Национальный исследовательский университет «Высшая школа экономики» (НИУ ВШЭ)

Факультет компьютерных наук

Магистерская программа: Анализ данных в биологии и медицине

Отчет к домашнему заданию №5

по курсу:

«Практическая биоинформатика»

Преподаватель: Коновалов Дмитрий Львович

Выполнила: Осинцева Екатерина Дмитриевна

Группа: мАДБМ21

Цель работы: оценить IQ бактерии по доле сигнальных белков среди всех белков.

Количество кодируемых в геноме бактерии сигнальных белков (или их долю в общем наборе белков) можно использовать как меру способности организма приспосабливаться к различным условиям, то есть как меру «бактериального IQ» [1]. В статье Михаила Гальперина предложено рассметривать в качестве основных сигнальных белков 6 типов ферментов (Таблица 1).

Чтобы белок в геноме анализируемой бактерии был признан гистидин киназой, необходимо, чтобы он содержал 2 домена: как АТФазный, так и фосфоакцепторный домен (любой из четырех).

Таблица 1 – Основные типы сигнальных белков, свидетельствующие об «интеллекте» бактерии

Тип ферментов	Домен 1	Домен 1
Histidine kinases	HisKA [Pfam:PF00512] HisKA_2 [Pfam:PF07568] HisKA_3 [Pfam:PF07730] HWE_HK [Pfam:PF07536]	ATPase domain: HATPase_c [Pfam:PF02518]
Methyl-accepting chemotaxis proteins	Methyl-accepting protein (MCP) domain: [Pfam:PF00015]	
Ser/Thr/Tyr kinases	Ser/Thr/Tyr kinase (STYK) domain: [Pfam:PF00069]	
Diguanylate cyclases	GGDEF domains: [Pfam:PF00990]	
Adenylate cyclases	AC1 domains: [Pfam:PF01295], AC2 domains: [Pfam:PF01928], or AC3 domains: [Pfam:PF00211]	
Predicted c-di-GMP phosphodiesterases	EAL domains: [Pfam:PF00563], HD-GYP domain: [Pfam:PF01966]	

1.1. Выберите бактерию

Микроорганизмы, населяющие стабильные экологические ниши, кодируют относительно примитивные сигнальные системы, тогда как микроорганизмы окружающей среды обычно имеют сложные системы восприятия окружающей среды и передачи сигналов [1]. Было любопытно оценить IQ бактерии, обитающей в почвах.

Была выбрана бактерия вида Agrobacterium tumefaciens. Это вид грамотрицательных, облигатно аэробных палочковидных почвенных бактерий рода Rhizobium. Выбранная бактерия способна трансформировать клетки растений при помощи специальной плазмиды и приводить к образованию у растений опухолей (корончатых галлов)[2].

1.2. Скачайте последовательности всех белков своей бактерии

Рассматривался штамм Agrobacterium tumefaciens K84. Сборка – ASM1626v1.

Скачаем последовательности всех белков выбранной бактерии из командной строки с помощью команды wget. Скачать последовательность можно по ссылке:

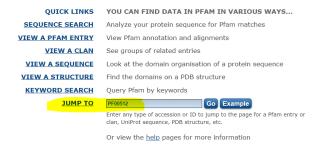
 $\label{lem:https://ftp.ncbi.nlm.nih.gov/genomes/refseq/bacteria/Agrobacterium_tumefacien s/latest_assembly_versions/GCF_000016265.1_ASM1626v1/GCF_000016265.1_ASM1626v1 protein.faa.gz$

После скачивания распакуем архив с помощью команды gunzip.

1.3. Скачайте выравнивания-затравки для всех нужных доменов

Скачаем выравнивания-затравки для каждого из 13-ти интересующих нас доменов (Таблица 1). Для этого воспользуемся сайтом PFAM.

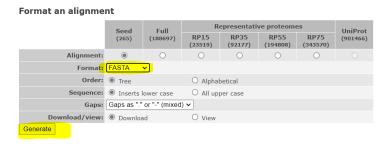
• Введем идентификатор домена в Pfam (указан в Таблице 1).



• Перейдем во вкладку Alignments (обведена красным):



Выбираем формат FASTA и нажимаем «Generate»



В результате чего файл с seed автоматически скачивается.

