Тестовый пайплайн. 18S последовательности

1. Создание бласт БД	1
2. Выравнивание на референс	1
3. Взятие 5 лучших хитов по e-value с помощью python кода ("test_pipeline_step3.py")	1
4. Создание фаста файлов с 5 лучшими последовательностями (для цальнейшего поиска в случае, если 1ая последовательность не подойдет) "test_pipeline_step4.py")	2
5. Взятие 1ой лучшей последовательности из фасты с 5 лучшими ("test_pipeline_step5.py")	3
6. Вариант с mafft+trimal + Blast check identity + выравнивание PairwiseAligner (from Bio.Align) для финальной проверки идентичности не менее 90%. ("test_pipeline_step6.py")	4
7. DB check ("test_pipeline_step7.py")	6
8. final check ("test_pipeline_step8.py")	7
9. Вариант с UGENE. Итоги и % идентичности референсу	8

1. Создание бласт БД

```
mkdir -p blast_dbs

for f in ~/Amphipodas/test_18s/*.fasta; do
    base=$(basename "$f" .fasta)
    makeblastdb -in "$f" -blastdb_version 5 -dbtype nucl -hash_index -out "blast_dbs/$base"
done
```

2. Выравнивание на референс

mkdir -p blast results

```
for db in blast_dbs/*.nsq; do base=$(basename "$db" .nsq); blastn -query 18S_reference.fasta -db "blast_dbs/$base" -out "blast_results/${base}_vs_18S_reference.txt" -evalue 1e-5 -outfmt 6 -max_target_seqs 10; done
```

3. Взятие 5 лучших хитов по e-value с помощью python кода ("test_pipeline_step3.py")

```
import os
import pandas as pd
input_dir = "blast_results"
output dir = "best hits"
os.makedirs(output_dir, exist_ok=True)
for file in os.listdir(input dir):
  if file.endswith(".txt"):
    input_path = os.path.join(input_dir, file)
    output path = os.path.join(output dir, f"{file.replace('.txt', ' top5.txt')}")
    with open(input_path, "r") as f:
       lines = [line.strip().split("\t") for line in f]
    # сортировка по e-value и взятие 5 первых
    lines sorted = sorted(lines, key=lambda x: float(x[10]))
    top5 = lines_sorted[:5]
    with open(output path, "w") as f:
       for line in top5:
         f.write("\t".join(line) + "\n")
   4. Создание фаста файлов с 5 лучшими
       последовательностями (для дальнейшего поиска в случае,
       если 1ая последовательность не подойдет)
       ("test pipeline step4.py")
import os
from Bio import SeqIO
best hits dir = "./best hits"
fasta dir = "/media/tertiary/transcriptome assemblies/rnaspades reassemblies"
output_dir = "./5_hits_seqs_TEST"
os.makedirs(output dir, exist ok=True)
hit files = [f for f in os.listdir(best hits dir) if f.endswith(" vs 18S reference top5.txt")]
for hit file in hit files:
  species name = hit file[:-26] # название вида из названия файла
  fasta_filename = species_name + ".fasta"
  fasta_path = os.path.join(fasta_dir, fasta_filename)
```

```
if not os.path.exists(fasta_path):
    print(f"Файл {fasta_path} не найден, пропускаем...")
    continue

# 5 лучших хитов из файла
best_hits_path = os.path.join(best_hits_dir, hit_file)
with open(best_hits_path, "r") as f:
    best_hits = [line.strip().split("\t")[1] for line in f.readlines()] # названия контигов

output_fasta_path = os.path.join(output_dir, f"{species_name}_18S_top5.fasta")

# извлечение последовательности
with open(output_fasta_path, "w") as out_f:
    for record in SeqIO.parse(fasta_path, "fasta"):
        if record.id in best_hits:
            out_f.write(f">Naumenko_18S_{species_name}_{record.id}\n{str(record.seq)}\n")

print(f"Coхранено в файле {output_fasta_path}")
```

