Tapsiriq 1. Transkripsiya etmək – Verilmiş DNT ardıcıllığını transcribe() metodundan istifadə edərək RNT ardıcıllığına çevirin. Məsələn: Seq("AGTACACTGGT").transcribe()

```
[3]: from Bio.Seq import Seq
    my_seq=Seq("AGTACACTGGT")
    rna_seq = my_seq.transcribe()
    my_seq.transcribe()
    print(rna_seq)

AGUACACUGGU
```

- •Seq("AGTACACTGGT") Bu, DNT ardıcıllığını yaradır.
- •transcribe() Bu metod T bazasını U ilə əvəz edərək RNT ardıcıllığı yaradır.
- •print(rna\_seq) Transkripsiya olunmuş RNT ardıcıllığını ekrana çap edir.

Tapsiriq 2. Translyasiya etmək – Verilmiş RNT ardıcıllığını translate() metodundan istifadə edərək müvafiq zülal (protein) sekvensiyasına çevirin. Məsələn: Seq("AUGGCCAUUGUAAUGGGUAG").translate()

```
[13]: from Bio.Seq import Seq

# RNT ardicilliğini yaranir

my_seq = Seq("AUGGCCAUUGUAAUGGGUAG")

# Translyasiya edirik (RNT → Protein)
protein_seq = my_seq.translate()

# Nəticəni çap edirik
print(protein_seq)
MAIVMG
```

## Açıqlama:

- **1.Seq("AUGGCCAUUGUAAUGGGUAG")** RNT ardıcıllığıdır.
- 2.translate() Bu metod 3-lü kodonları amin turşularına çevirir.
- **3.print(protein\_seq)** Zülal sekvensiyasını çap edir.

- •M → Metionin (AUG start kodonu)
- •**A**  $\rightarrow$  Alanin (GCC)
- •**P**  $\rightarrow$  Prolin (AUU)
- •I → İzolösin (GUA)
- Stop kodonu → (\* işarəsi ilə göstərilir)

Tapsiriq 3. DNT və RNT fərqi – replace() metodundan istifadə edərək DNT ardıcıllığındakı T hərflərini U ilə əvəz edin və nəticəni çap edin.

```
[21]: from Bio.Seq import Seq

# DNT ardicilliğini yaradirik
my_seq = Seq("ATGGCCATTGTAATGGGTAG")

# "T" hərflərini "U" ilə əvəz edərək RNT ardicilliğini yaradirik
rna_seq = str(my_seq).replace("T", "U")

print(rna_seq)
```

AUGGCCAUUGUAAUGGGUAG

Biopython-un Seq obyektində replace() metodu yoxdur, çünki Seq obyekti Python str kimi birbaşa dəyişdirilə bilməz.

Bunun əvəzinə, DNT ardıcıllığındakı "T" hərflərini "U" ilə əvəz etmək üçün **Python str.replace() metodundan istifadə edə bilərsiniz**. Amma bunu str formatına çevirərək etməlisiniz.

#### Açıqlama:

- 1.Seq("ATGGCCATTGTAATGGGTAG") DNT ardıcıllığını yaradır.
- 2.str(my\_seq).replace("T", "U") str() metodu ilə DNT ardıcıllığını string formatına çevirir və sonra "T" hərflərini "U" ilə əvəz edir.
- 3.print(rna\_seq) Əldə edilən RNT ardıcıllığını çap edir.

Tapsiriq 4. DNT sekvensiyasını amin turşularına çevirmək – Verilmiş DNT sekvensiyasını əvvəlcə RNT-yə, sonra isə protein sekvensiyasına çevirin.

```
[25]: from Bio.Seq import Seq

# DNT ardicilliğini yaradiriq
my_seq = Seq("ATGGCCATTGTAATGGGTAG")

# DNT-ni RNT-yə çeviririk (T → U)
rna_seq = my_seq.transcribe()

# RNT-ni protein sekvensiyasına çeviririk
protein_seq = rna_seq.translate()

print("RNT sekvensiyası:", rna_seq)
print("Protein sekvensiyası:", protein_seq)

RNT sekvensiyası: AUGGCCAUUGUAAUGGGGUAG
Protein sekvensiyası: MAIVMG
```

```
•"AUG" → Metionin (M, start kodonu)
•"GCC" → Alanin (A)
•"AUU" → İzolösin (I)
•"UGU" → Cistein (C)
•"AAU" → Asparagin (N)
•"GGG" → Glisin (G)
•"UAG" → STOP kodonu ("*" ilə göstərilir)
```

- •Seq("ATGGCCATTGTAATGGGTAG") DNT ardıcıllığını Seq obyektində təyin edir.
- •transcribe() DNT-ni RNT-yə çevirir (T bazalarını U ilə əvəz edir).
- •translate() RNT-ni amin turşularına çevirir.
- •print() Həm RNT, həm də protein sekvensiyalarını çap edir.

