## 목차

- 생물 정보학 프로그래밍
  - 1일 차: 표준 입출력과 조건문 사용에 대한 프로그래밍 연습 !
  - 2일 차: 표준 입출력과 조건문 사용에 대한 프로그래밍 연습 II
  - 3일 차: 파일 핸들 및 Fasta 포멧 파일 파싱
  - 4일차: GenBank 포맷 파싱, 문자열 포맷팅, 서열 핸들(상보적서열, 역서열, 등 생성), 폴드 핸들
  - <u>5일차: 6-frame translation</u>

# 생물 정보학 프로그래밍

## 1일 차: 표준 입출력과 조건문 사용에 대한 프로그래밍 연습 I

1. "This is sequence file"을 다음과 같이 출력한다.

```
1 | $ python bioinformatics_1_1.py
2 | This is sequence file
3 | $
```

2. 문자열 입력받고 받은 문자열을 다음과 같이 출력하는 .

```
1    $ python bioinformatics_1_2.py
2    Enter a string: Good day, everyone!
3    Good day, everyone!
4    $
```

3. 두 정수를 입력받아 합을 구하여 다음과 같이 출력한다.

```
1  $ python bioinformatics_1_3.py
2  Enter a integer: 10
3  Enter another: 9
4  Sum: 19
5  $
```

4. 두 정수를 입력받아 큰 수를 출력하는 프로그램을 작성하시오.

```
1  $ python bioinformatics_1_3.py
2  Enter a integer: 10
3  Enter another: 9
4  Sum: 19
5  $
```

#### 2일 차: 표준 입출력과 조건문 사용에 대한 프로그래밍 연습 Ⅱ

1. 구구단의 단 수를 입력받아 출력하는 프로그램을 작성하시오. 단, 단 수는 1과 9사이의 수만을 입력받아야 한다.

```
$ python bioinformatics_2_1.py
    Which times table: 5
    5 * 2 = 10
    5 * 3 = 15
    5 * 4 = 20
    5 * 5 = 25
    5 * 6 = 30
    5 * 7 = 35
    5 * 8 = 40
    5 * 9 = 45
11
    $ python bioinformatics_2_1.py
13
    Which times table: 12
15
    What?
    $
16
```

2. 문자열을 입력받아 포함된 문자의 갯수를 출력하는 프로그램을 완성하시오.

```
1 | $ python bioinformatics_2_2.py
2 | Enter a string: Good day, everyone!
3 | The string length is 19.
4 | $
```

3. 문자열과 숫자를 입력받아 입력받은 문자열을 입력한 수만큼 반복하여 출력하는 프로그램을 완성하시오.

```
1 | $ python bioinformatics_2_3.py
2 | Enter a string: I am a biologist.
3 | How many times to repeat: 3
4 | I am a biologist.I am a biologist.I am a biologist.
5 | $
```

4. 두 개의 문자열 입력받아 서로 다르면 두 문자열을 연결하여 출력하고, 같으면 "Two strings are identical."를 출력

하는 프로그램을 완성하시오.

```
1  $ python bioinformatics_2_4.py
2  Enter a string: I am a computer scientist.
3  Enter another: I am a biologist.
4  I am a computer scientist.I am a biologist.
5  $
6  $ python bioinformatics_2_4.py
7  Enter a string: I am a bioinformatician.
8  Enter another: I am a bioinformatician.
9  Two strings are identical.
10  $
```

5. 두 개의 문자열 s1 과 s2 를 입력받아 s1 의 길이가 홀수이고 s2 보다 짧으면 s1 , s2 의 순서로 출력하고, 그렇지 않으면 반대 순서로 출력하는 프로그램을 완성하시오.

```
$ python bioinformatics_2_5.py
    Enter s1: 12345
    Enter s2: ABCDEF
    12345ABCDEF
    $ python bioinformatics_2_5.py
    Enter s1: 12345
    Enter s2: ABCDE
    ABCDE12345
10
    $ python bioinformatics_2_5.py
    Enter s1: 123456
12
    Enter s2: ABCDE
13
    ABCDE123456
    $
15 l
```

