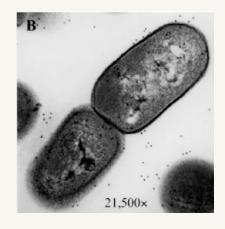


Estructura genética poblacional de aislados de Listeria monocytogenes y su asociación con la fuente de alimento

Casarin Perea Rodrigo; Cureño Sanchez Misael; Gonzalez Servín Luis Israel; Juárez-García, G. Lizbeth

Introducción

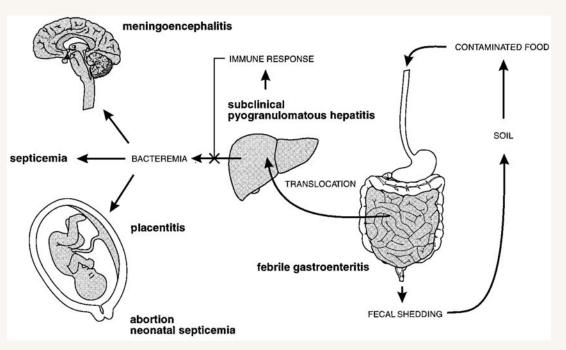
- Patógenos transmitidos por los alimentos causan 600 millones de casos de enfermedades y 420 mil muertes al año.
- L. monocytogenes es una bacteria grampositiva, patógeno intracelular invasivo.
- 13 serotipos: 1/2a, 1/2b, 1/2c, 3a, 3b, 3c,
 4a, 4ab, 4b, 4c, 4d, 4e y 7





Listeria monocytogenes

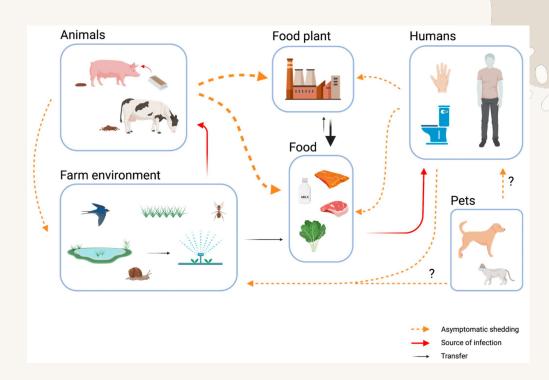
• Listeriosis 20-30 % de mortalidad. Además, causar meningitis, gastroenteritis y septicemia como resultado de una infección.





Listeria monocytogenes

- Sobrevive a temperaturas extremas (1 a 45 °C) y concentraciones de sal.
- Forma biopelículas, le permite que contamine y persista en sustratos.
 Propagación rápida. Puede vivir durante años en superficies.
- Se ha encontrado en una variedad de alimentos.



Objetivos

- Conocer la estructura poblacional de aislados de *Listeria monocytogenes* de diversas fuentes de alimentos.
- Determinar si hay una relación entre poblaciones genéticamente distintas de Listeria monocytogenes y la fuente de alimento de la que proviene.



Hipótesis

 Al utilizar análisis de componentes principales para las secuencias de aislados de *L. monocytogenes* se determinará si los aislados pertenecen a una población homogénea o a una población que contiene subgrupos genéticamente distintos. Además, al comparar los subgrupos, se determinará si estos se distribuyen uniformemente en las fuentes de alimento.



Método

Datos

- Se usaron las secuencias de islados de L. monocytogenes 19 países.
- "queso", "carne cruda", "mariscos", "aguacates hass", "helado", "lechuga", "leche", "queso crema para untar", "papa", "carne cruda", "leche cruda", "verduras crudas", "salami", "camarones", "ambiente de matadero" y "salmón ahumado".
- Queso, otros lácteos, frutas/verduras, mariscos y carne.

