# Evidencia 2

# Contents

Preparación	2
Librerías	2
Utilidades	3
Metodología	4
Video	4
Caso seleccionado	4
Longitud de las secuencias	6
Comparación de las secuencias	7
Árbol filogenético	9
Árbol filogenético por continentes	15
Resultado final	16
Conclusión	16
Referencias	17

Análisis de biología computacional BT1013.525

Víctor Manuel Puga Ruiz A01568636

# Preparación

## Librerías

```
suppressMessages(library(seqinr))
suppressMessages(library(ape))
suppressMessages(library(ggplot2))
suppressMessages(library(ggtree))
```

### Utilidades

```
seq.length <- function(dna.seq) {</pre>
  getLength(dna.seq)
seq.composition <- function(dna.seq) {</pre>
  total <- seq.length(dna.seq)</pre>
  bases <- count(dna.seq, 1)</pre>
  bases["n"] <- total - sum(bases)</pre>
  sapply(bases, function(x) {
    round(x / total * 100, 2)
  })
}
base.colors <- c(</pre>
  "-" = "#FD8D0E",
  "t" = "#106BFF",
  "a" = "#FC2B2D",
  "g" = "#30D33B",
  "c" = "#FECFOF",
  "n" = "#3D3D3D",
  "T" = "#106BFF",
  "A" = "#FC2B2D",
  "G" = "#30D33B",
  "C" = "#FECFOF",
  "N" = "#3D3D3D"
title.theme <- theme(</pre>
  plot.title = element_text(size = 30, face = "bold", hjust = 0.5),
  plot.subtitle = element_text(size = 20, hjust = 0.5),
  plot.caption = element_text(size = 10)
)
legend.theme <- theme(</pre>
  legend.title = element_text(size = 25),
  legend.key.size = unit(1, "cm"),
  legend.text = element_text(size = 20)
caption <- labs(caption = "Data source: NCBI")</pre>
```

# Metodología

## Video

http://www.youtube.com/watch?v=XurCL2ZvR5c

## Caso seleccionado

La investigación que se vamos a realizar es sobre las variantes del virus en los países con mayor cantidad de casos. Al finalizar el estudio, se busca determinar qué tan diferentes son las variantes entre estos países.

También se demostrará si hay diferencias significativas en el virus entre las poblaciones Asiáticas, Hispanas, Europeas, y Africanas, o si son similares.

Muestras de los primeros 20 países con mayor número de casos (descendiente, April 26, 2021 at 3:45 p.m. ET)

```
accessions <- c(
  "MZ021779.1" = "USA",
  "MW828655.1" = "India".
  "MW592707.1" = "Brazil",
  "HG993789.1" = "France",
  "MW305251.1" = "Russia",
  "MW320691.1" = "Turkey",
  "OD906787.1" = "United Kingdom",
  "MW854297.1" = "Italy",
  "MW976780.1" = "Spain",
  "MW633324.1" = "Germany",
  "MW633898.1" = "Argentina",
  "MT470219.1" = "Colombia",
  "HG994166.1" = "Poland",
  "MW737421.1" = "Iran",
  "MW595909.1" = "Mexico"
         = "Ukraine",
  "MT263074.1" = "Peru",
  "MZ026854.1" = "Indonesia",
  "MT517423.1" = "Czech Republic",
  "MW981442.1" = "South Africa",
  "MW309426.1" = "Canada"
)
contintents <- c(
  "MZ021779.1" = "North America",
  "MW828655.1" = "Asia",
  "MW592707.1" = "South America",
  "HG993789.1" = "Europe",
  "MW305251.1" = "Europe",
  "MW320691.1" = "Asia",
  "OD906787.1" = "Europe",
  "MW854297.1" = "Europe",
  "MW976780.1" = "Europe",
  "MW633324.1" = "Europe",
  "MW633898.1" = "South America",
  "MT470219.1" = "South America",
  "HG994166.1" = "Europe",
  "MW737421.1" = "Asia",
  "MW595909.1" = "North America",
  "MT263074.1" = "South America",
  "MZ026854.1" = "Asia",
  "MT517423.1" = "Europe",
  "MW981442.1" = "Africa",
  "MW309426.1" = "North America"
if (!file.exists("./data/MERGED.fasta")) { ## only search once
  sequences <- read.GenBank(names(accessions))</pre>
  write.dna(sequences, file = "./data/MERGED.fasta", colsep = "", format = "fasta")
}
```