6. 문자열을 입력받아 역순으로 출력하는 프로그램을 작성하시오.

```
1  $ python bioinformatics_2_6.py
2  Enter a string: I am a biologist.
3  Reversed string: .tsigoloib a ma I
4  $
```

7. 다음과 같이 3-base codon과 아미노산을 입력받아 테이블을 만든다. 단, codon에 xxx 를 입력하면 테이블 만들기를 종료한다. (입력에 필요한 codon과 이에 해당되는 아미노산은 다음의 테이블을 참조한다.) 이제 codon을 입력받으면 테이블에서 입력한 codon에 해당되는 아미노산을 출력한다. 단, 3-base codon에 xxx 를 입력하면 종료한다.

```
$ python bioinformatics_2_7.py
    Enter three-base codon to build: GCT
    Enter amino acid: A
    Enter three-base codon to build: GCC
    Enter amino acid: A
    Enter three-base codon to build: TAG
    Enter amino acid: *
    Enter three-base codon to build: XXX
    Okay, I will switch.
10
    Enter three-base codon to search: CCG
11
    Amino acid for CCG: P
12
    Enter three-base codon to search: GAC
13
    Amino acid for GAC: D
    Enter three-base codon to search: XXX
15
    Okay, I will stop.
16
17 | $
```

Amino acid	codons	Amino acid	codons
Ala/A	GCT, GCC, GCA, GCG	Leu/L	TTA, TTG, CTT, CTC,
Arg/R	CGT, CGC, CGA, CGG, AGA, AGG	Lys/K	AAA , AAG
Asn/N	AAT, AAC	Met/M	ATG
Asp/D	GAT, GAC	Phe/F	TTT, TTC
Cys/C	TGT, TGC	Pro/P	CCT, CCC, CCA, CCG
Gln/Q	CAA, CAG	Ser/S	TCT, TCC, TCA, TCG, AGT, AGC
Glu/E	GAA, GAG	Thr/T	ACT, ACC, ACA, ACG
Gly/G	GGT, GGC, GGA, GGG	Trp/W	TGG
His/H	CAT, CAC	Tyr/Y	TAT, TAC
lle/l	ATT, ATC, ATA	Val/V	GTT, GTC, GTA, GTG
Met/M	ATG	Stop/*	TAA, TGA, TAG

## 3일 차: 파일 핸들 및 Fasta 포멧 파일 파싱

1. "This is a sequence file."이라는 내용을 가진 | title.txt | 파일을 만든다.

```
1 | $ python bioinformatics_3_1.py
2 | $ cat title.txt
3 | This is a sequence file.
4 | $
```

2. 위에서 만든 title.txt 파일의 첫째줄을 읽어 다음과 같이 출력한다.

```
1 | $ python bioinformatics_3_2.py
2 | The first line is: This is a sequence file.
3 | $
```

3. <a href="https://www.ncbi.nlm.nih.gov/protein/AAB07223.1?report=fasta">https://www.ncbi.nlm.nih.gov/protein/AAB07223.1?report=fasta</a> 에서 protein FASTA 파일을 받아 sequence.protein.fasta 란 이름으로 저장한 후 그 내용을 읽어 다음과 같이 출력한다.

4. 위의 sequence.protein.fasta 파일의 내용을 sequence.protein.2.fasta 파일로 출력한다.

```
1    $ python bioinformatics_3_4.py
2    $ cat sequence.protein.2.fasta
3    >AAB07223.1 BRCA2 [Homo sapiens]
4    MPIGSKERPTFFEIFKTRCNKADLGPISLNWFEELSSEAPPYNSEPAEESEHKNNNYEPNLFKTPQRKPS
5    ...
6    QFISVSESTRTAPTSSEDYLRLKRRCTTSLIKEQESSQASTEECEKNKQDTITTKKYI
7    $
```