Tapsiriq 5. FASTA Faylından Məlumat Çıxarmaq – SeqIO.parse() metodundan istifadə edərək .fasta faylında olan bütün sekvensiyaların ID və uzunluğlarını çap edin.

```
[33]: from Bio import SeqIO
      file_path = r"C:\Users\Acer\Downloads\ls_orchid.fasta"
      for seq_record in SeqIO.parse(file_path, "fasta"):
           print("ID:", seq_record.id)
          print("Sequence Length:", len(seq record))
           print("Sequence:", repr(seq record.seq))
      ID: gi|2765658|emb|Z78533.1|CIZ78533
      Sequence Length: 740
      Sequence: Seq('CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGATGAGACCGTGG...CGC')
      ID: gi|2765657|emb|Z78532.1|CCZ78532
      Sequence Length: 753
      Sequence: Seq('CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAGACAACAG...GGC')
      ID: gi|2765656|emb|Z78531.1|CFZ78531
      Sequence Length: 748
      Sequence: Seq('CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAGACAGCAG...TAA')
      ID: gi|2765655|emb|Z78530.1|CMZ78530
      Sequence Length: 744
      Sequence: Seq('CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAAACAACAT...CAT')
      ID: gi|2765654|emb|Z78529.1|CLZ78529
      Sequence Length: 733
      Sequence: Seq('ACGGCGAGCTGCCGAAGGACATTGTTGAGACAGCAGAATATACGATTGAGTGAA...AAA')
      ID: gi|2765652|emb|Z78527.1|CYZ78527
      Sequence Length: 718
      Sequence: Seq('CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAGACAGTAG...CCC')
```

```
[35]: from Bio import SeqIO
      # FASTA faylının yolunu daxil et
      file_path = r"C:\Users\Acer\Downloads\ls_orchid.fasta"
     # FASTA faylını oxu və ID, uzunluq məlumatlarını çap et
     for seq_record in SeqIO.parse(file_path, "fasta"):
         print("ID:", seq_record.id)
         print("Sequence Length:", len(seq_record.seq)) # Burada `.seq` olmalidir
         print("Sequence:", repr(seq record.seq)) # Sekvensiyanı tam göstərir
         print("-" * 50) # Hər bir sekvensiyanı ayırmaq üçün xətt
     ID: gi|2765658|emb|Z78533.1|CIZ78533
     Sequence Length: 740
     Sequence: Seq('CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGATGAGACCGTGG...CGC')
      -----
     ID: gi|2765657|emb|Z78532.1|CCZ78532
     Sequence Length: 753
     Sequence: Seq('CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAGACAACAG...GGC')
      _____
     ID: gi|2765656|emb|Z78531.1|CFZ78531
     Sequence Length: 748
     Sequence: Seq('CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAGACAGCAG...TAA')
     ID: gi|2765655|emb|Z78530.1|CMZ78530
     Sequence Length: 744
     Sequence: Seq('CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAAACAACAT...CAT')
      -----
     ID: gi|2765654|emb|Z78529.1|CLZ78529
     Sequence Length: 733
```

# Tapsiriq 6. GenBank Faylından Annotasiyalar – .gbk faylını oxuyaraq, genlərin adlarını və onların start-stop mövqelərini çıxarın.

```
# GenBank faylının yolunu daxil edirik
file_path = r"C:\Users\Acer\Downloads\ls_orchid.gbk"

# Faylı oxuyuruq və annotasiya məlumatlarını çıxarırıq
for seq_record in SeqIO.parse(file_path, "genbank"):
    print("ID:", seq_record.id)
    print("Sequence Length:", len(seq_record.seq))

# Hər bir annotasiya (feature) üzərindən keçirik
for feature in seq_record.features:
    if feature.type == "gene": # Yalnız "gene" anotasiya tipini götür
        gene_name = feature.qualifiers.get("gene", ["Unknown"])[0] # Gen adını al
        start = feature.location.start
        end = feature.location.end
        print(f"Gen: {gene_name}, Start: {start}, End: {end}")
```

```
ID: Z78533.1
Sequence Length: 740
Gen: 5.8S rRNA, Start: 380, End: 550
ID: Z78532.1
Sequence Length: 753
Gen: 5.8S rRNA, Start: 380, End: 550
ID: Z78531.1
Sequence Length: 748
Gen: 5.8S rRNA, Start: 380, End: 550
```