1.4. Установите НММЕК

Для установки программы были выполнены следующие команды в терминале:

```
sudo apt-get update
sudo apt install build-essential

wget eddylab.org/software/hmmer/hmmer.tar.gz
tar xf hmmer.tar.gz
cd hmmer-3.3.2
./configure
make
make check
```

Первые две команды были выполнены, так как не были установлены компиляторы и при конфигурации, соответственно, возникала ошибка:

```
oslik08@LAPTOP-DR23BJOV:~/pb_hw5/hmmer-3.3.2$ ./configure configure: Configuring HMMER3 for your system. checking build system type... x86_64-pc-linux-gnu checking host system type... x86_64-pc-linux-gnu checking whether to compile using MPI... no checking for gcc... no checking for cc... no checking for cc... no checking for cl.exe... no configure: error: in `/home/oslik08/pb_hw5/hmmer-3.3.2': configure: error: no acceptable C compiler found in $PATH See `config.log' for more details
```

После выполнения первых двух команд была проверена версия дсс:

```
(base) oslik08@LAPTOP-DR23BJOV:~/pb_hw5/hmmer-3.3.2$ gcc --version
gcc (Ubuntu 7.5.0-3ubuntu1∼18.04) 7.5.0
Copyright (C) 2017 Free Software Foundation, Inc.
This is free software; see the source for copying conditions. There is NO
warranty; not even for MERCHANTABILITY or FITNESS FOR A PARTICULAR PURPOSE.
```

Выполнение конфигурации:

1.5. Напишите скрипт, который запустит hmmer на всех выравниваниях

Теперь нам необходимо для каждого из 13 доменов построить скрытую Марковскую модель по выравниваниям-затравкам из PFAM, которые были скачаны в пункте 1.3. Для этого нужно воспользоваться командой hmmbuild. Затем с помощью команды hmmsearch мы «пройдемся» последовательно каждым из построенных профилей по белкам бактерии (файл GCF_000016265.1_ASM1626v1_protein.faa). Запускаемые файлы программ hmmbuiled и hmmsearch лежат в папке src (путь из текущей директории проекта: ./hmmer-3.3.2/src).

Все файлы с выравниваниями были помещены в директорию seeds, файлы с профилями сохранялись в папку profile, а файлы с результатами поиска – в директорию results, которые были предварительно созданы командой mkdir.

Для построения профиля и поиска им по последовательностям белка, был написан и затем запущен следующий bash-скрипт (файл в архиве bash_script_hw5.sh).

```
#!/bin/bash
for file in ./seeds/*
do
b=$(basename $file)
./hmmer-3.3.2/src/hmmbuild ./profiles/profile_$b.hmm $file
./hmmer-3.3.2/src/hmmsearch --notextw ./profiles/profile_$b.hmm
./GCF_000016265.1_ASM1626v1_protein.faa > ./results/rez_file_$b.txt
done
```

Здесь добавлена опция --notextw, которая ответственна за выведение полного описания белка в поле Description в результирующем файле hmmsearch.

Для того чтобы скрипт заработал, нужно указать для него флаг исполняемости:

```
chmod ugo+x bash_script_hw5.sh
Запустим скрипт:
./bash script hw5.sh
```

Ниже приведен результат выполнения скрипта, а именно команд для последнего файла с затравкой:

1.6. Проанализируйте результаты, посчитайте число сигнальных белков

Хорошими находками в каждом из файлов с результатами поиска мы считаем те, которые находятся выше ----- inclusion threshold -----, например, здесь «хорошей» находкой будет лишь один белок:

Порог ----- inclusion threshold ---- может отсутствовать файле, если не было найдено ни одной хорошей находки или если все найденные последовательности оказались выше ----- inclusion threshold -----, пример такого случая приведен ниже:

Domain annotation for each sequence (and alignments):

Хорошей находкой в случае гистидин киназы считается та, которая содержит домены обоих типов: АТФазный и любой из фосфоакцепторов. Поэтому нам необходимо проверить каждый из обнаруженных белков, содержащий домен PF02518, на наличие у него любого из доменов PF00512, PF07568, PF07730, PF07536.

Анализ проводился в Jupyter Notebook. Далее я приведу скриншоты исполняемых на том или ином шаге ячеек, поскольку так код более читаемый, но на всякий случай к отчету будет прикреплен ноутбук.

1) Сначала пройдемся по всем 13 файлам и создадим словарь, в котором ключом будет ID домена в PFAM, а значением – список последовательностей, располагающихся выше ----- inclusion threshold ----- в результате поиска профилем домена по последовательностям белков бактерии. (В таблице поле Sequence – это 9 колонка).

```
files = [f for f in os.listdir("./results")] # список имен файлов
domains = {} # словарь, в котором ключи - id доменов, а значения - набор белков, в которых был найден профиль домена
for f in files:
    file = open('./results/' + f) # открываем текущий файл
    domain = f[9:16] # извлекаем из имени файла название домена
    domains[domain] = []
     # прочитаем заголовок (первые 15 строк в результирующем файле)
    for _i in range.
file.readline()
         i in range(15):
    # просматриваем находки и записываем хорошие в словарь
    for line in file:
        line = line.rstrip()
        if line: # если строка не пустая
if '---- inclusion threshold -----' in line: # если порог не достигнут
break
              columns = line.split()
protein id - --
            else:
                 protein_id = columns[8]
                domains[domain].append(protein_id)
             break
```

