# Bitacora: obtención de lecturas de buena calidad de la secuenciación masiva y ensamblaje con SOAPdenovo

Elaborado por: Dra. Edith Elizondo Reyna

Como parte de la estancia posdoctoral en el Departamento de Acuicultura bajo la dirección del Dr. Miguel Ángel del Río Portilla, CICESE, Ensenada. Período 2020-2021

En esta bitácora se utilizarán diferentes programas

### **FastQC**

Se puede encontrar más información en el sitio de <u>fastqc</u> (<a href="http://www.bioinformatics.babraham.ac.uk/projects/fastqc/">http://www.bioinformatics.babraham.ac.uk/projects/fastqc/</a>)



y de Trim Galore (https://www.bioinformatics.babraham.ac.uk/projects/trim\_galore/)



### Ensamblaje con Soapdenovo2

Luo, R. et al. 2012. SOAPdenovo2: an empirically improved memory-efficient short-read de novo assembler. Gigascience 1, 18. doi: 10.1186/2047-217X-1-18 (https://academic.oup.com/gigascience/article/1/1/2047-217X-1-18/2656146) SOAPdenovo2 manual (https://github.com/aquaskyline/SOAPdenovo2)

# Todos estos programas se pueden instalar en sistemas Linux o iOS desde <u>anaconda</u> (https://anaconda.org/bioconda/soapdenovo2)

```
In [ ]:
        import os
        from Bio import SeqIO, Entrez
        cd /LUSTRE/bioinformatica data/lga/edith/data/microalga
In [ ]:
        s/
In [ ]:
        ls
In [ ]:
        %%bash
        grep "^@"
                   ../8 S356 L001 R1 001.fastg | wc -1
        grep "^@"
                   ../8 S356 L001 R2 001.fastg | wc -1
In [ ]:
        %%bash
        grep "^@"
                   ../CA2 S27 L001 R1 001.fastq
                                                    wc -1
        grep "^@"
                   ../CA2 S27 L001 R2 001.fastq
                                                    wc -1
              " ^ @ "
                   ../CN2 S28 L001 R1 001.fastq
        grep
                                                    wc -1
        grep "^@"
                   ../CN2 S28 L001 R2 001.fastg |
                                                    wc -1
              " ^ @ "
                   ../MA2 S25 L001 R1 001.fastq
                                                    wc -1
        grep
              "^@"
                   ../MA2 S25 L001 R2 001.fastq
                                                    wc - 1
        grep
              " ^ @ "
                   ../MN2 S26 L001 R1 001.fastq
        grep
                                                    wc -1
             " ^ @ "
                   ../MN2 S26 L001 R2 001.fastq
                                                    wc - 1
        grep
              " ^ @ "
                   ../XA2 S29 L001 R1 001.fastg
                                                    wc - 1
        grep
             "^@"
                   ../XA2 S29 L001 R2 001.fastq
                                                    wc - 1
        grep
        grep
                   ../XN2 S30 L001 R1 001.fastq
                                                    wc - 1
        grep "^@"
                   ../XN2 S30 L001 R2 001.fastq
                                                    wc -1
```

#### Número de secuencias obtenidas:

archivo	secuencias
8_S356_L001_R1_001.fastq	6660
8_S356_L001_R2_001.fastq	6674

```
In [ ]: | %%bash
        time fastqc 8 S356 L001 R1 001.fastq
        time fastqc 8 S356 L001 R2 001.fastq
In [ ]: ls -lh
In [ ]: os.makedirs('fastqc',exist ok=True)
In [ ]: cd fastqc/
In [ ]:
        %%bash
        time trim_galore --paired ../8_S356_L001_R1_001.fastq .
        ./8 S356 L001 R2 001.fastq
In [ ]: | ls -lh
        !head -80 8 S356 L001 R1 001.fastg trimming report.txt
In [ ]:
In [ ]:
        !head -80 8 S356 L001 R2 001.fastq trimming report.txt
In [ ]:
        %%bash
        grep "^@" 8 S356 L001 R1 001_val_1.fq | wc -1
        grep "^@" 8 S356 L001 R2 001 val 2.fg | wc -l
```

#### Número de secuencias obtenidas:

archivo	secuencias	archivo-trim	recortadas
8_S356_L001_R1_001.fastq	6660	8_S356_L001_R1_001_val_1.fq	6650
8_S356_L001_R2_001.fastq	6674	8_S356_L001_R2_001_val_2.fq	6664