## Longitud de las secuencias

```
all.seq <- read.fasta("./data/MERGED.fasta")</pre>
all.seq.bin <- read.dna("./data/MERGED.fasta", format = "fasta")</pre>
all.seq.bin
## 20 DNA sequences in binary format stored in a list.
## Mean sequence length: 29833.8
##
      Shortest sequence: 29717
       Longest sequence: 29903
##
##
## Labels:
## MZ021779.1
## MW828655.1
## MW592707.1
## HG993789.1
## MW305251.1
## MW320691.1
## ...
##
## Base composition:
       a
             С
                   g
## 0.299 0.184 0.196 0.321
## (Total: 596.68 kb)
lengths <- data.frame(Accession = character(), Country = character(), Length = integer())</pre>
for (i in 1:length(all.seq)) {
  ac <- labels(all.seq)[i]</pre>
  lengths[i, ] <- list(ac, accessions[ac], seq.length(all.seq[[ac]]))</pre>
lengths
##
                        Country Length
       Accession
## 1 MZO21779.1
                            USA 29739
                          India 29903
## 2 MW828655.1
## 3 MW592707.1
                         Brazil 29862
## 4 HG993789.1
                         France 29885
## 5 MW305251.1
                         Russia 29841
## 6 MW320691.1
                         Turkey 29813
## 7 OD906787.1 United Kingdom 29903
## 8 MW854297.1
                          Italy 29849
```

Spain 29763

Germany 29779

Poland 29903

Iran 29816

Peru 29856

Mexico 29866

Argentina 29717

Colombia 29903

## 9 MW976780.1 ## 10 MW633324.1

## 11 MW633898.1

## 12 MT470219.1

## 13 HG994166.1

## 14 MW737421.1

## 15 MW595909.1

## 16 MT263074.1

```
## 17 MZ026854.1 Indonesia 29782
## 18 MT517423.1 Czech Republic 29866
## 19 MW981442.1 South Africa 29848
## 20 MW309426.1 Canada 29782
```

Todas las secuencias tienen una longitud de alrededor de 29800 bases. Estas variaciones de longitudes se pueden deber a los cambios que hay en el genoma por mutaciones, o simplemente por la probabilidad de que ocurran errores al medir.

#### Comparación de las secuencias

```
data <- data.frame(Variant = character(), Base = character(), Value = integer())</pre>
n < 0
for (i in labels(all.seq)) {
  var.name <- paste(i, accessions[i], sep = "\n")</pre>
  comps <- seq.composition(all.seq[[i]])</pre>
  data[n + 1,] <- list(Variant = var.name, Base = "A", Value = comps["a"])</pre>
  data[n + 2,] <- list(Variant = var.name, Base = "T", Value = comps["t"])</pre>
  data[n + 3,] <- list(Variant = var.name, Base = "G", Value = comps["g"])</pre>
  data[n + 4,] <- list(Variant = var.name, Base = "C", Value = comps["c"])</pre>
 data[n + 5,] <- list(Variant = var.name, Base = "N", Value = comps["n"])</pre>
 n < - n + 5
}
data.labs <- sapply(data$Value, function(v) { paste(v, "%", sep = "") })</pre>
ggplot(data, aes(fill = Base, y = Value, x = Variant)) +
    geom_bar(position = "stack", stat = "identity") +
    scale_fill_manual(values = base.colors) +
    geom_text(
      aes(label = data.labs),
      position = position_stack(),
      vjust = 1.5,
      colour = "white",
      fontface = "bold",
      check overlap = TRUE,
      size = 5
    ) +
    labs(
      title = "Nitrogenous Base Distribution per Variant for SARS-CoV-2",
      subtitle = "in the top 20 countries with the most cases",
      x = "Samples",
      y = "Quantity",
      fill = "Bases"
    ) + caption +
    theme(axis.title = element_text(size = 20)) + title.theme + legend.theme
```

### Nitrogenous Base Distribution per Variant for SARS-CoV-2



Con esta gráfica de las distribuciones se puede observar que, al menos en su composición porcentual de bases nitrogenadas, las muestras se podrían dividir en 2 categorías. Las muestras de Estados Unidos y Francia tienen una composición similar. Las muestras de los otros 18 países también se parecen entre sí. La única diferencia significativa entre estos dos grupos es la cantidad de bases que no pudieron ser identificadas, marcadas como N.