2) Далее посчитаем число «хороших» находок для каждого из доменов в отдельности:

```
# посчитаем количество находок для каждого домена

num_of_good_founds = {}

for key, value in domains.items():
    num_of_good_founds[key] = len(value)

df = pd.DataFrame.from_dict(num_of_good_founds, orient='index').rename(columns={0:'Num_of_proteins'})

df.to_excel('num_of_proteins.xlsx')

df
```

	Num_of_proteins	
PF00015	22	
PF00069	1	
PF00211	14	
PF00512	41	
PF00563	16	
PF00990	23	
PF01295	0	
PF01928	2	
PF01966	5	
PF02518	51	
PF07536	3	
PF07568	1	
PF07730	4	

И сведем это в единый DataFrame, который сохраним в отдельный файл.

3) Теперь найдем количество белков, которые можно считать гистидин киназами. Для этого мы найдем пересечения множеств хороших находок для домена PF02518 с идентификаторами хороших находок каждого из четырех доменов. Полученный список преобразуем в множество и найдем его мощность.

Получим 46 белков, которые могут быть признаны гистидин киназами. Как видно из полученной ранее таблицы, домен PF02518 был распознан в 51 последовательностях, то есть большая доля хороших находок содержит и второй домен.

4) Посчитаем количества уникальных хороших находок для каждого из остальных 5 типов ферментов.

```
macp = 'PF00015'
print(f'Количество хороших находок для Methyl-accepting chemotaxis proteins: {len(set(domains[macp]))}')
sty_kinases = 'PF00069'
print(f'Количество хороших находок для Ser/Thr/Tyr kinases: {len(set(domains[sty_kinases]))}')
diguanylate_cyclases = 'PF00990'
print(f'Количество хороших находок для Diguanylate cyclases: {len(set(domains[diguanylate_cyclases]))}')
adenylate_cyclases_domains = ['PF01295', 'PF01928', 'PF00211']
adenylate_cyclases = []
for d in adenylate_cyclases_domains:
   adenylate_cyclases.extend(domains[d])
print(f'Количество хороших находок для Adenylate cyclases: {len(set(adenylate_cyclases))}')
phosphodiesterases_domains = ['PF00563', 'PF01966']
phosphodiesterases = []
for d in phosphodiesterases_domains:
   phosphodiesterases.extend(domains[d])
print(f'Количество хороших находок для Predicted c-di-GMP phosphodiesterases: {len(set(phosphodiesterases))}')
Количество хороших находок для Methyl-accepting chemotaxis proteins: 22
Количество хороших находок для Ser/Thr/Tyr kinases: 1
Количество хороших находок для Diguanylate cyclases: 23
Количество хороших находок для Adenylate cyclases: 16
Количество хороших находок для Predicted c-di-GMP phosphodiesterases: 21
```

Видим, что хотя бы по одному белку для каждого из типов ферментов нашлось.

5) Теперь найдем общее число обнаруженных сигнальных белков. Белок не учитывается дважды, если вдруг в нем встречались домены альтернативных видов.

```
# посчитаем сигнальные белки

for key, value in domains.items():
    if (key != ATPase_domain) and (key not in histidine_kinasase_domain1):
        signal_proteins.extend(value)

num_of_signal_proteins = len(set(signal_proteins))
print(f'Общее число найденных сигнальных белков: {num_of_signal_proteins}')

Общее число найденных сигнальных белков: 114
```

Получим общее число сигнальных белков, равное 114.

1.7. Посчитайте IQ

Чтобы посчитать IQ бактерии, нам необходимо разделить число сигнальных белков на общее число белков.

```
# посчитаем количество белков

proteins = open('GCF_000016265.1_ASM1626v1_protein.faa')
num_of_proteins = 0

for l in proteins:|
    if l[0] == '>':
        num_of_proteins += 1

print(f'Количество белков у выбранной бактерии: {num_of_proteins}')
print(f'IQ бактерии: {round(num_of_signal_proteins/num_of_proteins, 3)}')

Количество белков у выбранной бактерии: 6701

IO бактерии: 0.017
```

Таким образом, IQ бактерии вида Agrobacterium tumefaciens оказался равным 0.017.