Análisis de componentes

| | | | | D | E | _ |
|----|--|-------------------------|-----------------------------|--------|----------|-------------------|
| 1 | Supplementary Table S1. Metadata for the 504 <i>List</i> e | eria monocytogenes isol | GenBank assembly access | | <u> </u> | J. |
| 2 | oupplementary ruble of Protudeta for the 504 fist | ma monocy togenes ison | de Companie assembly access | J.O.I. | | |
| 3 | Isolate Name | Food Source | | Linea | Seroty | Population Assign |
| 4 | DAIRY_GCA_000681515_2_ASM68151v2_genomic | CHEESE | GCA 000681515.2 | l i | 4b | 2 |
| 5 | DAIRY_GCA_000987705_1_ASM98770v1_genomic | DAIRY NON-CH | E GCA_000987705.1 | I I | 1/2b | 2 |
| 6 | DAIRY_GCA_001317555_2_ASM131755v2_genomic | CHEESE | GCA_001317555.2 | II | 1/2c | 10 |
| 7 | DAIRY_GCA_001342195_2_ASM134219v2_genomic | CHEESE | GCA_001342195.2 | I | 4b | 2 |
| 8 | DAIRY_GCA_001463975_1_ASM146397v1_genomic | CHEESE | GCA_001463975.1 | l I | 4b | 7 |
| 9 | DAIRY_GCA_001465135_2_ASM146513v2_genomic | CHEESE | GCA_001465135.2 | II | 1/2c | 10 |
| 10 | DAIRY_GCA_001466165_1_ASM146616v1_genomic | CHEESE | GCA_001466165.1 | ll l | 1/2a | 6 |
| 11 | DAIRY_GCA_001466195_1_ASM146619v1_genomic | CHEESE | GCA_001466195.1 | II | 1/2a | 6 |
| 12 | DAIRY_GCA_001548635_2_ASM154863v2_genomic | CHEESE | GCA_001548635.2 | l l | 1/2b | 1 |
| 13 | DAIRY_GCA_002131935_1_ASM213193v1_genomic | CHEESE | GCA_002131935.1 | l l | 4b | 2 |
| 14 | DAIRY_GCA_002132975_1_ASM213297v1_genomic | CHEESE | GCA_002132975.1 | l I | 4b | 2 |
| 15 | DAIRY_GCA_002213825_1_ASM221382v1_genomic | CHEESE | GCA_002213825.1 | ll l | 1/2a | 4 |
| 16 | DAIRY_GCA_002213865_1_ASM221386v1_genomic | CHEESE | GCA_002213865.1 | II | 1/2a | |
| 17 | DAIRY_GCA_002213945_1_ASM221394v1_genomic | CHEESE | GCA_002213945.1 | l l | 4b | 2 |
| 18 | DAIRY_GCA_002213965_1_ASM221396v1_genomic | CHEESE | GCA_002213965.1 | l l | 4b | 2 |
| 19 | DAIRY_GCA_002222785_1_ASM222278v1_genomic | CHEESE | GCA_002222785.1 | l I | 4b | 2 |
| 20 | DAIRY GCA 002/45255 1 CESAN0/9216 genomic | DAIRY NON-CH | EDGCA 002445255 1 | II. | 1/2a | 1 |

```
# Archivo excel del que se va a sacr el archivo .fasta
    archivo excel = 'Tabla.xlsx'
    # Se lee el archivo Excel
    df = pd.read excel(archivo excel)
    # Nombre de la columna que contiene las secuencias de ADN
11
    columna = 'GenBank assembly accession'
    # Se crean objetos SegRecord para cada secuencia y se guardan en una lista
    obj =
    for index, row in df.iterrows():
        sequence = str(row[columna])
        if pd.notna(sequence):
             record = SeqRecord(Seq(sequence), id=str(index), description="")
            obj.append(record)
20
    # Archivo .fasta resultante
    archivo fasta = 'salida.fasta'
    # Se guardan los registros en un archivo .fasta
    with open(archivo fasta, "w") as fasta file:
         for secuencia in obj:
             if pd.notna(secuencia.seq):
                 fasta file.write(str(secuencia.seg) + "\n")
     print(f"Archivo .fasta creado con exito.")
```

```
if not os.path.exists(GENOMES FOLDER):
    os.makedirs(GENOMES FOLDER)
with open('salida.fasta') as f: COMANDO = 'mafft --auto GCA 000681515.2 ASM68151v2 genomic.fna > first align.fasta'
SEGUNDO COMANDO = f'mafft --6merpair --thread -1 --keeplength --addfragments {others} first_align.fasta > alineamiento.fasta'
# Si se está ejecutando desde Windows concatenamos al principio el comando wsl
if platform.system() = 'Windows':
    PRIMER COMANDO = 'wsl.exe ' + PRIMER COMANDO
    SEGUNDO COMANDO = 'wsl.exe ' + SEGUNDO COMANDO
os.system(PRIMER COMANDO)
os.system(SEGUNDO COMANDO)
    accessions = [x.strip() for x in accessions]
    accessions = filter(lambda x: x \neq '' and x \neq 'nan', accessions)
    for accession in accessions:
        url = f'https://api.ncbi.nlm.nih.gov/datasets/v2alpha/genome/accession/{accession}/download?include annotation type=GENOME FAS
        r = requests.get(url)
        with open(f'{GENOMES FOLDER}/{accession}.zip', 'wb') as fasta:
            fasta.write(r.content)
        print(f'Secuencia {accession} descargada con éxito.')
        print(f'Extrayendo el zip')
```

```
# Creamos un nuevo directorio llamado data
if not os.path.exists('data'):
    os.makedirs('data')

# We get the absolute path of the current directory
data_dir = os.path.join(os.getcwd(), 'data')

# Copiamos todos los archivos dentro de la carpeta secuencia que están
# en formato .fna a la carpeta data de manera recursiva, esto es,
# incluyendo los archivos en los subdirectorios de secuencias.

for root, dirs, files in os.walk(GENOMES_FOLDER):
    for file in files:
```