5. Взятие 1ой лучшей последовательности из фасты с 5 лучшими ("test_pipeline_step5.py")

```
import os
from Bio import SeqIO
folder_path = './5_hits_seqs'
folder res = './test 1 best hit'
os.makedirs(folder_res, exist_ok=True)
def get_best_hit(file_path):
  with open(file_path, "r") as handle:
     for record in SeqIO.parse(handle, "fasta"):
       # лучший хит —первый контиг
       return f">{record.id}\n{record.seq}"
  return None
def process all files(folder path):
  files_in_folder = os.listdir(folder_path)
  fasta files = [file for file in files in folder if file.endswith('.fasta')]
  for fasta_file in fasta_files:
     file path = os.path.join(folder path, fasta file)
     best_hit = get_best_hit(file_path) # первый контиг
     if best hit:
       new file name = f"{os.path.splitext(fasta file)[0][:-5]} best.fasta"
       new file_path = os.path.join(folder_res, new_file_name)
```

6. Вариант с mafft+trimal + Blast check identity + выравнивание PairwiseAligner (from Bio.Align) для финальной проверки идентичности не менее 90%. ("test pipeline step6.py")

mafft + trim

```
import os
from Bio import SeqIO
INPUT_DIR = "./test_1_best_hit"
REFERENCE = "18S reference.fasta"
OUTPUT_DIR = "./processed_results"
MAFFT = "mafft"
TRIMAL = "trimal"
os.makedirs(OUTPUT_DIR, exist_ok=True)
ref_length = len(next(SeqIO.parse(REFERENCE, "fasta")).seq)
print(f"Reference length: {ref_length} bp")
for filename in os.listdir(INPUT DIR):
  if not filename.endswith("_18S_best.fasta"):
    continue
  species_name = filename.replace("_18S_best.fasta", "")
  input file = os.path.join(INPUT DIR, filename)
  output_prefix = os.path.join(OUTPUT_DIR, species_name)
  print(f"\nОбработка {species name}...")
  combined_file = f"{output_prefix}_combined.fasta" # временный файл с
объединенными последовательностями
  with open(combined_file, "w") as f:
    # 1й - референс, потом последовательность вида
    ref seg = next(SegIO.parse(REFERENCE, "fasta"))
    query seq = next(SeqIO.parse(input file, "fasta"))
    SeqIO.write([ref_seq, query_seq], f, "fasta")
```

```
# mafft
  aligned file = f"{output prefix} aligned.fasta"
  exit_code = os.system(f"{MAFFT} --auto {combined_file} > {aligned_file}")
  if exit code != 0:
    print(f"ERROR: MAFFT failed for {filename}")
    os.remove(combined file)
    continue
  # trimal
  trimmed_file = f"{output_prefix}_trimmed.fasta"
  exit_code = os.system(f"{TRIMAL} -in {aligned_file} -out {trimmed_file} -nogaps")
  if exit code != 0:
    print(f"ERROR: trimal failed for {filename}")
    os.remove(combined_file)
    continue
  if not os.path.exists(trimmed_file):
    print(f"ERROR: Trimmed file not created for {filename}")
    os.remove(combined_file)
    continue
  # проверка длины
    trimmed segs = list(SegIO.parse(trimmed file, "fasta"))
    if len(trimmed seqs) != 2:
       print(f"ERROR: Expected 2 sequences after trimming, got
{len(trimmed seqs)}")
       os.remove(combined_file)
       continue
    trimmed_length = len(trimmed_seqs[1].seq) # длина последовательности
вида
    if abs(trimmed_length - ref_length) > 0.1 * ref_length: # допуск ±10%
       print(f"ERROR: {filename} - bad length after trimming")
       print(f"Trimmed length: {trimmed length}, Reference: {ref length}")
    else:
       with open(f"{output_prefix}_processed.fasta", "w") as out:
          SeqIO.write(trimmed_seqs[1], out, "fasta")
          print(f"Saved processed sequence (length: {trimmed_length})")
  except Exception as e:
    print(f"ERROR processing {filename}: {str(e)}")
```

```
os.remove(combined_file)
print("\nProcessing complete!")
```