5. 위에서 만든 sequence.protein.2.fasta 의 두번째줄을 다음과 같이 출력한다.

```
1 | $ python bioinformatics_3_5.py
2 | The second line is: MPIGSKERPTFFEIFKTRCNKADLGPISLNWFEELSSEAPPYNSEPAEESEHKNN
3 | $
```

6. sequence.protein.2.fasta 의 첫째줄은 title 이란 변수에, 둘째줄부터 끝까지는 개행문자를 없앤

후 seq 이란 변수에 저장하고 다음과 같이 출력한다.

```
1 | $ python bioinformatics_3_6.py
2 | title: >AAB07223.1 BRCA2 [Homo sapiens]
3 | seq: MPIGSKERPT...QDTITTKKYI
4 | $
```

7. 위에서 만든 seq 문자열의 위치를 물어보고, 입력된 위치에서 시작하는 3개의 아미노산을 다음과 같이 출력한다. xxx 를 입력할 때 까지 이 작업을 반복한다.

```
1    $ python bioinformatics_3_7.py
2    Position: 15
3    Three amino acids: FKT
4    Position: 20
5    Three amino acids: NKA
6    Position: XXX
7    Okay, I will stop.
8    $
```

8. 찾고자 하는 아미노산을 물어보고, 입력된 아미노산을 가진 seq 문자열의 모든 위치를 다음과 같이 출력한다. xxx 를 입력할 때 까지 이 작업을 반복한다.

# 4일차: GenBank 포맷 파싱, 문자열 포맷팅, 서열 핸들(상보적서열, 역 서열, 등 생성), 폴드 핸들

1. <a href="https://www.ncbi.nlm.nih.gov/protein/AAB07223.1?report=genpept">https://www.ncbi.nlm.nih.gov/protein/AAB07223.1?report=genpept</a> 에서 protein GenBank 파일을 받아 sequence.protein.gb 란 이름으로 저장한 후 첫째줄은 title 이란 변수에, 'ORIGIN'이라는 단어로 시작되는 행을 찾아, 그 다음 행부터 끝까지 읽어 seq 이라는 변수에 저장하고 다음과 같이 출력한다.

2. 위에서 만든 seg 문자열에서 알파벳만 저장하여 다음과 같이 출력한다.

3. 위에서 만든 seq 문자열을 한 줄에 70개의 문자를 포맷팅하여 다음과 같이 출력한다.

```
1 | $ python bioinformatics_4_3.py
2 | mpigskerptffeifktrcnkadlgpislnwfeelsseappynsepaeesehknnnyepnlfktpqrkps
3 | ...
4 | qfisvsestrtaptssedylrlkrrcttslikeqessqasteeceknkqdtittkkyi
5 | $
```

4. <a href="https://www.ncbi.nlm.nih.gov/nuccore/NM\_001276699.1?report=fasta">https://www.ncbi.nlm.nih.gov/nuccore/NM\_001276699.1?report=fasta</a> 에서 nucleotide FASTA 파일을 받아 sequence.nucleotide.fasta 란 이름으로 저장하고,