# Árbol filogenético

La alineación de las secuencias se realizó con Clustal Omega en https://www.ebi.ac.uk/Tools/msa/clustalo/. Este paso es un requerimiento para encontrar la matriz de distancia entre las secuencias, pues cada una debe tener la misma longitud.

El proceso que se efectúa al alinear las secuencias es buscar las secciones que se repiten en la mayoría de las secuencias, alinearlas, y rellenar los espacios vacíos con guiones (-).

Por ejemplo, la alineación de las primeras bases de las 20 secuencias se visualiza a continuación.

CLUSTAL O(1.2.4) multiple sequence alignment

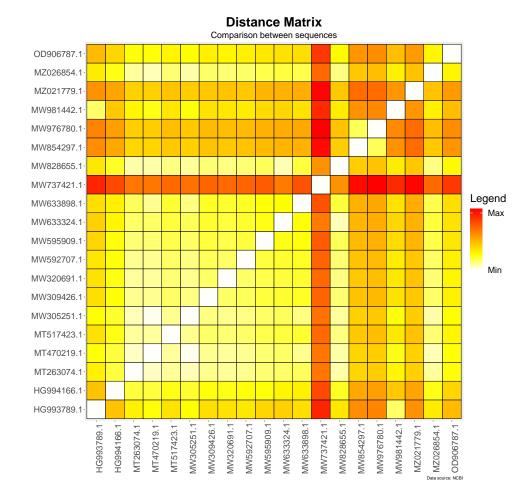
MZ021779.1		6
HG993789.1	agatct	60
MZ026854.1	nnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnn	6
MW854297.1		53
MW976780.1	gtttataccttcccaggtaacaaaccaaccatttcgatctcttgtagatct agatct	6
MW981442.1	aactttcgatctcttgtagatct	23
MW737421.1	actttcgatctcttgtagatct	22
OD906787.1	nnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnnn	60
MW595909.1	ggtttataccttcccaggtaacaaaccaacctttcgatctcttgtagatct	54
MW633324.1	agatct	6
MW633898.1	agauct	0
MW828655.1	${\tt attaaaggtttataccttcccaggtaacaaaccaacctacct$	60
MW305251.1	aaccaactttcgatctcttgtagatct	27
MT470219.1		60
HG994166.1	attaaaggtttataccttcccaggtaacaaaccaaccatttcgatctcttgtagatct	60
MW592707.1	nnnnnnggtttataccttgccaggtaacaaaccaaccatttcgatctcttgtagatct	48
MW309426.1	taccttcccaggtaacaaaccaactttcgatctcttgtagatct	6
MT517423.1	agatct	50
MW320691.1	tataccttcccaggtaacaaaccaacctttcgatctcttgtagatct	
MT263074.1	caaccaactttcgatctcttgtagatct	28 51
M1203074.1	ttataccttcccaggtaacaaaccaacctttcgatctcttgtagatct	51
MZ021779.1	gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact	66
HG993789.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	120
MZ026854.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	66
MW854297.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	113
MW976780.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	66
MW981442.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	83
MW737421.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	82
OD906787.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	120
MW595909.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	114
MW633324.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	66
MW633898.1	tctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact	56
MW828655.1	$\tt gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact$	120
MW305251.1	gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact	87
MT470219.1	gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact	120
HG994166.1	gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact	120
MW592707.1	gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact	108
MW309426.1	gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact	66
MT517423.1	gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact	110
MW320691.1	gttctctaaacgaactttaaaatctgtgtggctgtcactcggctgcatgcttagtgcact	88

. . .

```
clust <- read.alignment(</pre>
 "./data/clustalo-I20210427-013920-0382-41949213-p2m.clustal_num",
 format = "clustal", forceToLower = TRUE,
)
dna <- as.DNAbin(clust)</pre>
## 20 DNA sequences in binary format stored in a matrix.
## All sequences of same length: 30406
##
## Labels:
## MZ021779.1
## HG993789.1
## MZ026854.1
## MW854297.1
## MW976780.1
## MW981442.1
## ...
##
## Base composition:
## a c
                 g
## 0.299 0.184 0.196 0.321
## (Total: 608.12 kb)
```

