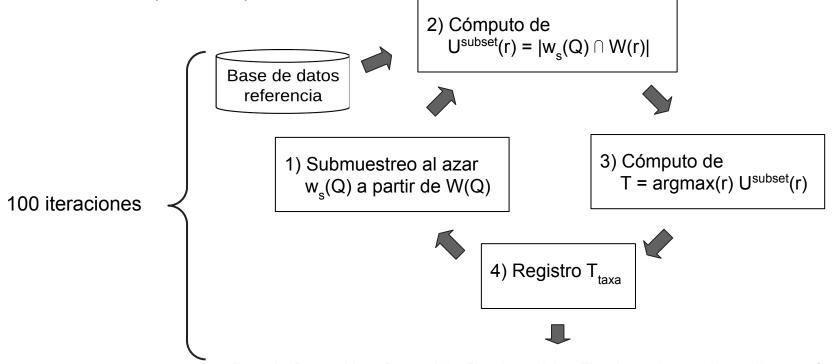


VSEARCH (SINTAX)

 $T = argmax(r) U^{subset}(r)$ : secuencia  $T \in R$  de mayor similitud en términos de k-mers compartidos con Q (top hit).

**T**<sub>taxa</sub>: anotación taxonómica de las secuencias de T (i.e., Especie, Genero, Familia, Clase, Orden y Filum).

• **VSEARCH** (SINTAX)



Bacteria; Bacteroidota; Bacteroidia; Flavobacteriales; Flavobacteriaceae; Aurantivirga; profunda Bacteria; Proteobacteria; Alphaproteobacteria; Caulobacterales; Hyphomonadaceae; Henriciella; algicola Bacteria; Bacteroidota; Bacteroidia; Flavobacteriales; Flavobacteriaceae; Aurantivirga; profunda

..

## • **VSEARCH** (SINTAX)

## Anotación taxonómica de Q:

Nivel taxonómico	Taxón	Bootstrap
Dominio	Bacteria	100%
Orden	Bacteroidota	100%
Clase	Flavobacteriales	85%
Familia	Flavobacteriaceae	85%
Genero	Aurantivirga	60%
Especie	profunda	55%

VSEARCH (SINTAX)

¿Por qué un submuestreo de k-mers con un n = 32 fijo?

Si U<sup>all</sup>(r1) >> U<sup>all</sup>(r2) entonces U<sup>subset</sup>(r1) será mayor que U<sup>subset</sup>(r2) en la mayoría o en todas las iteraciones y, por lo tanto, T1<sub>taxa</sub> tendrá una alta confianza.

Si **U**<sup>all</sup>(**r1**) ~ **U**<sup>all</sup>(**r2**) entonces **U**<sup>subset</sup>(**r1**) será mayor que **U**<sup>subset</sup>(**r2**) aproximadamente la mitad (o poco más) iteraciones y, por lo tanto, **T1**<sub>taxa</sub> tendrá una baja confianza.

VSEARCH (SINTAX)

¿Por qué un submuestreo de k-mers con un n = 32 fijo?

Dado un ranqueo de todas las secuencias referencias utilizando todos los k-mers de la secuencia problema (*query*) Q:

$$U^{all}(r1) > U^{all}(r2) > ... > U^{all}(rm)$$
, con  $U^{all}(r) = |W(Q) \cap W(r)|$ .

Y las taxonomías asociadas a cada secuencias referencia también ordenadas: T1<sub>taxa</sub>, T2<sub>taxa</sub>, T3<sub>taxa</sub> ..., Tm<sub>taxa</sub>.

VSEARCH (SINTAX)

¿Por qué un submuestreo de k-mers con un n = 32 fijo?

Si n es grande, entonces  $U^{\text{subsetl}}(\mathbf{r}) \rightarrow U^{\text{all}}(\mathbf{r})$ , por lo que los valores bootstrap dejan de ser informativos.

 Bootstrapping: proviene de la frase (imposible) de empujarse hacia arriba tirando uno mismo de sus propios bootstraps.



Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, Aug. 2007, p. 5261–5267 0099-2240/07/\$08.00+0 doi:10.1128/AEM.00062-07 Copyright © 2007, American Society for Microbiology. All Rights Reserved.

Vol. 73, No. 16

# Naïve Bayesian Classifier for Rapid Assignment of rRNA Sequences into the New Bacterial Taxonomy<sup>∇</sup>†

Qiong Wang, George M. Garrity, James M. Tiedje, and James R. Cole \*

Center for Microbial Ecology<sup>1</sup> and Department of Microbiology and Molecular Genetics,<sup>2</sup> Michigan State University, East Lansing, Michigan 48824

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

APPLIED AND ENVIRONMENTAL MICROBIOLOGY, Aug. 2007, p. 5261–5267 0099-2240/07/\$08.00+0 doi:10.1128/AEM.00062-07 Copyright © 2007, American Society for Microbiology. All Rights Reserved.

Vol. 73, No. 16

# Naïve Bayesian Classifier for Rapid Assignment of rRNA Sequences into the New Bacterial Taxonomy<sup>∇</sup>†

Qiong Wang,<sup>1</sup> George M. Garrity,<sup>1,2</sup> James M. Tiedje,<sup>1,2</sup> and James R. Cole<sup>1\*</sup>

Center for Microbial Ecology<sup>1</sup> and Department of Microbiology and Molecular Genetics,<sup>2</sup> Michigan State University,

East Lansing, Michigan 48824

## Uno de los artículos más citados en microbiología!

http://archive.sciencewatch.com/dr/erf/2011/11decerf/11decerfCole

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)



Implementado en el paquete de R DADA2.

DADA2: Fast and accurate sample inference from amplicon data with single-nucleotide resolution



Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificador taxonómico "Bayesiano" para genes 16S de ARNr (aplicable también a otros genes).

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificador taxonómico "Bayesiano" para genes 16S de ARNr (aplicable también a otros genes).



Basado en similitud de k-mers (sin alineamientos entre secuencias).

## Teorema de Bayes

Probabilidad condicional: Evento A dado evento B es:  $P(A|B) = \frac{P(A \cap B)}{P(B)}$ Probabilidad condicional: Evento B dado evento A es:  $P(B|A) = \frac{P(B \cap A)}{P(A)}$ 

Sabemos que:  $P(B \cap A) = P(A \cap B)$ 

Entonces:  $P(A \cap B) = P(A \mid B)P(B) = P(B \cap A) = P(B \mid A)P(A)$ 

Sustituyendo obtenemos:  $P(A|B) = \frac{P(B|A)P(A)}{P(B)}$ 

## Teorema de Bayes

Un test de determinada variante genética es da positivo.