Также количество белков можно было найти в конце каждого из результирующих файлов:

```
Internal pipeline statistics summary:
Query model(s):
                                         1 (235 nodes)
Target sequences:
                                       6701 (2116533 residues searched)
Passed MSV filter:
                                       268 (0.039994); expected 134.0 (0.02)
Passed bias filter:
                                       234 (0.0349202); expected 134.0 (0.02)
                                       37 (0.00552156); expected 6.7 (0.001)
Passed Vit filter:
                                        16 (0.0023877); expected 0.1 (1e-05)
Passed Fwd filter:
Initial search space (Z):
                                     6701 [actual number of targets]
Domain search space (domZ):
                                       16 [number of targets reported over threshold]
# CPU time: 0.03u 0.01s 00:00:00.04 Elapsed: 00:00:00.02
# Mc/sec: 18620.43
(ok)
```

Выводы

В данной работе мы оценили IQ бактерии вида Agrobacterium tumefaciens как долю сигнальных белков к общему числу белков бактерии, он оказался равным 0.017. В статье для расчета IQ была приведена следующая формула для расчета IQ [1]:

$$IQ = 5 \cdot 10^4 \cdot (n-5)^{\frac{1}{2}} \cdot L^{-1}$$

Где n – общее число сигнальных белков, L – размер всего генома (включая плазмиды) в kb.

Полная длина генома рассматриваемого штамма К84 равна 7273,3 kb [3]. Количество сигнальных белков – 114. Посчитаем для интереса IQ бактерии по этой формуле:

$$IQ = 5 \cdot 10^4 \cdot (114 - 5)^{\frac{1}{2}} \cdot 7273,3^{-1} = 71.8$$

В статье приведены значения IQ грамотрицательных бактерий, имеющих высокий уровень «интеллекта», у всех он превышает 130 баллов (Table 1: Bacteria with the highest adaptability index ("highest IQ"), [1]). Как можно заметить, наша бактерия им существенно проигрывает.

Стоит отметить, что у бактерии был найден хотя бы 1 фермент каждого из типов. И 15 находок совпали для доменов PF00990 и PF00563.

```
len(set(domains['PF00990']).intersection(set(domains['PF00563'])))
```

Ниже приведен код, который подсчитывал число пересекающихся находок и выводил идентификаторы соответствующих белков.

```
# найдем ID совпадающих белков
signal proteins = []
for hkd1 in histidine_kinasase_domain1:
     hk = set(domains[hkd1]).intersection(set(domains[ATPase_domain]))
     signal_proteins.extend(hk)
for key, value in domains.items():
    if (key != ATPase_domain) and (key not in histidine_kinasase_domain1):
          for v in value:
              if v in signal_proteins:
                   print(key, v)
          signal_proteins.extend(value)
num_of_signal_proteins = len(set(signal_proteins))
print(f'Число пересекающихся находок: {k}')
PF00990 WP_012650734.1
PF00990 WP_012650023.1
PF00990 WP_131596066.1
PF00990 WP_012649406.1
PF00990 WP_161990913.1
PF00990 WP_012649519.1
PF00990 WP_034519250.1
PF00990 WP_012651936.1
PF00990 WP_007693876.1
PF00990 WP_174082022.1
PF00990 WP_041722718.1
PF00990 WP_007699742.1
PF00990 WP_012652379.1
PF00990 WP_012649429.1
PF00990 WP 041722445.1
Число пересекающихся находок: 15
```

Получается, что в 15 белках были найдены домены как Diguanylate cyclases, так и Predicted c-di-GMP phosphodiesterases. Если, к примеру, поискать в базе NCBI первый белок из списка по ACCESSION, то мы обнаружим, что:

```
MULTISPECIES: EAL domain-containing protein
[Agrobacterium]

NCBI Reference Sequence: WP_012650734.1

Identical Proteins FASTA Graphics

Go to: 

LOCUS WP_012650734 778 aa linear BCT 22-JUL-2021

DEFINITION MULTISPECIES: EAL domain-containing protein [Agrobacterium].

ACCESSION WP_012650734.1

KEYMORDS NP_012650734.1

KEYMORDS Refseq.

SOURCE Agrobacterium

ORGANISM Agrobacterium

Bacteria; Proteobacteria; Alphaproteobacteria; Hyphomicrobiales; Rhizobiaceae; Rhizobiaceae;
```

В целом, было бы достаточно просто посмотреть в результирующий файл, поле Description:

Было бы интересно подробнее посмотреть на эти два домена и поисследовать каждую из последовательностей, а также проанализировать бактерию на предмет того, экстраверт она или интроверт.

Список источников

- 1 Michael Y Galperin. A census of membrane-bound and intracellular signal transduction proteins in bacteria: Bacterial IQ, extroverts and introverts. BMC Microbiology 2005
- 2 Agrobacterium tumefaciens Wikipedia
- 3 ASM1626v1 Genome Assembly NCBI (nih.gov)