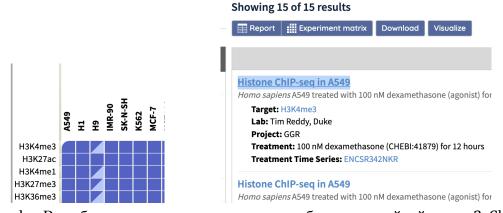
Домашнее задание №2

Введение

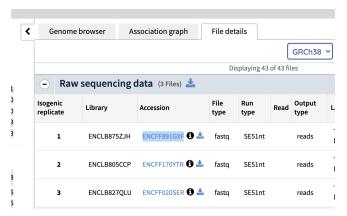
В данном практическом задании вы научитесь определять участки генома, где присутствует определенная гистоновая модификация в конкретном типе клеток с помощью анализа ChIP-Seq данных.

Обязательная часть задания (8 баллов)

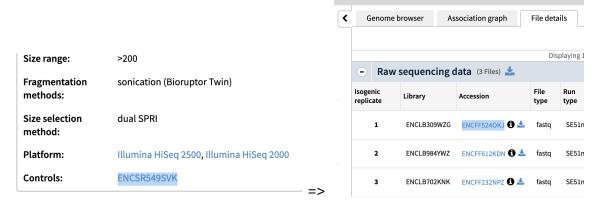
- 1. На сайте github.com создаем публичный репозиторий «hse_hw2_chip» и приводим ссылку на этот репозиторий в общей гугл-таблице в лист HW2. https://docs.google.com/spreadsheets/d/10r73G68KiXa-7Kf_u1Nir1cITd-3xy1 NbBX7_kGk0A/edit#gid=0
- 2. Для начала работы необходимо выбрать клеточную линию, гистоновую метку и файл контроля (ChIP-seq input):
 - а. Берем один из экспериментов ENCODE для одной клеточной линии человека (homo sapiens) и определенной гистоновой метки. Вписываем это в таблицу (см. пункт 1 -- столбцы "Клеточная линия" и "Гистоновая Метка")
 - https://www.encodeproject.org/chip-seq-matrix/?type=Experiment&rep licates.library.biosample.donor.organism.scientific name=Homo%20sapie ns&assay title=Histone%20ChIP-seq&assay title=Mint-ChIP-seq&status= released



b. В выбранном эксперименте должно быть по крайней мере 2 ChIP-seq реплики. Также копируем ID fastq файлов, соответствующих этим репликам в табличку (Реплика 1 и Реплика 2). ВАЖНО - ID fastq файлов не должны пересекаться между студентами!



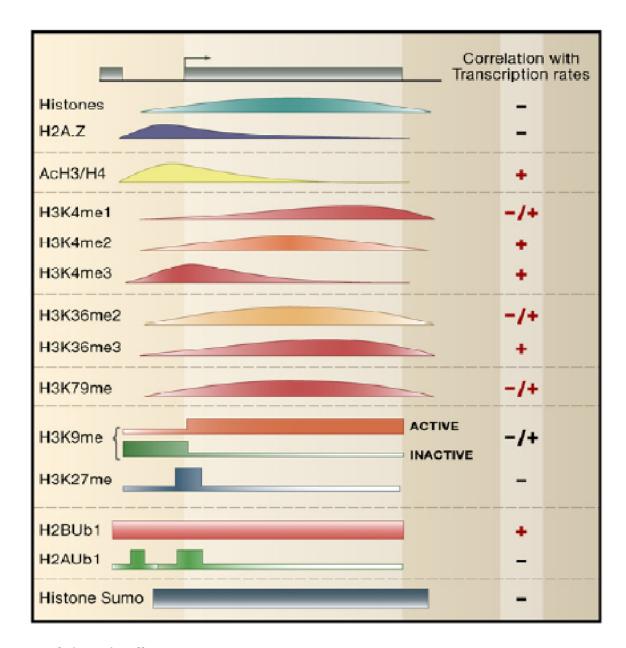
с. Также выбираем хотя бы один fastq файл с соответствующим контролем (ID контрольного эксперимента указан в разделе Summary)



3. **Oбразец Google Colab** ноутбука с примерами анализа для fastq файла только одной из реплик. **Bam следует сделать это для 2х реплик + контроль**. https://colab.research.google.com/drive/1cJ4E-iLq-x8rFxBeoCsbex_qs6JFsIFk?usp=sharing

Бонусная часть задания (2 балла)

Есть общая информация о типичном расположении гистоновой метки относительно генов (участков транскрипции). Задача посмотреть согласуется ли данные ChIP-seq эксперимента из ENCODE для выбранной гистоновой метки с картинкой ниже. Распределение сигнала метки из ENCODE эксперимента относительно генов можно получить с помощью программы ngs.plot (т.н. meta-gene plot) Это можно сделать с помощью ngs.plot.



Li e. al. (2007) Cell

Важно, чтобы версия генома по аннулированным генам в ngs.plot и версия генома, для которой был получен .bam/.bed файл совпадали.

Для этой задачи скачиваем 2 .bam файла с выравниваниями чтений на BCE хромосомы

Lab custom GRCh38 (ENCAN020ACA) processed data (12 Files)					
Accession \$	Default ♠	File type 💠	Output type \$	Isogenic replicate	Mapped read length
ENCFF662KPN 🛈 🕹	À	bed narrowPeak	peaks	1	
ENCFF211ZYL 🛈 🕹	À	bigBed narrowPeak	peaks	1	
ENCFF121HBN 🐧 🕹		bam	alignments	3	51

Для каждого .bam файла строим свой ngs.plot — и приводим оба графика в отчете Пробуем deeptools .

Список файлов для сдачи

- В репозитории в файле *README*.md
 - Ссылка на google colab ноутбук.
 - Выдача FastQC (или multiQC) для всех трех fastq файлов и анализ со скриншотами важных элементов в *README*.md. Указать, если была необходима фильтрация или подрезание чтений (и если это было сделано и как).
 - Таблицы/таблица со статистикой по каждому из 3 образцов:
 - Сколько ридов было в файле
 - Сколько ридов выравнилось уникально
 - Сколько ридов выравнилось НЕ-уникально
 - Сколько ридов НЕ выравнилось
 - Картинку с диаграммой Венна о пересечении наших MACS2 пиков и ENCODE пиков для двух реплик (можно оставить pdf в репозитории).
 - Ответы на все вопросы из колаба
 - Результаты выполнения бонусного задания

Форма отчетности

Github репозиторий, содержащий все полученные результаты.

Последний срок сдачи: среда, 1 марта до 23:59 (будет отслеживаться по последнему коммиту в репозиторий). Штраф -0.5 балла за каждый день просрочки.

В случае возникновения вопросов обращаться по telegram: @iv_sk