El test tiene una precisión del 99%.

La variante tiene una prevalencia del 0.1%

¿Cuál es la probabilidad de tener la variante?

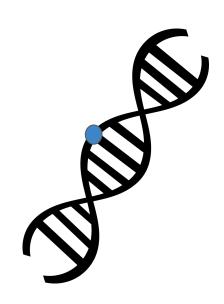


## Teorema de Bayes

$$P(V+|T+) = \underbrace{P(T+|V+)^*P(V+)}_{P(T+)}$$

V+: realmente tener la variante

T+: test dio positivo

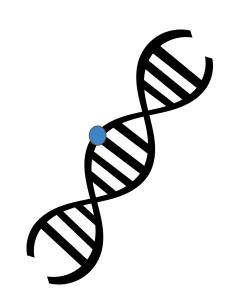


## Teorema de Bayes

$$P(V+|T+) = P(T+|V+)*P(V+)$$
  
 $P(V+)*P(T+|V+) + P(V-)*P(T+|V-)$ 

V+: realmente tener la variante

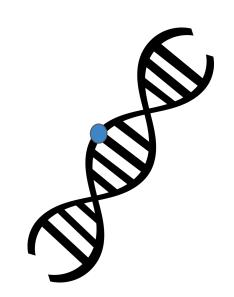
T+: test dio positivo



## Teorema de Bayes

$$P(V+|T+) = 0.99*0.001 = 0.0901$$
  
 $0.001*0.99 + 0.999*0.01$ 

La prob. de V+, dado T+ es de 9%!



## Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Ingenuo: se refiere a la suposición (ingenua) de que los atributos de los datos (palabras de secuencia de ADN) son independientes.

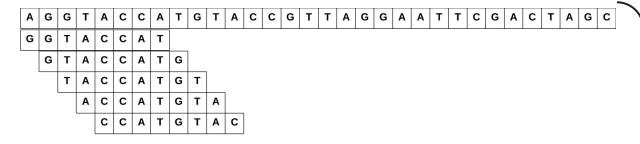
NBC viola este supuesto, pero se ha demostrado que tal violación no afecta sustancialmente la performance.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Los que hacer en este caso es generar modelos a partir de una base de datos referencia de entrenamiento.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Secuencia referencia "r" de entrenamiento



. . .

A A T T C G A C

A T T C G A C T

T T C G A C T A

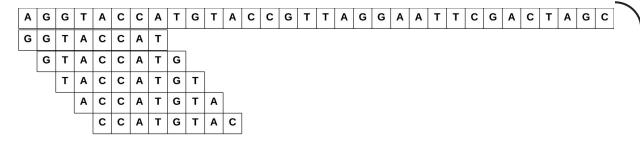
T C G A C T T G

C G A C T T G C

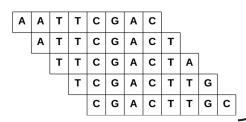
**W(r)**: todos los k-mers de r.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Secuencia referencia "r" de entrenamiento



- - -



**W(r)**: todos los 8-mers de r.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

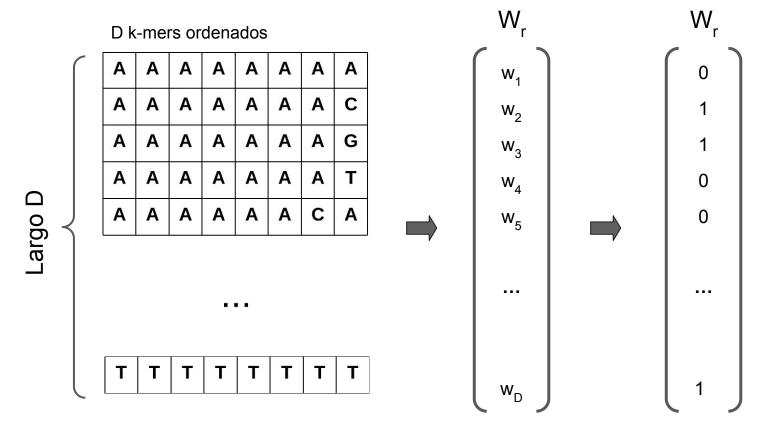
Sea D =  $4^k$  (i.e., todos los posibles k-mers).

Para cada secuencia "r", creamos un vector W<sub>r</sub> de longitud D.

Cada posición (w<sub>i</sub>) corresponde un k-mer<sub>i</sub>, y se incluyen todos los k-mers posibles ordenados alfabéticamente.

w<sub>i</sub> = 1 si k-mer<sub>i</sub> está presente en r y 0 si no lo está.

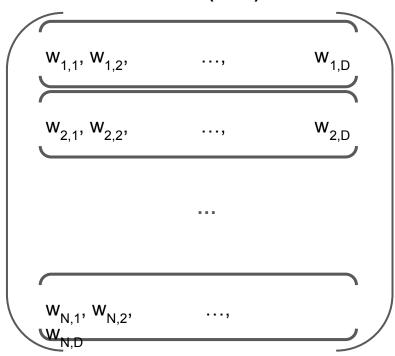
# Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)



Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Para cada secuencias "r" referencia (de entrenamiento) de las N secuencias totales, computamos un vector W, los cuales son ordenados como filas en una matriz A (NxD).

#### Matriz A (NxD)

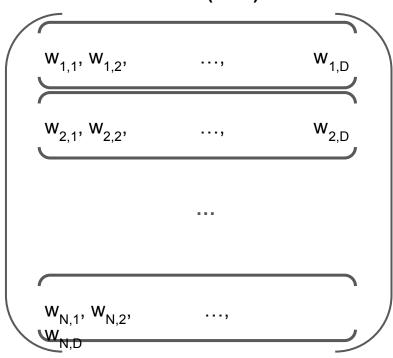


# Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Primera parte: Probabilidad de cada k-mer<sub>i</sub> independientemente de su taxonomía.

Sumando todas las filas de A obtenemos un vector ( $\mathbf{n_1}$ ,  $\mathbf{n_2}$ , ...,  $\mathbf{n_D}$ ), donde  $n_j = \sum_{i=1}^N w_{i,j}$ . Esto es, la suma de todas las secuencias con el k-mer<sub>i</sub>.