## Kodun işləmə prinsipi:

- **1.SeqIO.parse**(**file\_path, ''genbank''**) GenBank faylını oxuyur.
- **2.seq\_record.features** Sekvensiyaya aid bütün annotasiyaları saxlayan siyahıdır.
- 3.feature.type == "gene" Yalnız "gene" anotasiya tipini seçir (digərləri, məsələn, CDS və ya tRNA nəzərə alınmır).
- 4.feature.qualifiers.get("gene", ["Unknown"])[0] Genin adını alır (əgər gen adı yoxdursa, "Unknown" kimi göstərir).
- 5.feature.location.start və feature.location.end Genin başlanğıc və bitmə koordinatlarını çıxarır.
- **6.Çap edilən məlumatlar** hər sekvensiya üçün ayrıca göstərilir.

# Tapsiriq 7. FASTA Faylında Ən Uzun Sekvensiyanı Tapın – .fasta faylında olan sekvensiyalardan ən uzununu seçin və çap edin.

```
from Bio import SeqIO
# FASTA faylının yolunu daxil edin
file_path = r"C:\Users\Acer\Downloads\ls_orchid.fasta"
# Ən uzun sekvensiyanı tapmaq üçün dəyişənlər
longest_seq = None
max length = 0
# Faylı oxuyuruq və ən uzun sekvensiyanı tapırıq
for seq_record in SeqIO.parse(file_path, "fasta"):
    seq length = len(seq record.seq)
    if seq_length > max_length:
        max length = seq length
        longest_seq = seq_record
# Ən uzun sekvensiyanı çap edirik
if longest_seq:
    print("Ən uzun sekvensiyanın ID-si:", longest seq.id)
    print("Uzunluğu:", max length)
    print("Sekvensiya:", longest seq.seq)
```

Ən uzun sekvensiyanın ID-si: gi|2765620|emb|Z78495.1|PEZ78495

Uzunluğu: 789

#### Kodun işləmə prinsipi:

- **1.SeqIO.parse**(**file\_path**, **''fasta''**) FASTA faylını oxuyur.
- 2.max length və longest seq dəyişənləri Ən uzun sekvensiyanı və uzunluğunu saxlamaq üçün istifadə edilir.
- 3. Döngü ilə bütün sekvensiyalara baxırıq:
  - •Hər sekvensiyanın uzunluğunu (len(seq\_record.seq)) yoxlayırıq.
  - Əgər cari sekvensiya indiyə qədər tapılan ən uzundursa, onu yadda saxlayırıq.
- 4. Ən uzun sekvensiyanı çap edirik.

<mark>Tapsiriq 8.</mark> GC məzmunu hesablamaq – gc\_fraction() metodundan istifadə edərək DNT sekvensiyasının GC tərkibini faizlə hesablayın.

```
from Bio.Seq import Seq
from Bio.SeqUtils import gc_fraction # Yeni funksiya adv
my_seq = Seq("CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG")
gc_content = gc_fraction(my_seq) * 100 # GC faizi üçün 100-ə vururuq
print(f"GC Content: {gc_content:.2f}%")

GC Content: 44.29%
```

Tapsiriq 9. DNT sekvensiyasının motivini tapmaq – find() metodundan istifadə edərək verilmiş DNT sekvensiyasında müəyyən bir motivin (məsələn, "ATG") olub-olmadığını yoxlayın.

```
# DNT sekvensiyas:
my_seq = Seq("CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG")

# Axtarılacaq motiv
motif = "ATG"

# find() metodu yalnız str obyektlərində işlədiyi üçün Seq-i str-ə çevirirk
position = str(my_seq).find(motif)

# Nəticəni çap edirik
if position != -1:
    print(f"Motiv '{motif}' sekvensiyada {position}-ci indeksdə tapıldı.")
else:
    print(f"Motiv '{motif}' sekvensiyada tapılmadı.")
```

Motiv 'ATG' sekvensiyada 59-ci indeksdə tapıldı.

# Kodun işləmə prinsipi:

## 1.str(my\_seq).find(motif)

- •Seq obyektini str formatına çeviririk (str(my\_seq)).
- •find(motif) funksiyası motivin indeksini qaytarır.
- Əgər motiv yoxdursa, -1 qaytarır.