DB check ("test_pipeline_step7.py")

```
import os
from Bio import SeqIO
INPUT DIR = "./processed results" # для обработанных последовательностей
REFERENCE = "18S_reference.fasta"
OUTPUT DIR = "./final results"
BLASTDB DIR = "./blast reference db"
MIN_IDENTITY = 90.0
os.makedirs(OUTPUT_DIR, exist_ok=True)
os.makedirs(BLASTDB_DIR, exist_ok=True)
# BLAST бд из референса
print("Создаём BLAST базу данных...")
base_name = os.path.splitext(os.path.basename(REFERENCE))[0]
db command = (
  f"makeblastdb -in {REFERENCE} -blastdb version 5 "
  f"-dbtype nucl -hash index -out {BLASTDB DIR}/{base name}"
os.system(db_command)
print("\nПроверка последовательности...")
for filename in os.listdir(INPUT_DIR):
  if not filename.endswith(" processed.fasta"):
    continue
  input file = os.path.join(INPUT DIR, filename)
  output_file = os.path.join(OUTPUT_DIR, filename.replace("_processed", "_final"))
  #BLAST
  blast_output = "temp_blast_result.txt"
  os.system(
    f"blastn -query {input_file} -db {BLASTDB_DIR}/{base_name} "
    f"-out {blast output} -outfmt '6 pident' -max target seqs 1"
  )
  try:
    with open(blast_output) as f:
       identity = float(f.readline().split()[0])
```

```
print(f"{filename}: идентичность {identity:.1f}%", end=" ")

if identity >= MIN_IDENTITY:
    with open(input_file) as src, open(output_file, "w") as dst:
        dst.write(src.read())
    print("Сохранено")

else:
    print("Слишком низкая идентичность")

except Exception as e:
    print(f"{filename}: ошибка при проверке ({str(e)})")

if os.path.exists(blast_output):
    os.remove(blast_output)

print("\nПроверка закончена!")
```

-сбор прошедших проверку последовательностей в один фаста-файл-

8. **final check** ("test_pipeline_step8.py")

```
import os
from Bio import SegIO
from Bio.Align import PairwiseAligner
def load_single_sequence(fasta_file):
  return next(SeqIO.parse(fasta file, "fasta")).seq
def calculate identity(seq1, seq2):
  """% идентичности между двумя последовательностями"""
  aligner = PairwiseAligner()
  aligner.mode = 'global'
  alignment = aligner.align(seq1, seq2)[0]
  aln_seq1 = alignment.aligned[0]
  aln_seq2 = alignment.aligned[1]
  matches = 0
  for (start1, end1), (start2, end2) in zip(aln seq1, aln seq2):
    for i in range(min(end1 - start1, end2 - start2)):
       if seq1[start1 + i] == seq2[start2 + i]:
          matches += 1
  identity = matches / max(len(seq1), len(seq2)) * 100 # % идентичности
  return identity, alignment
```

```
def process_fasta(input_file, reference_seq, min_identity=90.0):
   sequences to save = [] # подходящие последовательности
  for seq_record in SeqIO.parse(input_file, "fasta"):
    seg = seg record.seg
    identity, alignment = calculate_identity(seq, reference_seq)
    print(f"{seq_record.id}: Идентичность {identity:.1f}%")
    if identity >= min identity:
       print(f" - Сохранено (Идентичность выше {min_identity}%)")
       sequences_to_save.append(seq_record)
    else:
       print(f" - Слишком низкая идентичность (< {min_identity}%)")
  if sequences to save:
    with open("filtered_sequences.fasta", "w") as output_file:
       SeqIO.write(sequences to save, output file, "fasta")
    print(f"\nCoxpaнeнo {len(sequences_to_save)} последовательностей в файл
'filtered_sequences.fasta'.")
# Основной процесс
def main():
  input fasta = "sequences.fasta"
  reference fasta = "18S reference.fasta"
  reference_seq = load_single_sequence(reference_fasta)
  # Обрабатываем файл с последовательностями
  process_fasta(input_fasta, reference_seq, min_identity=90.0)
if __name__ == "__main__":
  main()
```

9. Вариант с UGENE. Итоги и % идентичности референсу

Итого прошли проверки 25 последовательностей для rnaspades и 18 trinity, после удаления последовательностей с отсутствующими координатами и выбора лучшей последовательности для тех, которые прошли проверку в обеих сборках, итоговый файл содержал 26 последовательностей.