#### Matriz A (NxD)

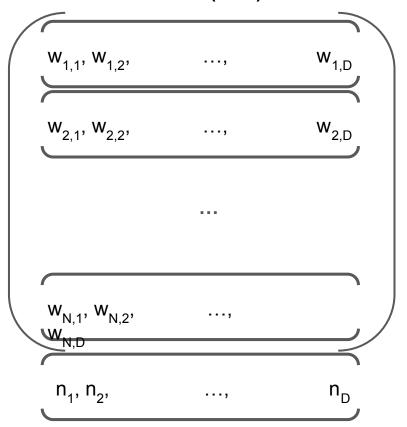


# Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Primera parte: Probabilidad de cada k-mer<sub>i</sub> independientemente de su taxonomía.

Sumando todas las filas de A obtenemos un vector ( $\mathbf{n_1}$ ,  $\mathbf{n_2}$ , ...,  $\mathbf{n_D}$ ), donde  $n_j = \sum_{i=1}^N w_{i,j}$ . Esto es, la suma de todas las secuencias con el k-mer<sub>i</sub>.

#### Matriz A (NxD)



Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Primera parte: Probabilidad de cada k-mer, independientemente de su taxonomía.

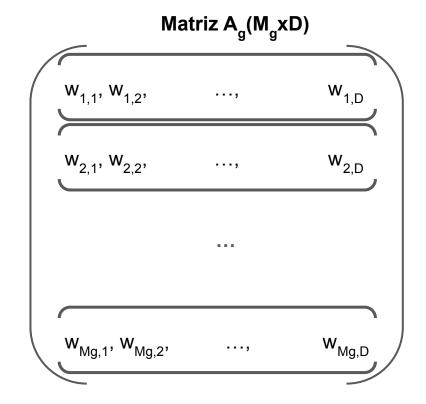
Esto es: 
$$Pr(w_j) = \frac{n_j + 0.5}{N + 1}$$

0.5 y 1 son sumados para garantizar que  $0 < pr(w_i) < 1$ .

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Segunda parte: probabilidad de obtener k-mer, dado que el género g.

Consideramos  $A_g$ , sub-matriz de A, con  $M_g$  filas correspondientes al género g.



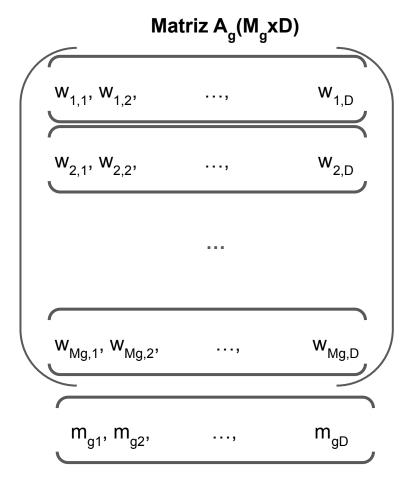
# Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Segunda parte: probabilidad de obtener k-mer, dado que el género g.

Sumando todas las filas de  $A_g$  obtenemos un vector  $(m_{g1}, m_{g2}, ..., m_{gD})$ ,

donde 
$$m_{gj} = \sum_{i=1}^{m_g} w_{i,j}$$
.

Esto es, la suma de todas las secuencias con el k-mer, dentro del género g.



Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

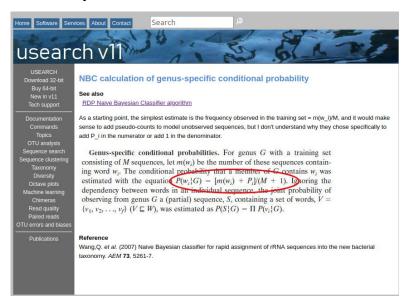
Segunda parte: probabilidad de obtener k-mer, dado que el taxón g.

$$Pr(w_j|g) = \frac{m_{gj} + pr(w_j)}{M_a + 1}$$

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Segunda parte: probabilidad de obtener k-mer, dado que el taxón g.

$$Pr(w_j|g) = \frac{m_{gj} + pr(w_j)}{M_g + 1}$$



Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

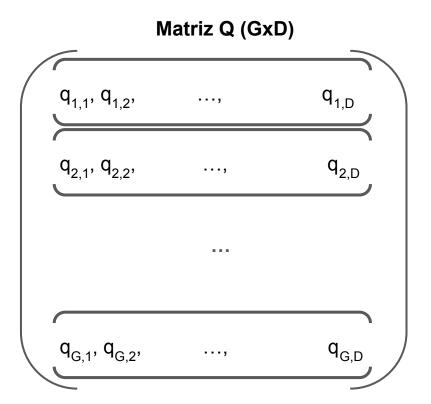
Segunda parte: probabilidad de obtener k-mer, dado que el taxón g.

Decimos que 
$$q_{g,i} = Pr(w_j|g) = \frac{m_{gj} + pr(w_j)}{M_g + 1}$$
 .

Los  $q_{g,j}$  forman una matriz Q (GxD), siendo G el número total de géneros en nuestro se de datos de entrenamiento.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Modelo entrenado: matriz Q (GxD) con todas las probabilidades  $q_{g,j}$  para cada k-mer de cada genero.



Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Lo que queremos obtener son los P(g|a) para todo  $g \in G$ .

Es decir, las probabilidades de todos los géneros en nuestro set de entrenamiento, dado que observamos la secuencia "a".

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Lo que queremos obtener son los P(g|a) para todo  $g \in G$ .

Es decir, las probabilidades de todos los géneros en nuestro set de entrenamiento, dado que observamos la secuencia "a".



La secuencias "a" es clasificada en el género con mayor P(g|a).

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Lo que podemos obtener con nuestra matriz Q es P(a|g) para todo  $g \in G$ .

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Lo que podemos obtener con nuestra matriz Q es **P**(a|g) para todo g ∈ G. Acá es donde interviene el teorema de Bayes.

$$Pr(g|a) = \frac{Pr(g) * Pr(a|g)}{Pr(a)}$$

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Lo que podemos obtener con nuestra matriz Q es P(a|q) para todo  $q \in G$ . Acá es donde interviene el teorema de Bayes.

$$Pr(g|a) = \frac{Pr(g) * Pr(a|g)}{Pr(a)}$$
  $\longrightarrow$  Veamos cómo podemos computar cada uno de estos términos.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Lo que podemos obtener con nuestra matriz Q es P(a|g) para todo  $g \in G$ . Acá es donde interviene el teorema de Bayes.

$$Pr(g|a) = \frac{Pr(g) * Pr(a|g)}{Pr(a)}$$

Esta probabilidad la podemos computar a partir de nuestra matriz Q (modelo entrenado).