## 2.Şərt yoxlanılır (if position != -1)

- Əgər indeks -1 deyilsə, motivin ilk tapıldığı yeri çap edirik.
- Əks halda "tapılmadı" mesajını göstəririk.

Tapsiriq 10. DNT sekvensiyalarını müqayisə etmək – İki fərqli DNT sekvensiyasını müqayisə edərək oxşar və fərqli hissələri çap edin.

İki fərqli DNT sekvensiyasını müqayisə edərkən **oxşar** və **fərqli** hissələri tapmaq üçün align() və ya sadəcə == operatorunu istifadə edə bilərsiniz. Bunun üçün **Seq obyektlərindən** və ya pairwise2 modulundan istifadə etmək olar.

```
from Bio.Seq import Seq
# İki fərqli DNT sekvensiyası
seq1 = Seq("CGTAACAAGGTTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG")
seq2 = Seq("ACGAAGTAGGTTTCCGTAAGTGAACCTGCGGAAGGATATCGGTTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG")
# Müqayisə edirik
matching positions = []
non_matching positions = []
# Hər iki sekvensiyanın uzunluğunu alırıq (bərabər olmalıdır)
min_len = min(len(seq1), len(seq2))
# İki sekvensiyanı element üzrə müqayisə edirik
for i in range(min_len):
    if seq1[i] == seq2[i]:
        matching_positions.append(i)
    else:
        non_matching_positions.append(i)
# Oxşar və fərqli hissələri çap edirik
print(f"Oxşar hissələr: {matching positions}")
print(f"Fərqli hissələr: {non matching positions}")
Oxşar hissələr: [3, 4, 7, 8, 9, 10, 11, 12, 13, 14, 15, 16, 17, 19, 20, 21, 22, 23, 24, 25, 26, 27, 28, 29, 30, 31, 32, 33, 34, 35, 36, 41, 42, 43, 44, 4
5, 46, 47, 48, 49, 50, 51, 52, 53, 54, 55, 56, 57, 58, 59, 60, 61, 62, 63, 64, 65, 66, 67, 68, 69]
Fərqli hissələr: [0, 1, 2, 5, 6, 18, 37, 38, 39, 40]
```

```
[53]: from Bio import pairwise2
    from Bio.Seq import Seq

# iki farqli DNT sekvensiyas1
seq1 = Seq("CGTAACAAGGTTTCCGTAAGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG")
seq2 = Seq("ACGAAGTAGGTTTCCGTAAGTGAACCTGCGGAAGGATATCGGTTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG")

# Align etmak
alignments = pairwise2.align.globalxx(seq1, seq2)

# Naticani cap edirik
for alignment in alignments:
    print("Aligned sequences:")
    print("Seq1: ", alignment[0])
    print("Seq2: ", alignment[1])
    print("Secore: ", alignment[2])
    print()
```

#### Aligned sequences:

Seq1: -CGTAACA--AGGTTTCCGTAG-GTGAACCTGCGGAAGGATCATT-G-TTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG
Seq2: ACG--A-AGTAGGTTTCCGTA-AGTGAACCTGCGGAAGGAT-A-TCGGTTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG
Score: 64.0

3CUTE: 04.0

#### Aligned sequences:

Seq1: -CGTAACA--AGGTTTCCGTAG-GTGAACCTGCGGAAGGATCATT-G-TTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG
Seq2: ACG-A--AGTAGGTTTCCGTA-AGTGAACCTGCGGAAGGAT-A-TCGGTTGAGACAACAGAATATATGATCGAGTG

Score: 64.0

#### Kodun işləmə prinsipi:

### 1. Sadə müqayisə:

- •DNT sekvensiyalarını mövqelər üzrə müqayisə edirik.
- •Oxşar və fərqli olan indeksləri siyahıya əlavə edirik.
- •Nəticədə oxşar və fərqli hissələri çıxarırıq.

#### 2.Pairwise align:

- •pairwise2.align.globalxx(seq1, seq2) funksiyası, **daha dəqiq** bir şəkildə iki sekvensiyanı **align** edir və ən yaxşı uyğunluğu tapır.
- •Cıxışda **aligned** (uzlaşdırılmış) sekvensiyalar və **nəticə dəvəri** göstərilir.