Tomado del manual de <u>Biopython</u> (<a href="http://biopython.org/DIST/docs/tutorial/Tutorial.html#htoc292">http://biopython.org/DIST/docs/tutorial/Tutorial.html#htoc292</a>)

```
In []: def cuentasecuencias(arch1):
    count, total_len, maximo = 0, 0, 0,
    minimo = 100
    for rec in SeqIO.parse(arch1, "fastq"):
        count += 1
        total_len += len(rec.seq)
        if maximo < len(rec.seq):
            maximo = len(rec.seq):
            if minimo > len(rec.seq):
                  minimo = len(rec.seq)
        return (count, total_len, maximo, minimo)
```

```
In []: count1, count2, count3, count4 = 0, 0, 0, 0
        total len1, total len2, total len3, total len4, = 0, 0,
        0,0
        minimo1, minimo2, minimo3, minimo4 = 100, 100, 100, 100
        maximo1, maximo2, maximo3, maximo4 = 0, 0, 0
        # cuenta secuencias en el primer archivo
        archivo1 = "../8 S356 L001 R1 001.fastq"
        count1, total len1, maximo1, minimo1 = cuentasecuencias
        (archivol)
        archivo2 = "8 S356 L001 R1 001 val 1.fg"
        count2, total len2, maximo2, minimo2 = cuentasecuencias
        (archivo2)
        archivo3 = "../8 S356 L001 R2 001.fastg"
        count3, total len3, maximo3, minimo3 = cuentasecuencias
        (archivo3)
        archivo4 = "8 S356 L001 R2 001 val 2.fq"
        count4, total len4, maximo4, minimo4 = cuentasecuencias
        (archivo4)
        print ("archivo
                                    \t#sec \tmin max \t
        archivo-trim\t\t\t #recor\tmin max")
        print(archivol[:17], "\t", count1, "\t", minimol, maxim
        o1, "\t", archivo2, "\t", count2, "\t", minimo2, maximo
        2)
        print(archivo3[:17], "\t", count3, "\t", minimo3, maxim
        o3, "\t", archivo4, "\t", count4, "\t", minimo4, maximo
        4)
```

```
arc = "archivo" \ contar = "count" \ tl = "total\_len" \ minimo = "minimo" \ maximo = "maximo" \ n = 1 \ arc1 = ["../8\_S356\_L001\_R1\_001.fastq", "8\_S356\_L001\_R1\_001\_val\_1.fq", "../8\_S356\_L001\_R2\_001.fastq", "8\_S356\_L001\_R2_001\_val\_2.fq"] \ for i in arc1: arc = "archivo"+str(n) \ contar = "count"+str(n) \ tl = "total\_len"+str(n) \ minimo = "minimo"+str(n) \ maximo = "maximo"+str(n) \ count1, \ count2, \ count3, \ count4 = 0, \ 0, \ 0, \ 0 \ total\_len1, \ total\_len2, \ total\_len3, \ total\_len4, = 0, \ 0, \ 0, \ 0 \ minimo2, \ minimo3, \ minimo4 = 100, \ 100, \ 100, \ 100, \ 100, \ maximo1, \ maximo2, \ maximo2, \ maximo3, \ maximo4 = 0, \ 0, \ 0, \ 0 \ \# \ cuenta \ secuencias \ en \ el \ primer \ archivo \ archivo1 = "../8\_S356\_L001\_R1\_001\_fastq" \ count1, \ total\_len1, \ maximo1, \ minimo1 = cuenta \ secuencias(archivo1) \ archivo2 = "8\_S356\_L001\_R1_001\_val_1.fq" \ count2, \ total\_len2, \ maximo2, \ minimo2 = cuenta \ secuencias(archivo2) \ archivo3 = "../8\_S356\_L001\_R2_001.fastq" \ count3, \ total\_len3, \ maximo3, \ minimo3 = cuenta \ secuencias(archivo3) \ archivo4 = "8\_S356\_L001\_R2_001\_val_2.fq" \ count4, \ total\_len4, \ total\_len
```

maximo4, minimo4 = cuentasecuencias(archivo4) print ("archivo \t#sec \tmin max \t archivo-trim\t\t\t #recor\tmin max") print(archivo1[:17], "\t", count1, "\t", minimo1, maximo1, "\t", archivo2, "\t", count2, "\t", minimo2, maximo2) print(archivo3[:17], "\t", count3, "\t", minimo3, maximo3, "\t", archivo4, "\t", count4, "\t", minimo4, maximo4)