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Cómputo de Pr(a|g).

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

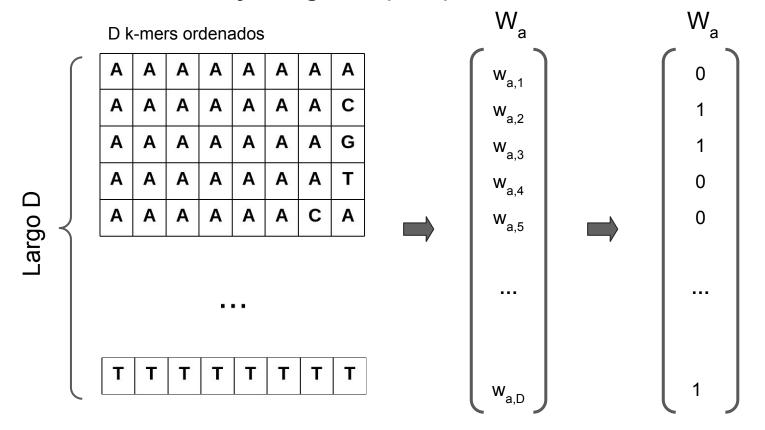
Clasificación de una nueva secuencia "a".

Cómputo de Pr(a|g).



Primero computamos el vector W<sub>a</sub>.

# Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)



Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Luego de obtener W<sub>a</sub> podemos computar **Pr(a|g)** de la siguiente forma:

$$Pr(a|g) = \prod_{i=1}^{D} Pr(w_{aj}|g)$$

Donde 
$$Pr(w_{aj}|g) = \frac{m_{gj} + Pr(w_{aj})}{M_a + 1}$$

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Luego de obtener W<sub>a</sub> podemos computar **Pr(a|g)** de la siguiente forma:

$$Pr(a|g) = \prod_{j=1}^{D} Pr(w_{aj}|g)$$



Esto implica asumir que los k-mers de "a" independientes (i.e, **ingenuo**).

Donde 
$$Pr(w_{aj}|g) = \frac{m_{gj} + Pr(w_{aj})}{M_q + 1}$$

Esto no se cumple, pero el método igual funciona satisfactoriamente.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Luego de obtener W<sub>a</sub> podemos computar **Pr(a|g)** de la siguiente forma:

$$Pr(a|g) = \prod_{j=1}^{D} Pr(w_{aj}|g)$$



Donde 
$$Pr(w_{aj}|g) = \frac{m_{gj} + Pr(w_{aj})}{M_a + 1}$$

De igual modo a cómo computamos  $Pr(w_i|g)$  en el set de entrenamiento.

$$Pr(w_j|g) = \frac{m_{gj} + pr(w_j)}{M_g + 1}$$

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

$$Pr(g|a) = \frac{Pr(g) * Pr(a|g)}{Pr(a)} \implies Pr(a|g) = \prod_{j=1}^{D} Pr(w_{aj}|g)$$

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

$$Pr(g|a) = \frac{Pr(g) * Pr(a|g)}{Pr(a)} \implies$$

Lo que buscamos que maximizar Pr(g|a), para todo  $g \in G$  en nuestro set de entrenamiento.



Pr(a) es un constante que puede ser ignorada.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

$$Pr(g|a) = \frac{Pr(g) * Pr(a|g)}{Pr(a)} \implies$$

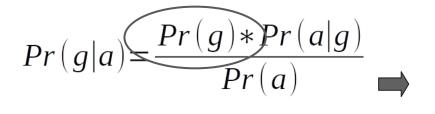
Lo que buscamos que maximizar Pr(g|a), para todo  $g \in G$  en nuestro set de entrenamiento.



Pr(a) es un constante que puede ser ignorada.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".



Todos los géneros se asumen igualmente probables.



Pr(g) es un constante que puede ser ignorada.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".



Todos los géneros se asumen igualmente probables.



Pr(g) es un constante que puede ser ignorada.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Clasificación de una nueva secuencia "a".

Se reduce a encontrar un g  $\in$  G que maximice $Pr(a|g) = \prod_{i=1} Pr(w_{aj}|g)$ .

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Estimación de confianza por bootstrap.

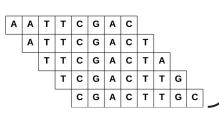
Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Estimación de confianza por bootstrap.

Sequencia query "a".

			_						-		-																					_
Α	G	G	Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т	Α	С	С	G	Т	Т	Α	G	G	Α	Α	Т	T	С	G	Α	С	Т	Α	G	С	
G	G	Т	Α	С	С	Α	Т																									
	G	Т	Α	С	С	Α	Т	G																								
		Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т																							
			Α	С	С	Α	Т	G	Т	Α																						
				С	С	Α	Т	G	Т	Α	С																					
											•																					

. . .



Realizamos 100 muestreos de n = 1/8 de todos 8-mers.



En correspondencia con 8-mers independientes, es decir, no superpuestos (aunque no lo son).

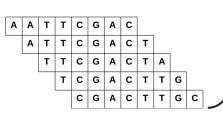
Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Estimación de confianza por bootstrap.

Sequencia query "a".

Α	G	G	Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т	Α	С	С	G	Т	Т	Α	G	G	Α	Α	Т	Т	С	G	Α	С	Т	Α	G	С	
G	G	Т	Α	С	С	Α	Т								-																	
	G	т	Α	С	С	Α	т	G																								
		Т	Α	С	С	Α	Т	G	Т																							
			Α	С	С	Α	Т	G	Т	Α																						
				С	С	Α	Т	G	Т	Α	С																					
												,																				

. . .



Realizamos 100 muestreos de n = 1/8 de todos 8-mers.



Determinamos el g con el máximo valor **P(g|a)** en cada caso.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Estimación de confianza por bootstrap.

Sequencia query "a".

Realizamos 100 muestreos

de n = 1/8 de todos 8-mers.



Registramos el % de veces que aparece cada género y grupos taxonómicos superiores.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Estimación de confianza por bootstrap.

Sequencia query "a".

Realizamos 100 muestreos de n = 1/8 de todos 8-mers.



¿Qué pasa si las secuencia a es muy larga?

#### Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Estimación de confianza por bootstrap.

Sequencia query "a".

