# Multiple Sequence Alignment (MSA) di sequenze SARS-CoV-2

#### Edoardo Silva 816560 Davide Marchetti 815990

A.A.: 2019/2020

#### 1 Abstract

Per ogni variazione registrata nell' output della parte1, viene creata un entità nella tabella di output contenente:

- gene id: id del gene in cui cade la variazione
- gene start: inizio del gene in cui cade la variazione
- gene end: fine del gene in cui cade la variazione
- cds\_start: inizio della coding DNA sequence della porzione del gene in cui cade la variazione
- cds\_end: fine della coding DNA sequence della porzione del gene in cui cade la variazione
- original codone: codone della reference prima della modifica
- altered codone: codone della reference modificati dalla variazione
- relative start: inizio della variazione in rispetto all'inizio della cds
- relative end: fine della variazione in rispetto all'inizio della cds
- sequence: variazione
- $\bullet$   $\,$  encoded\_aminoacid: amminoacido codificato da  $altered\_codone$

#### 2 codice

Il codice inizia caricando la sequenza di reference dal file 'reference.fasta' e un file di output.

Infine carica in una lista le CDS della reference dal file 'Genes-CDS.xlsx'. Il corpo del codice esegue un ciclo per ogni variazione nel file di output: Nel ciclo è inserito un controllo per la sequenza CDS da unire: prendo valori dalla tabella e se trovo valori nella collonna 'join\_at', eseguo sulla nuova CDS.

Listing 1: Porzione di ciclo

```
for key, value in variations:
       for index, cds in affected_cdses.iterrows():
           cds_sequence = reference[cds['from']:cds['to'] + 1]
           if pd.notna(cds['join_at']):
              join_at = int(cds['join_at'])
              cds_sequence = reference[cds['from']:join_at + 1] +
                  → reference[join_at:cds['to'] + 1]
           gene = df_ref_genes.loc[affected_cds['GeneID']]
           gene_id = affected_cds.iloc[0]['GeneID']
           gene_start = gene.iloc[0]['Start']
           gene_end = gene.iloc[0]['End']
           cds_start = affected_cds.iloc[0]['from']
           cds_end = affected_cds.iloc[0]['to']
           sequence = value['alt']
           relative_start = value['from'] - gene_start
           relative_end = relative_start + len(sequence),
```

#### e riempie la tebella

Listing 2: Appending nel file di output

```
variations_to_genes.append({
          'gene_id': gene_id,
          'gene_start': gene_start,
          'gene_end': gene_end,
          'cds_start': cds_start,
          'original_codone': original_codone,
          'altered_codone': altered_codone,
          'relative_start': relative_start + 1,
          'relative_end': relative_end,
          'sequence': sequence,
          'original_aminoacid': original_aminoacid,
          'encoded_aminoacid': encoded_aminoacid
})
```

da generare come file output.

Listing 3: Tabella per la traduzione in amminoacidi

```
aminoacids_lookup_table = {
   "START" : 'ATG',
   "STOP" : ["TAA", "TAG", "TGA"],
    'F' : ['TTT', 'TTC'],
    'L' : ['TTA', 'TTG', 'CTT', 'CTA', 'CTC', 'CTG'],
    'I' : ['ATT', 'ATC', 'ATA'],
    'M' : ['ATG'],
    'V' : ['GTT', 'GTA', 'GTC', 'GTG'],
    'S' : ['TCT', 'TCA', 'TCC', 'TCG', 'AGT', 'AGC'],
    'P' : ['CCT', 'CCA', 'CCC', 'CCG'],
    'T' : ['ACT', 'ACA', 'ACC', 'ACG'],
    'A' : ['GCT', 'GCA', 'GCC', 'GCG'],
    'Y' : ['TAT', 'TAC'],
    'H' : ['CAT', 'CAC'],
    'Q' : ['CAA', 'CAG'],
   'N' : ['AAT', 'AAC'],
    'K' : ['AAA', 'AAG'],
    'D' : ['GAT', 'GAC'],
    'E' : ['GAA', 'GAG'],
    'C' : ['TGT', 'TGC'],
    'W' : ['TGG'],
    'R' : ['CGT', 'CGA', 'CGC', 'CGG', 'AGA', 'AGG'],
    'G' : ['GGT', 'GGA', 'GGC', 'GGG']
}
}
```

### 3 output

Listing 4: Generazione di output

Genera file **out.csv** nella sotocartella óutput :

## 4 conclusione

Eccetto per la variazione con cancellazione di sequenze, tutti gli altri codoni modificati sono traducibili.