#### Matriz de distancia

```
D <- dist.dna(dna)
D.mat <- as.matrix(D)</pre>
heat.mat <- data.frame(X = character(), Y = character(), Val = double())</pre>
n <- 0
for (col in colnames(D.mat)) {
 for (r in rownames(D.mat)) {
    n \leftarrow n + 1
    heat.mat[n, ] <- list(col, r, D.mat[col, r])</pre>
 }
}
ggplot(heat.mat, aes(X, Y, fill = Val)) +
 geom_tile(color = "black") +
  coord_fixed() +
  scale_fill_gradientn(
   colours = heat.colors(100, rev = TRUE),
   n.breaks = 2,
   labels = c("Min", "Max"),
  ) +
  labs(
      title = "Distance Matrix",
      subtitle = "Comparison between sequences",
      fill = "Legend",
      x = NULL,
      y = NULL
  ) + caption +
  theme(
    axis.text.x = element_text(size = 20, angle = 90),
    axis.text.y = element_text(size = 20)
  ) + title.theme + legend.theme
```



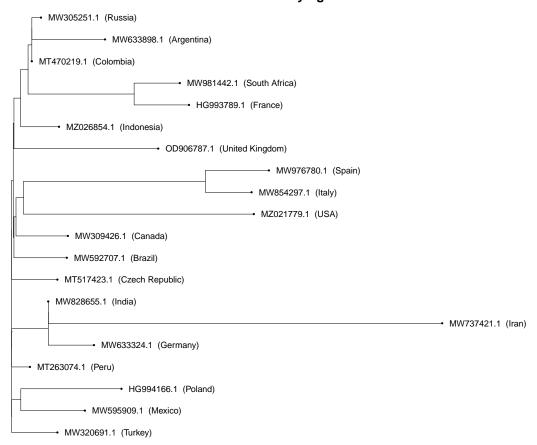
Las áreas de amarillo claro significan que hay poca diferencia, mientras que los rojos oscuros significan mayor diferencia entre secuencias. Se aprecia una diagonal, que es la comparación de las secuencias con ellas mismas. Como se espera, la distancia entre ellas es nula. Visualizando este resultado, se pudiera inferir que la secuencia MW737421.1, de Irán, estará más alejada de las demás en el árbol filogenético.

#### Árboles

```
tree <- nj(D)

ggtree(tree) +
    xlim(0, 0.0022) +
    geom_tippoint() +
    geom_tiplab(
        aes(label = paste(label, " (", accessions[label], ")", sep = "")),
        offset = 0.00002,
        size = 7
    ) +
    labs(title = "SARS-CoV-2 Phylogenetic Tree") + caption + title.theme</pre>
```

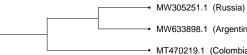
#### SARS-CoV-2 Phylogenetic Tree

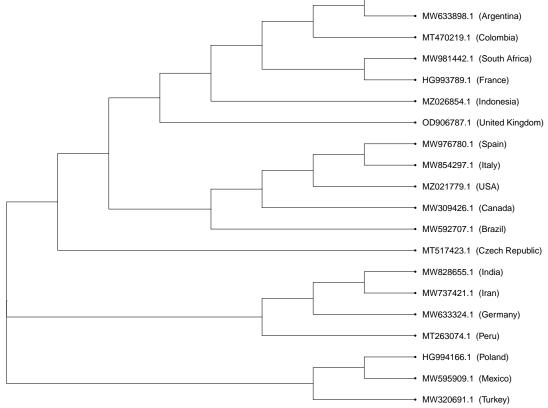


Data source: NCBI

```
ggtree(tree, branch.length = "none") +
  xlim(0, 11) +
  geom_tippoint() +
  geom_tiplab(
    aes(label = paste(label, " (", accessions[label], ")", sep = "")),
    offset = 0.1,
    size = 7
  ) +
  labs(
   title = "SARS-CoV-2 Phylogenetic Tree",
   subtitle = "(no scale)"
  ) + caption + title.theme
```