Nivel taxonómico	Taxón	Bootstrap
Dominio	Bacteria	100%
Orden	Bacteroidota	100%
Clase	Flavobacteriales	85%
Familia	Flavobacteriaceae	85%
Genero	Aurantivirga	60%
Especie	profunda	55%

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Validación utilizando Leave-One-Out Cross Validation

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Validación utilizando Leave-One-Out Cross Validation.

Corpus de Bergey: 5,014 secuencias de ARNr.

Corpus NCBI: 23.095 secuencias de ARNr.

TABLE 1. Number of taxa at different ranks

Tovonomy	No. of	No. of:									
Taxonomy	sequences in corpus	Domains	Phyla	Classes	Orders	Families	Genera				
Bergey's	5,014	1	24	33	79	211	988				
NCBI	23,095	1	24	31	82	209	1,187				

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Validación utilizando Leave-One-Out Cross Validation.

Corpus de Bergey: 5,014 secuencias de ARNr.

Corpus NCBI: 23.095 secuencias de ARNr.

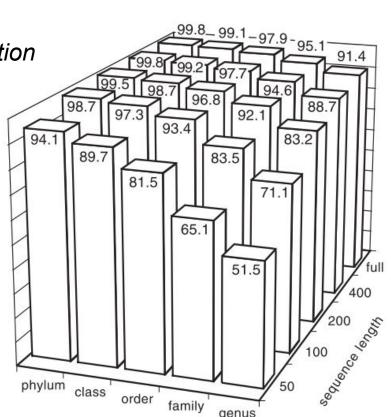
- 1. Secuencias completas y segmentos de 400, 200, 100, y 50 pb seleccionados al azar.
- 2. Regiones de 100 pb recorriendo todas la regiones.

Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Validación utilizando Leave-One-Out Cross Validation

Secuencias completas y segmentos de 400,
 100, y 50 pb seleccionados al azar.

Precisión de clasificación general por tamaño de secuencia. Los números son porcentajes de clasificaciones correctas.

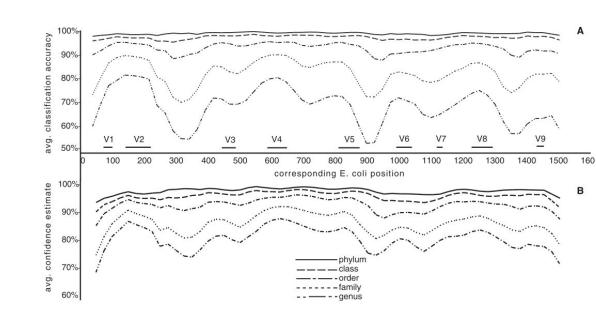


Clasificador de Bayes Ingenuo (NBC)

Validación utilizando Leave-One-Out Cross Validation

Regiones de 100 pb recorriendo todas la regiones.

- (A) Precisión de clasificación.
- (B) Estimación de confianza.



- Anotación taxonómica
- Normalización y distancias

- Anotación taxonómica
- Normalización y distancias

Transformación de datos para permitir una comparación precisa entre diferentes mediciones eliminando sesgos derivados de artefactos técnicos (e.g., en la colección de muestras, preparación de librerías, y secuenciado).

Transformación de datos para permitir una comparación precisa entre diferentes mediciones eliminando sesgos derivados de artefactos técnicos (e.g., en la colección de muestras, preparación de librerías, y secuenciado).



Dilucidar diferencias o similitudes biológicas.

Por esfuerzo de muestreo.

#### Abundancia de OTUs

	OTU1	OTU2	OTU3	OTU4	OTU5
s1	10	20	20	50	50
s2	150	400	300	200	2000
s3	20	80	10	30	15

¿Ven algo potencialmente problemático en esta tabla?

• Por esfuerzo de muestreo.

#### Abundancia de OTUs

	OTU1	OTU2	OTU3	OTU4	OTU5	Suma	
s1	10	20	20	50	50	150	5
s2	150	400	300	200	2000	3050	~x20
s3	20	80	10	30	15	155	

#### Escalado

Suma total (Total-Sum Scaling (TSS))

#### Escalado

Suma total (Total-Sum Scaling (TSS)).

$$tss(x) = \left[\frac{x_1}{s(X)}, \frac{x_2}{s(X)}, \frac{x_3}{s(X)}, \dots, \frac{x_D}{s(X)}\right]$$

Donde 
$$S(X) = \sum_{i=1}^{D} x_i$$
.

#### Escalado

Suma total (*Total-Sum Scaling* (TSS)).

#### Abundancia de OTUs

	OTU1	OTU2	OTU3	OTU4	OTU5
s1	10	20	20	50	50
s2	150	400	300	200	2000
s3	20	80	10	30	15



#### Abundancia relativa de OTUs

	А	В	С	D	E
s1	0.067	0.133	0.133	0.333	0.333
s2	0.049	0.131	0.098	0.066	0.656
s3	0.129	0.516	0.065	0.194	0.097

#### Escalado

Suma total (*Total-Sum Scaling* (TSS)).

Problemáticas con matrices dispersas.

#### Abundancia de OTUs

	OTU1	OTU2	OTU3	OTU4	OTU5
s1	0	20	0	50	0
s2	0	400	0	200	0
s3	0	0	10	0	15

Rarefacción

#### Rarefacción

Normalizamos por esfuerzo de muestreo.

Generamos sub muestras al azar de tamaño "m".

Donde m = min(sum(s1), sum(s2), sum(s3)).

#### Rarefacción

Normalizamos por esfuerzo de muestreo.

Generamos sub muestras al azar de tamaño "m".

Donde m = min(sum(s1), sum(s2), sum(s3)).

#### Abundancia de OTUs

	OTU1	OTU2	OTU3	OTU4	OTU5
s1	10	20	20	50	50
s2	150	400	300	200	2000
s3	20	80	10	30	15



#### Abundancia de OTUs rarificada

	OTU1	OTU2	OTU3	OTU4	OTU5
s1	10	20	20	50	50
s2	4	25	15	11	95
s3	20	79	9	29	13

#### Rarefacción

Normalizamos por esfuerzo de muestreo.

Generamos sub muestras al azar de tamaño "m".

Donde m = min(sum(s1), sum(s2), sum(s3)).