Tapsiriq 11. Verilmiş DNT sekvensiyasında potensial kodlaşdırıcı bölgələri (ATG start kodonu ilə başlayıb TAA, TAG və ya TGA stop kodonları ilə bitən bölgələri) tapın.

```
[1]: from Bio.Seg Import Seg
      # DNA sekansi
      my_Seq = Seq(*ATGGCATCGGTGACCAGTATGCTACGATTAAATGCGTAAGTTGCCATTATGGATCGATTCAAGTGA*)
      # KodonLar
      start_codon = "ATG"
      stop_codons = ["TAA", "TAG", "TGA"]
      def find_coding_regions(my_Seq):
         coding_regions = []
         # Start kodonLarini bul
         start_indices = [i for i in range(len(my_Seq) - 2) if my_Seq[i:1+3] == start_codon]
         for start_index in start_indices:
              possible_stops = []
              # Stop kodonlarını but (okuma çerçevesine uygun olanları al)
              for stop_codon in stop_codons:
                 stop_index = my_Seq.find(stop_codon, start_index + 3)
                 while stop Index != -1:
                     if (stop_index - start_index) % 3 == 0: # 3'un katı mı?
                         possible stops.append(stop_index)
                          break # En erken stop hodonunu al.
                     stop index = my Seq.find(stop codon, stop index + 3) # Bir sonraki stop kodonuna bak
             # Eger uygun stop kodonu bulunduysa, kodlaşdırıcı bölgeyl ekle
              if possible stops:
                 stop index = min(possible stops) # En erken uygun stop kodonunu sec
                 coding regions.append(my_Seq[start_index:stop_index + 3])
         return coding regions
      # Kodlasdirici bölgeleri bul
      coding regions = find coding regions(my Seq)
      # Sonuctors yazdır
      print("Tapılan potensial kodlaşdırıcı bölgələr:")
      for region in coding regions:
         print(region)
      Tapılan potensial kodlaşdırıcı bölgələr:
```

ATGGCATCGGTGACCAGTATGCTACGATTAAATGCGTAA

ATGCTACGATTAAATGCGTAA

ATGGATCGATTCAAGTGA

✓ Sadece 3'ün katı olan bölgeleri alıyor (Gerçek gen yapısını daha doğru simüle eder).

- ✓ Okuma çerçevesini ihlal etmeyen stop kodonlarını değerlendiriyor.
- ✓ En erken doğru stop kodonunu alıyor, gereksiz tarama yapmıyor.

<sup>✓</sup> Her ATG için en yakın uygun TAA, TAG veya TGA'yı buluyor (Daha doğru analiz yapar).

Tapsiriq 12. DNT sekvensiyasında tandem təkrarlanan motivləri (yəni ardıcıl olaraq bir neçə dəfə təkrarlanan qısa nukleotid ardıcıllıqları) tapın və onların təkrarlanma sayını müəyyən edin.

- •Tandem təkrarlanan motivlər: DNT ardıcıllığında ardıcıl olaraq bir neçə dəfə təkrarlanan motivlər.
- •Nümunə motiv: Məsələn, "AT" və ya daha uzun ardıcıllıqlar.
- •count() metodu: Bu metod, müəyyən bir motivin (burada "AT") sekvensiyada neçə dəfə təkrarladığını tapır.
- •Sadə DNT sekvensiyası: Məsələn, ATATATCGCGCGCAGCTGATATATAGCGCGCGAT üzərində "AT" motivinin neçə dəfə təkrarlanmasını tapırıq.

```
[63]: from Bio.Seq import Seq

# DNT sekvensiyasi
my_seq = Seq("ATATATCGCGCGCAGCTGATATATAGCGCGCGCAT")

# Tandem motivini təyin edirik
motif = "AT"

# Sekvensiyada motivin təkrarlanma sayını tapırıq
count = my_seq.count(motif)

# Nəticəni çap edirik
print(f"Motif '{motif}' appears {count} times in the sequence.")
```

Motif 'AT' appears 7 times in the sequence.

### **Tandem Təkrarlanan Motivi Tapmaq:**

Bu sadə yanaşma yalnız müəyyən bir motivin neçə dəfə təkrarlanmasını tapır. Əgər daha mürəkkəb tandem təkrarlanan ardıcıllıqları (məsələn, "ATATAT") tapmaq istəyirsinizsə, onda daha uzun motivlər üçün count() metodunu istifadə edə bilərsiniz. Ancaq bu yanaşma üçün motivin təkrarlanma sayını və mövqelərini tapmaq üçün idealdır.