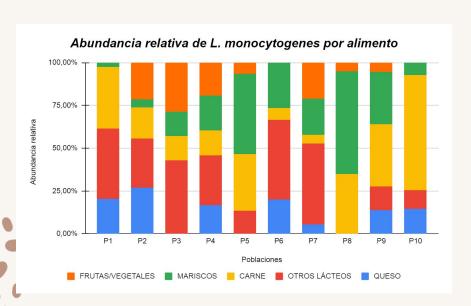
print(f'Copiando {file} a la carpeta {data_dir}')

shutil.copyfile(os.path.join(root, file), os.path.join(data dir, file))

if file.endswith('.fna'):

Lo copiamos a la carpeta data

Resultados y discusión



```
Pearson's Chi-squared test

data: datos1
X-squared = 190.16, df = 36, p-value < 2.2e-16
```

Los aislados de las 10 poblaciones no se distribuyen uniformemente entre las fuentes de alimentos de las que provienen.

Conclusión

 De las 10 poblaciones principales de *Listeria monocytogenes*, se encontró que la población 2 predomina en Quesos y Frutas/Verduras, las poblaciones 5, 8 y 9 predomina en Mariscos, y finalmente, la población 10 predominó en Carne. Esto indicó que existen asociaciones con alimentos particulares probablemente por sus diferencias genéticas.





Referencias

- Abraham, G. y Inouye, M. (2014). Fast principal component analysis of large-scale genome-wide data. PloS one, 9(4), e93766.
- Bechtel, T. y Gibbons, J. (2021). Population genomic analysis of Listeria monocytogenes from food reveals substrate-specific genome variation. Frontiers in Microbiology, 12, 620033.
- Bintsis, T. (2017). Foodborne pathogens. AIMS microbiology, 3(3), 529.
- Sibanda, T. y Buys, E. (2022). Listeria monocytogenes pathogenesis: The role of stress adaptation. Microorganisms, 10(8), 1522.