#### Abundancia de OTUs

	OTU1	OTU2	OTU3	OTU4	OTU5	Suma
s1	10	20	20	50	50	150
s2	150	400	300	200	2000	3050

#### Abundancia de OTUs rarificada

	OTU1	OTU2	OTU3	OTU4	OTU5	Suma
s1	10	20	20	50	50	150
s2	4	25	15	11	95	150
s3	20	79	9	29	13	150

Rarefacción

OPEN ACCESS Freely available online



# Waste Not, Want Not: Why Rarefying Microbiome Data Is Inadmissible

Paul J. McMurdie, Susan Holmes\*

Statistics Department, Stanford University, Stanford, California, United States of America

Rarefacción

OPEN ACCESS Freely available online



Waste Not, Want Not: Why Rarefying Microbiome Data Is Inadmissible

Paul J. McMurdie, Susan Holmes\*

Statistics Department, Stanford University, Stanford, California, United States of America

#### Rarefacción

Weiss et al. Microbiome (2017) 5:27 DOI 10.1186/s40168-017-0237-y

Microbiome

RESEARCH Open Access

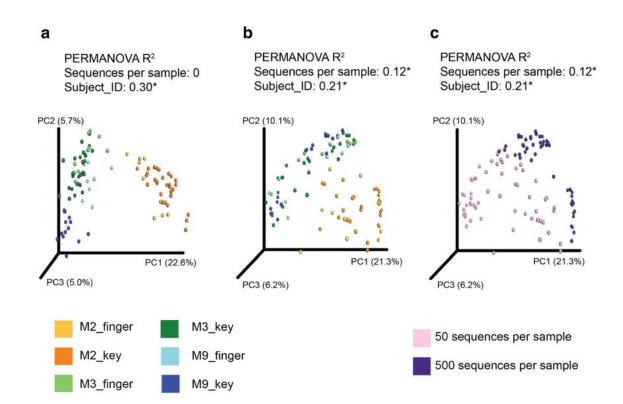


# Normalization and microbial differential abundance strategies depend upon data characteristics

Sophie Weiss<sup>1</sup>, Zhenjiang Zech Xu<sup>2</sup>, Shyamal Peddada<sup>3</sup>, Amnon Amir<sup>2</sup>, Kyle Bittinger<sup>4</sup>, Antonio Gonzalez<sup>2</sup>, Catherine Lozupone<sup>5</sup>, Jesse R. Zaneveld<sup>6</sup>, Yoshiki Vázquez-Baeza<sup>7</sup>, Amanda Birmingham<sup>8</sup>, Embriette R. Hyde<sup>2</sup> and Rob Knight<sup>2,7,9\*</sup>

#### Rarefacción vs TSS

a. El estudio forense donde se relaciona los dedos del sujeto con teclados que tocaban, los rarificado a 500 secuencias por muestra. Datos C normalizados, mitad con una aleatoria de las muestras sub muestreadas a 500 secuencias por muestra y la otra mitad a 50 muestra. secuencias por Coloreado por sujeto ID. secuencias Coloreado por muestra.



Composicionalidad

#### Composicionalidad

Datos que representan proporciones relativas de un todo.

#### Composicionalidad

Datos que representan proporciones relativas de un todo.

### Matriz de abundancia de OTUs





$$X = [x_1, x_2, x_3, ..., x_D] \in \mathbb{R}^D : x_i > 0, i = 1, ..., D; \sum_{i=1}^D x_i = K$$

#### Composicionalidad

Datos que representan proporciones relativas de un todo.

## Matriz de abundancia de OTUs

	OTU1	OTU2	отиз
Muestra1	1	2	2
Muestra2	0	0	1
Muestra3	3	0	4



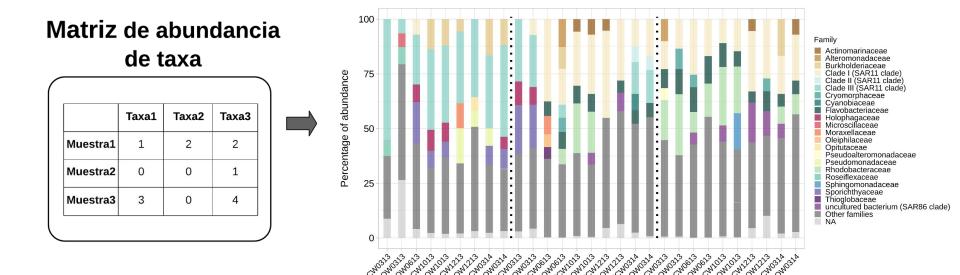
$$| X = [x_1, x_2, x_3, ..., x_D] \in \mathbb{R}^D : x_i > 0, i = 1, ..., D; \sum_{i=1}^D x_i = K |$$



Ningún componente puede considerarse independiente de otros.

#### Composicionalidad

Datos que representan proporciones relativas de un todo.



Sample

#### Composicionalidad

Datos que representan proporciones relativas de un todo.

Su representación espacial se encuentra dentro de un simplex.

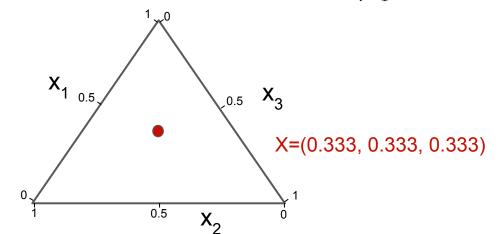
$$S^{D} = \{X = [x_1, x_2, x_3, ..., x_D] \in \mathbb{R}^{D} : x_i > 0, i = 1, ..., D; \sum_{i=1}^{D} x_i = K\}$$

#### Composicionalidad

Datos que representan proporciones relativas de un todo.

Su representación espacial se encuentra dentro de un simplex.

$$S^3 = \{X = [x_1, x_2, x_3] \in \mathbb{R}^3 : x_i > 0, i = 1, 2, 3; \sum_{i=1}^3 x_i = K\}$$

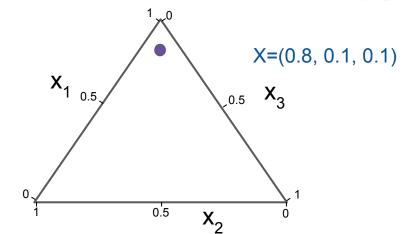


#### Composicionalidad

Datos que representan proporciones relativas de un todo.

Su representación espacial se encuentra dentro de un simplex.

$$S^{3} = \{X = [x_{1}, x_{2}, x_{3}] \in \mathbb{R}^{3} : x_{i} > 0, i = 1, 2, 3; \sum_{i=1}^{3} x_{i} = K\}$$



### Composicionalidad

Los datos de secuenciación de microbiomas son composicionales: y esto no es opcional!



### Composicionalidad

Los datos de secuenciación de microbiomas son composicionales: y esto no es opcional!