Было обнаружено, что последовательности стали похожи на референс и при бласте в NCBI многие из них давали лучший хит с референсной последовательностью.

В связи с этим было решено провести множественное выравнивание контигов с лучшими хитами для этих 26 последовательностей и референсом, с обрезанием по границам референса с помощью UGENE.

Сравнительная таблица идентичности референсу (union_nogaps.fasta и 18S_ugene.fasta):

Sample	Identity_ugene	Identity_nogaps
SRR3467039_Oxyacanthus_sowinskii_18S	99.5	99.5
SRR3467090_Pentagonurus_dawydowi_18S	99.5	99.5
SRR3467037_Oxyacanthus_curtus_18S	99.5	99.5
SRR3467095_Pallaseopsis_kessleri_18S	99.4	99.4
SRR3467063_Eulimnogammarus_cruentus_18S	99.4	99.5
SRR3467052_Sluginella_kietlinskii_18S	99.0	99.0
SRR3467065_Eulimnogammarus_messerschmidtii_1 8S	98.9	98.9
SRR3467066_Eulimnogammarus_maackii_18S	99.3	99.3
SRR3467055_Eulimnogammarus_violaceus_18S	99.3	99.4
SRR3467067_Eulimnogammarus_sp18S	99.3	99.3
SRR3467057_Eulimnogammarus_cyaneus_18S	99.3	99.3
SRR3467086_Ommatogammarus_flavus_18S	99.2	99.2
SRR3467048_Carinurus_bicarinatus_18S	99.5	99.5
SRR3467081_Micruropus_parvulus_18S	97.8	97.8
SRR3467077_Macrohectopus_branickii_18S	97.8	97.8
SRR3467083_Micruropus_wahlii_18S	97.5	97.5
SRR3467071_Gmelinoides_fasciatus_18S	97.3	97.4
SRR3467068_Eulimnogammarus_verrucosus_18S	99.0	99.1

SRR3467075_Hyalellopsis_setosa_18S	91.7	91.7
SRR3467073_Hyalellopsis_costata_18S	91.1	91.6
SRR3467089_Homalogammarus_brandtii_18S	99.1	99.2
SRR3467043_Boeckaxelia_carpenterii_18S	99.3	99.3
SRR3467072_Hyalellopsis_carinata_18S	99.1	99.1
SRX1736878_Gammarus_lacustris_18S	97.7	97.8
SRR3467059_Eulimnogammarus_testaceus_18S	94.8	97.0
SRR3467047_Asprogammarus_rhodophthalmus_18S	79.6	94.3

% идентичности референсу рассчитывался с помощью кода ("test_pipeline_step9.py"):

```
from Bio import SeqIO
from Bio.Align import PairwiseAligner
def load sequence(fasta file):
  record = next(SeqIO.parse(fasta_file, "fasta"))
  return record.seq
def compute identity(seq1, seq2):
  aligner = PairwiseAligner()
  aligner.mode = "global"
  alignment = aligner.align(seq1, seq2)[0]
  aligned seq1 = alignment.aligned[0]
  aligned_seq2 = alignment.aligned[1]
  matches = 0
  for (start1, end1), (start2, end2) in zip(aligned_seq1, aligned_seq2):
    matches += sum(seq1[start1 + i] == seq2[start2 + i] for i in range(min(end1 -
start1, end2 - start2)))
  total_length = max(len(seq1), len(seq2))
  identity = matches / total_length * 100
  return identity
# Пример использования
fasta1 = "18S_reference.fasta"
fasta2 = "fin_file.fasta"
```

```
seq1 = load_sequence(fasta1)
seq2 = load_sequence(fasta2)
identity = compute_identity(seq1, seq2)
print(f"Процент идентичности: {identity:.2f}%")
```