# Archivo de configuración para el ensamblador Soapdenovo

En caso de ser necesario, cambiar el valor de max\_rd\_len=, en este caso a 251 Revisar los demás parámetros, p. e. rd\_len\_cutoff=
Cambie las líneas q1 y q2, en este caso a:
q1=8\_S356\_L001\_R1\_001\_val\_1.fq
q2=8\_S356\_L001\_R2\_001\_val\_2.fq

#### Leer el manual

(https://vcru.wisc.edu/simonlab/bioinformatics/programs/soap/SOAPdenovo2MANUAL.txt Asimismo es necesario tomar en cuenta el nombre del archivo de la configuración. En este caso:

config\_soap\_8\_S356.txt

```
In [ ]: fout = open("config soap 8 S356.txt", "w")
        linea="""#maximal read length
        max rd len=251
        [LIB]
        #average insert size of the library
        avg ins=300
        #if sequences are forward-reverse of reverse-forward
        reverse seq=0
        #in which part(s) the reads are used (only contigs, onl
        y scaffolds, both contigs and scaffolds, only gap closu
        re)
        asm flags=3
        #cut the reads to the given length
        rd len cutoff=300
        #in which order the reads are used while scaffolding
        rank=1
        # cutoff of pair number for a reliable connection (at 1
        east 3 for short insert size)
        pair num cutoff=3
        #minimum aligned length to contigs for a reliable read
        location (at least 32 for short insert size)
        map len=32
        #paired-end fastq files, read 1 file should always be f
        ollowed by read 2 file
        q1=8 S356 L001 R1 001 val 1.fq
        g2=8 S356 L001 R2 001 val 2.fg
        #another pair of paired-end fastq files, read 1 file sh
        ould always be followed by read 2 file
        #q1=input reads2 pair 1.fq
        #q2=input reads2 pair 2.fq
        #paired-end fasta files, read 1 file should always be f
        ollowed by read 2 file
        #f1= SRX5014491_1_val_1.fq
        #f2=SRX5014491 2 val 2.fq
        #fastq file for single reads
        #q=input reads.fq
        11 11 11
        fout.write(linea)
        fout.close()
```

#### Verificando contenido del archivo de configuración

```
In [ ]: !head -50 config_soap_8_S356.txt
In [ ]: ls
```

### Archivo para ejecutar sh.

# Se debe cambiar el nombre del archivo generado, en este caso a:

```
open("soapdenovo2.submit", "w")
```

```
In []: fout = open("soapdenovo2.submit", "w")
    linea=""#!/bin/sh
#SBATCH --job-name=SOAPdenovo2
#SBATCH --nodes=1
#SBATCH --ntasks-per-node=8
#SBATCH --time=168:00:00
#SBATCH --mem=50gb
#SBATCH --output=SOAPdenovo2.%J.out
#SBATCH --error=SOAPdenovo2.%J.err

#module load soapdenovo2/r240

SOAPdenovo-63mer all -s config_soap_8_S356.txt -K 31 -o output_directory/output31 -p $SLURM_NTASKS_PER_NODE

"""
fout.write(linea)
fout.close()
```

#### Se verifica el contenido del archivo

```
In [ ]: !head -20 soapdenovo2.submit
```

#### Se crea el directorio de salida, en caso de no existir.

```
In [ ]: os.makedirs('output_directory',exist_ok=True)
```

### Se ejecuta el programa

```
In [ ]: !time sh soapdenovo2.submit
```

# Se verifican los archivos de salida y su contenido

```
In [ ]: ls output_directory/
```

#### Escriba en la siguiente celda qué contiene cada archivo.

### Verificando el contenido de \*.contig

```
In [ ]: !head output_directory/output31.contig
```

## Contando el número de contigs

```
In [ ]: !grep "^>" output_directory/output31.contig |wc -1
```

# Contando el número de secuencias en montaje (scaffolding)

```
In [ ]: !grep "^>" output_directory/output31.scafSeq |wc -l
```

### **Estadística**

```
In [ ]: !head -100 output_directory/output31.scafStatistics
```

# Una vez concluido el ensamblaje se procede a la anotación de los contigs