Los instrumentos de secuenciación tienen una capacidad limitada de reads.

### Composicionalidad

Los datos de secuenciación de microbiomas son composicionales: y esto no es opcional!



Los instrumentos de secuenciación tienen una capacidad limitada de reads.

Muestra de aleatoria de abundancias relativas de moléculas.

Composicionalidad

Muestra de aleatoria de abundancias relativas de moléculas.



Número absoluto de moléculas en la muestra.

## Composicionalidad

Varios problemas con los datos composicionales.

#### Composicionalidad

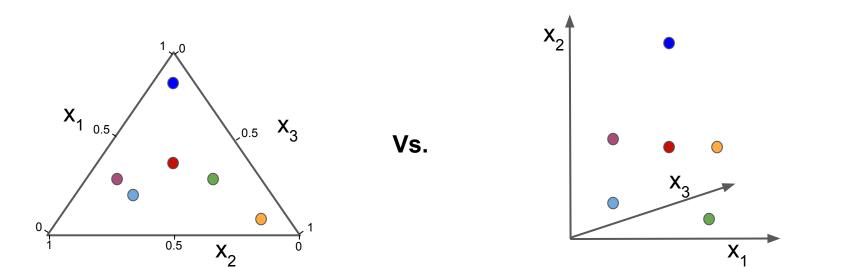
Varios problemas con los datos composicionales.

Restringidos al simplex y no libremente distribuidos en el espacio euclidiano.

## Composicionalidad

Varios problemas con los datos composicionales.

Restringidos al simplex y no libremente distribuidos en el espacio euclidiano.



#### Composicionalidad

Varios problemas con los datos composicionales.

Restringidos al simplex y no libremente distribuidos en el espacio euclidiano.



Análisis estadísticos comúnmente utilizados no son aplicables.

La correlación o covariación se ven afectadas, las cuales son clave para la ordenación, la clustering, el análisis de redes y tests abundancia diferencial.

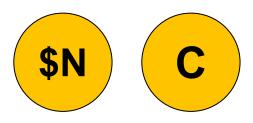
### Composicionalidad

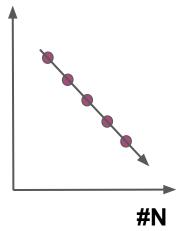
Varios problemas con los datos composicionales.

Presentan un sesgo hacia las correlaciones negativas.

Ej., El recuento de caras (C) y números (N) al tirar una moneda 100 veces son datos composicionales.

$$\#C = 100 - \#N.$$





### Composicionalidad

Varios problemas con los datos composicionales.

Pueden Presentar correlaciones espúreas al agregar o eliminar variables.

Tabla 1. Conteo absoluto

	Α	В	С	D	Е
s1	10	20	20	50	50
s2	15	40	30	20	200
s3	20	80	10	30	15

Tabla 2. Conteo relativo

	А	В	С	D	E
s1	0.067	0.133	0.133	0.333	0.333
s2	0.049	0.131	0.098	0.066	0.656
s3	0.129	0.516	0.065	0.194	0.097

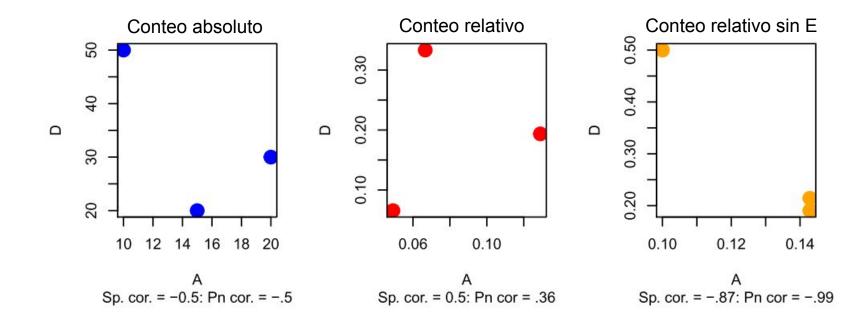
Tabla 3. Conteo relativo sin E

	А	В	С	D
s1	0.100	0.200	0.200	0.500
s2	0.143	0.381	0.286	0.190
s3	0.143	0.571	0.071	0.214

### Composicionalidad

Varios problemas con los datos composicionales.

Pueden Presentar correlaciones espúreas al agregar o eliminar variables.



### Composicionalidad

Las proporciones permanecen intactas.

Tabla 1. Conteo absoluto

	А	В	С	D	E
s1	10	20	20	50	50
s2	15	40	30	20	200
s3	20	80	10	30	15

Tabla 2. Conteo relativo

	А	В	С	D	E
s1	0.067	0.133	0.133	0.333	0.333
s2	0.049	0.131	0.098	0.066	0.656
s3	0.129	0.516	0.065	0.194	0.097

Tabla 3. Conteo relativo sin E

	А	В	С	D
s1	0.100	0.200	0.200	0.500
s2	0.143	0.381	0.286	0.190
s3	0.143	0.571	0.071	0.214

$$s1 A/B = 10/20 = 0.5$$

$$s1 A/B = 0.67/0.133 = 0.5$$

$$s1 A/B = 0.1/0.2 = 0.5$$

Transformación de relación logarítmica centrada (centered log-ratio (clr)).

Transformación de relación logarítmica centrada (centered log-ratio (clr)).

$$clr(x) = [\log(\frac{x_1}{g(x)}), \log(\frac{x_2}{g(x)}), \log(\frac{x_3}{g(x)}), ..., \log(\frac{x_D}{g(x)})]$$

Donde 
$$g(x) = \sqrt[D]{x_1.x_2.x_3...x_D}.$$

• Transformación de relación logarítmica centrada (centered log-ratio (clr)).

Problemáticas con matrices dispersas:

- 1. Ceros de muestreo: taxa presente de muy baja abundancia
- Ceros estructurales: taxa que no está presente.

• Transformación de relación logarítmica centrada (centered log-ratio (clr)).

Problemáticas con matrices dispersas:

- 1. Ceros de muestreo: taxa presente de muy baja abundancia
- 2. **Ceros estructurales**: taxa que no está presente.

Transformación de relación logarítmica centrada (centered log-ratio (clr)).

Dependiente del tamaño de la muestras (i.e., número de reads por muestra).