 https://www.ncbi.nlm.nih.gov/nuccore/NM\_001276699.1?report=genbank
 에서

 nucleotide GenBank 파일을 받아 sequence.nucleotide.gb 란 이름으로 저장한 후 입력파일명, 출력파일명, 옵션을 입력받아 아래와 같이 동작하는 프로그램을 작성하시오. (option-3의 경우 FASTA format의 header line은 GeneBank format의 첫 번째 줄로 한다.)

```
$ python bioinformatics_4_4.py
    Enter input file: sequence.nucleotide.fasta
    Enter ouput file: reverse.sequence.nucleotide.fasta
    Option-1) Read a FASTA format DNA sequence file and make a reverse sequence
    Option-2) Read a FASTA format DNA sequence file and make a reverse compleme
    Option-3) Convert GenBank format file to FASTA format file.
    Select the option: 1
    $ cat reverse.sequence.nucleotide.fasta
    >NM_001276699.1 Homo sapiens tumor protein p53 (TP53), transcript variant 7
    GTGGGGAGTCTGTGTCCACCGTCGTTTCAAAATAACATTTTATTCTCTAGCTATATTTTTACCCTATA
10
11
    TCGGAGGTAGAGGACCGGAGT
13
    $ python bioinformatics_4_4.py
14
15
    Enter input file: sequence.nucleotide.fasta
    Enter ouput file: reverse.complement.sequence.nucleotide.fasta
16
    Option-1) Read a FASTA format DNA sequence file and make a reverse sequence
17
    Option-2) Read a FASTA format DNA sequence file and make a reverse compleme
    Option-3) Convert GenBank format file to FASTA format file.
19
    Select the option: 2
20
    $ cat reverse.sequence.nucleotide.fasta
21
    >NM_001276699.1 Homo sapiens tumor protein p53 (TP53), transcript variant 7
22
    CACCCCTCAGACACACAGGTGGCAGCAAAGTTTTATTGTAAAATAAGAGATCGATATAAAAATGGGATAT
23
24
25
    AGCCTCCATCTCCTGGCCTCA
26
27
    $ python bioinformatics_4_4.py
    Enter input file: sequence.nucleotide.gb
28
29
    Enter ouput file: new.sequence.nucleotide.fasta
    Option-1) Read a FASTA format DNA sequence file and make a reverse sequence
30
    Option-2) Read a FASTA format DNA sequence file and make a reverse compleme
32
    Option-3) Convert GenBank format file to FASTA format file.
    Select the option: 3
33
    $ cat new.sequence.nucleotide.fasta
    >LOCUS
                 NM_001276699
                                                    mRNA
                                                                      PRI 28-DEC
                                         2331 bp
                                                             linear
36
    tgaggccaggagatggaggctgcagtgagctgtgatcacaccactgtgctccagcctgagtgacagagca
37
    cacctgtgtgtctgaggggtg
    $
39
```

5. 위의 sequence.nucleotide.gb 파일의 내용 중 'Title'에 해당하는 문자열을 읽어 들인 후, 읽은 순서대로 각 내용당 한 줄로 만들어 다음과 같이 출력한다.

#### 5일차: 6-frame translation

1. 위의 sequence.nucleotide.fasta 파일의 sequence를 한 줄에 3-base codon 단위로 다음과 같이 출력한다. (끝에 codon 이 만들어지지 않는 부분은 출력하지 않는다.)

```
1 | $ python bioinformatics_5_1.py
2 | TGA
3 | GGC
4 | CAG
5 | ...
6 | TGA
7 | GGG
8 | GTG
9 | $
```

2. 위의 sequence.nucleotide.fasta 파일의 sequence를 한 줄에 60 bases 단위로 출력하고 각 줄당 해당하는 아미노산으로 translation 하여 다음과 같이 출력한다.

3. 위의 sequence.nucleotide.fasta 파일의 sequence를 이용하여 translation을 6개의 reading frame 으로 다음과 같이 출력한다. (출력순서 : forward 1, forward 2, forward 3, sequence, reverse complement sequence, reverse 1, reverse 2, reverse 3)

```
1  $ python bioinformatics_5_3.py
2  * G Q E M E A A V S ...L C C H L C V * G V
3  E A R R W R L Q * A ... F A A T C V S E G
4  R P G D G G C S E L... L L P P V C L R G
5  TGAGGCCAGGAGATGGAGGCTGCAGTGAGC...CTTTGCTGCCACCTGTGTGTCTGAGGGGTG
6  ACTCCGGTCCTCTACCTCCGACGTCACTCG...GAAACGACGGTGGACACACAGACTCCCCAC
7  S A L L H L S C H A... K A A V Q T D S P H
8  P W s I s A A T L ... S Q Q W R H T Q P T
9  L G P S P P Q L S ...V K S G G T H R L P
10  $
```

4. 위의 sequence.nucleotide.gb 파일을 읽어 CDS 영역의 정보를 찾아 sequence에서 해당 서열을 translation 한 결과를 다음과 같이 출력한다.

4 | PPGSTKRALPNNTSSSPQPKKKPLDGEYFTLQMLLDLRWCYFLINSS\*

5 | \$