#### SARS-CoV-2 Phylogenetic Tree (no scale)

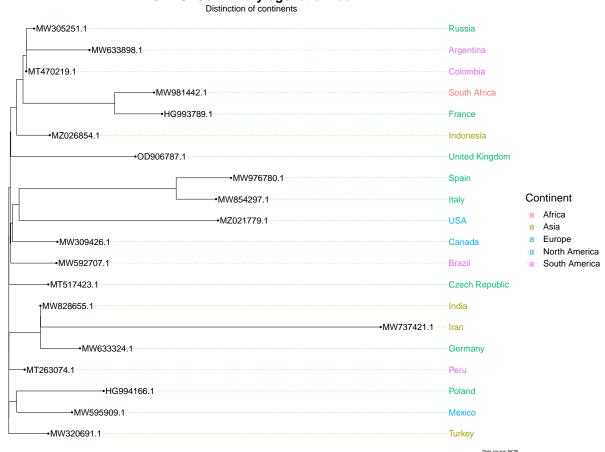




## Árbol filogenético por continentes

```
ggtree(tree) +
    xlim(0, 0.0022) +
    geom_tippoint() +
    geom_tiplab(
        aes(label = accessions[label], color = contintents[label]),
        offset = 0.0003,
        align = TRUE,
        size = 7
    ) +
    geom_tiplab(size = 7) +
    labs(
        title = "SARS-CoV-2 Phylogenetic Tree",
        subtitle = "Distinction of continents",
        color = "Continent"
    ) + caption + title.theme + legend.theme
```

## SARS-CoV-2 Phylogenetic Tree

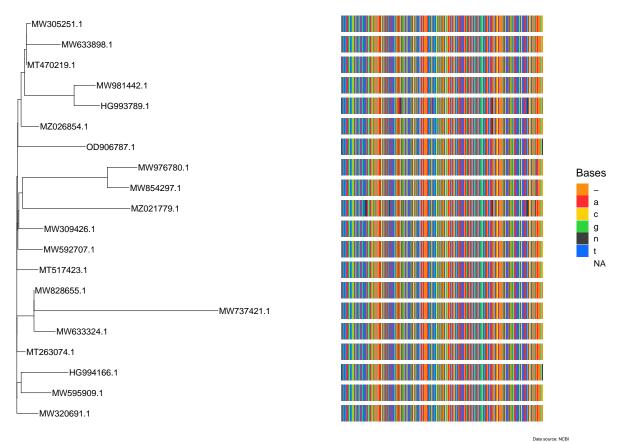


#### Resultado final

```
msaplot(p = ggtree(tree), fasta = dna, color = base.colors, offset = 0.001) +
geom_tiplab(size = 7) +
labs(
   title = "Tree + Sequence Alignment",
   subtitle = "SARS-CoV-2 around the world",
   fill = "Bases"
) + caption + title.theme + legend.theme
```

### Tree + Sequence Alignment

SARS-CoV-2 around the world



#### Conclusión

Visualizando los resultados del análisis, se encuentra que, al menos para las muestras que fueron seleccionadas, no hay una correlación grande entre la variante del virus y su localización geográfica, pues en el árbol filogenético los países están mezclados entre ramas.

Aún así, las secuencias que se tomaron para cada país no son una muestra representativa, pues sólo es una por país, y fueron elegidas de manera aleatoria. Se podría hacer un análisis complementario que tomara en cuenta más muestras del virus, para comparar la distribución de los nodos con las variantes del virus y así encontrar con mayor certeza si las variantes del SARS-CoV-2 que se encuentran en los diferentes continentes son en realidad la misma variante o una diferente.

## Referencias

- Severe acute respiratory syndrome coronavirus 2 data hub. Recuperado el 26 de abril del 2021, de https://www.ncbi.nlm.nih.gov/labs/virus/vssi/#/virus?SeqType\_s=Nucleotide&VirusLineage\_ss= Severe%20acute%20respiratory%20syndrome%20coronavirus%202,%20taxid:2697049
- $\bullet$  Tracking Covid-19 's global spread. Recuperado el 26 de abril del 2021, de https://edition.cnn.com/interactive/2020/health/coronavirus-maps-and-cases/