Tabla 1. Conteo absoluto

	Α	В	С	D	E	Suma		
s1	10	20	20	50	50	150	5	
s2	150	400	300	200	2000	3050		~x20
s3	20	80	10	30	15	155		

#### • Distancia Euclidea

Dados dos vectores X e Y:

$$X = (x_1, x_2, x_3, ..., x_D); Y = (y_1, y_2, y_3, ..., y_D)$$

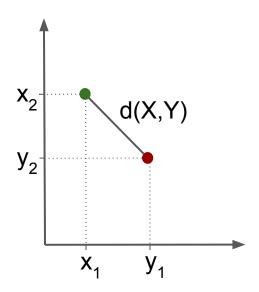
$$d(X,Y) = \sqrt{(x_1 - y_1)^2 + (x_2 - y_2)^2 + (x_3 - y_3)^2 + \dots + (x_D - y_D)^2}$$

#### Distancia Euclidea

Dados dos vectores X e Y:

$$X = (x_1, x_2); Y = (y_1, y_2)$$

$$d(X,Y) = \sqrt{(x_1 - y_1)^2 + (x_2 - y_2)^2}$$



#### Distancia Euclidea

Problema del doble cero (muy común en matrices dispersas).

Tabla 1. Conteo absoluto

	А	В	С	D	E
s1	0	0	20	50	50
s2	0	0	30	0	200
s3	20	80	10	0	15

• Distancia de Aitchison

$$d(X,Y) = \sqrt{\left(\log(\frac{x_1}{g(X)}) - \log(\frac{y_1}{g(Y)})\right)^2 + \left(\log(\frac{x_2}{g(X)}) - \log(\frac{y_2}{g(Y)})\right)^2 + \dots + \left(\log(\frac{x_D}{g(X)}) - \log(\frac{y_D}{g(Y)})\right)^2} + \dots + \left(\log(\frac{x_D}{g(X)}) - \log(\frac{y_D}{g(Y)})\right)^2 + \dots + \left(\log(\frac{x_D}{g(X)}) - \log(\frac{y_D}{g(X)})\right)^2 + \dots + \left(\log(\frac{x_D}{g(X)}) - \log(\frac{y_D}{g(X)}\right)^2 + \dots + \left(\log(\frac{x_D}{g(X)}) - \log(\frac{x_D}{g(X)}\right)^2 + \dots + \left(\log(\frac{x_D}{g(X)}) - \log(\frac{$$

## **Disimilitud**

### Disimilitud Bray-Curtis

$$BC_{xy} = 1 - \frac{2C_{xy}}{S_x + S_y}$$

Donde  $C_{xv}$  es la suma de especies con menor valor compartidas.

 $S_x y S_v$ es la suma de todas las especies en X e Y, resp.

## **Disimilitud**

## Disimilitud Bray-Curtis

$$BC_{xy} = 1 - \frac{2C_{xy}}{S_x + S_y}$$

Donde C<sub>xv</sub> es la suma de especies con menor valor compartidas.

 $S_x y S_v$  es la suma de todas las especies en X e Y, resp.



Conveniente para trabajar con datos de comunidades.

No tenemos el problema del doble cero.

## **Disimilitud**

## Disimilitud Bray-Curtis

$$BC_{xy} = 1 - \frac{2C_{xy}}{S_x + S_y}$$

Donde C<sub>xv</sub> es la suma de especies con menor valor compartidas.

 $S_x y S_v$  es la suma de todas las especies en X e Y, resp.



Notar que Bray-Curtis no es una distancia, sino una disimilitud.

No cumple la desigualdad triangular.

#### Distancia UniFrac

Mide la diferencia entre dos muestras como la cantidad de historia evolutiva que es exclusiva de cualquiera de estas.

#### Distancia UniFrac

Mide la diferencia entre dos muestras como la cantidad de historia evolutiva que es exclusiva de cualquiera de estas.

(Distancia de largos de rama no compartidos)

(Suma de todos los largos de rama)

= Fracción de largos de rama no compartidos

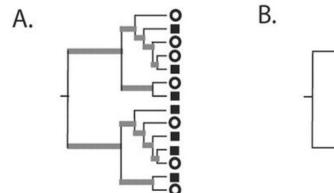
#### Distancia UniFrac

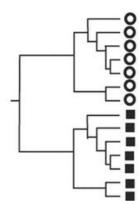
Mide la diferencia entre dos muestras como la cantidad de historia evolutiva que es exclusiva de cualquiera de estas.

(Distancia de largos de rama no compartidos)

(Suma de todos los largos de rama)

= Fracción de largos de rama no compartidos





#### Distancia UniFrac

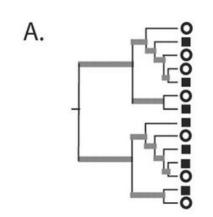
Mide la diferencia entre dos muestras como la cantidad de historia evolutiva que es exclusiva de cualquiera de estas.

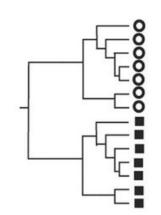
(Distancia de largos de rama no compartidos)

В.

(Suma de todos los largos de rama)

= Fracción de largos de rama no compartidos





- A) Comunidades similares
- B) Comunidades distintas

# Bibliografía recomendada

Gloor GB, Macklaim JM, Pawlowsky-Glahn V, Egozcue JJ. (2017). Microbiome Datasets Are Compositional: And This Is Not Optional. Front Microbiol;8:2224. DOI: 10.3389/fmicb.

Robert C. Edgar. (2016). SINTAX: a simple non-Bayesian taxonomy classifier for 16S and ITS sequences. BioRxiv. DOI: 10.1101/074161.

Vinje, H., Liland, K.H., Almøy, T. et al. (2015). Comparing K-mer based methods for improved classification of 16S sequences. *BMC Bioinformatics* **16**, 205 . DOI: 10.1186/s12859-015-0647-4.

Weiss, S., Xu, Z.Z., Peddada, S. et al. (2017). Normalization and microbial differential abundance strategies depend upon data characteristics. Microbiome 5, 27. DOI:10.1186/s40168-017-0237-y.

Wang Q, Garrity GM, Tiedje JM, Cole JR. (2007). Naive Bayesian classifier for rapid assignment of rRNA sequences into the new bacterial taxonomy. Appl Environ Microbiol. 73(16):5261-7. DOI: 10.1128/AEM.00062-07.

Yarza, P., Yilmaz, P., Pruesse, E. et al. (2014). Uniting the classification of cultured and uncultured bacteria and archaea using 16S rRNA gene sequences. Nat Rev Microbiol 12, 635–645. DOI: 10.1038/nrmicro3330