

NIBB ゲノムインフォマティックス・トレーニングコース2023  
「NGS解析入門」

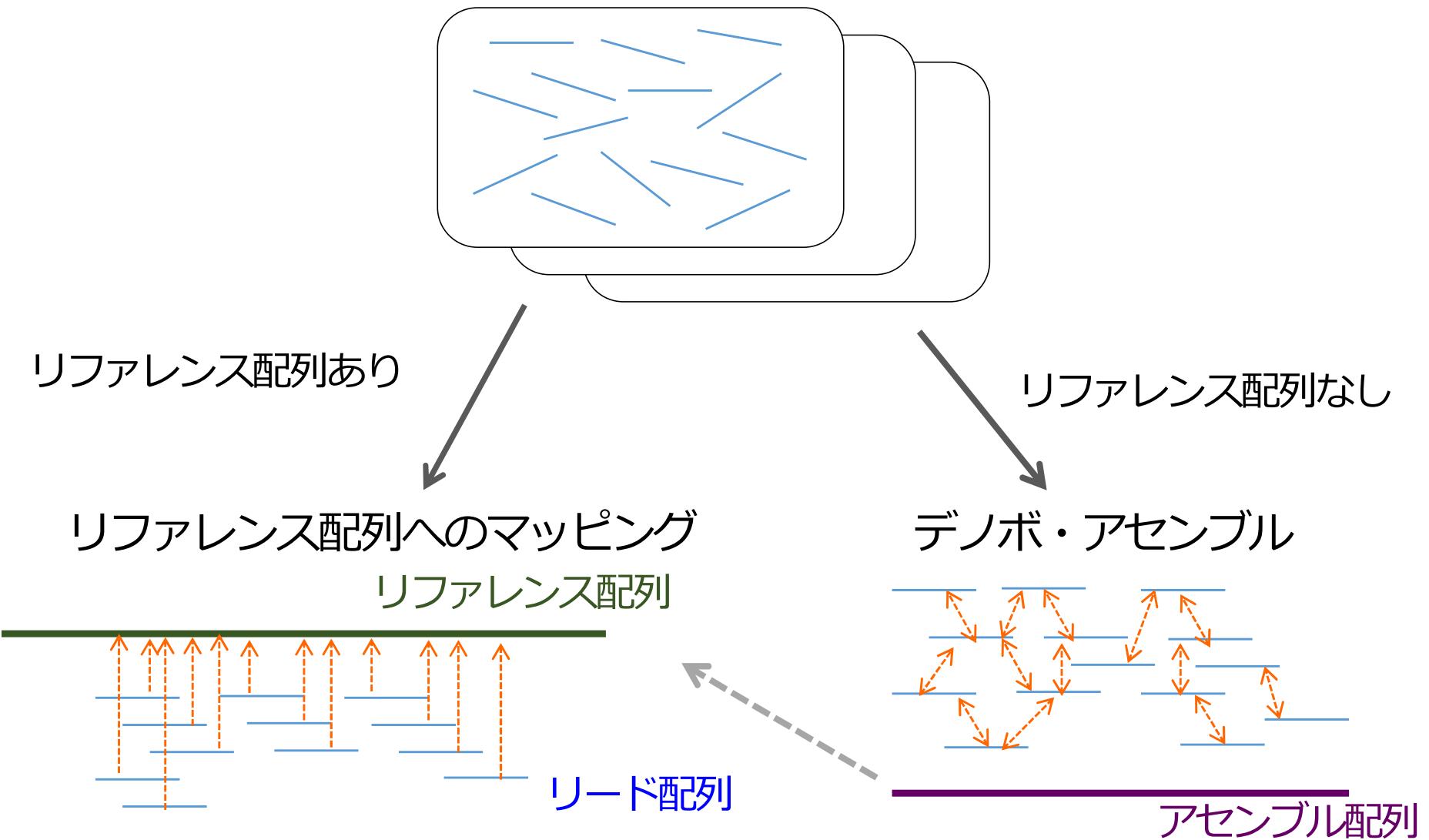
2023.2.8-2023.2.9

# クオリティコントロールと NGS基本ツール

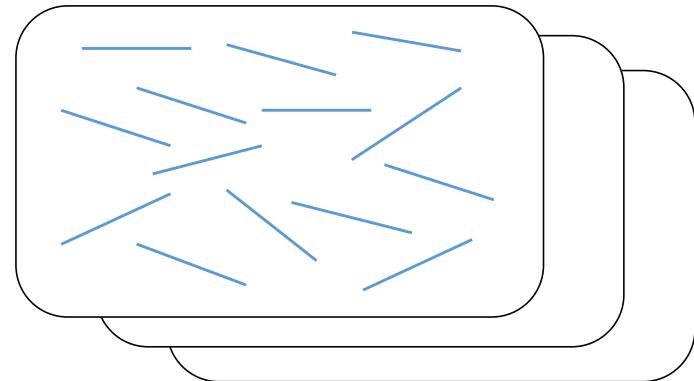
基礎生物学研究所  
超階層生物学センター  
トランスオミクス解析室  
山口勝司

# NGSデータ処理の概要

シーケンスリード (DNA/RNA由来)

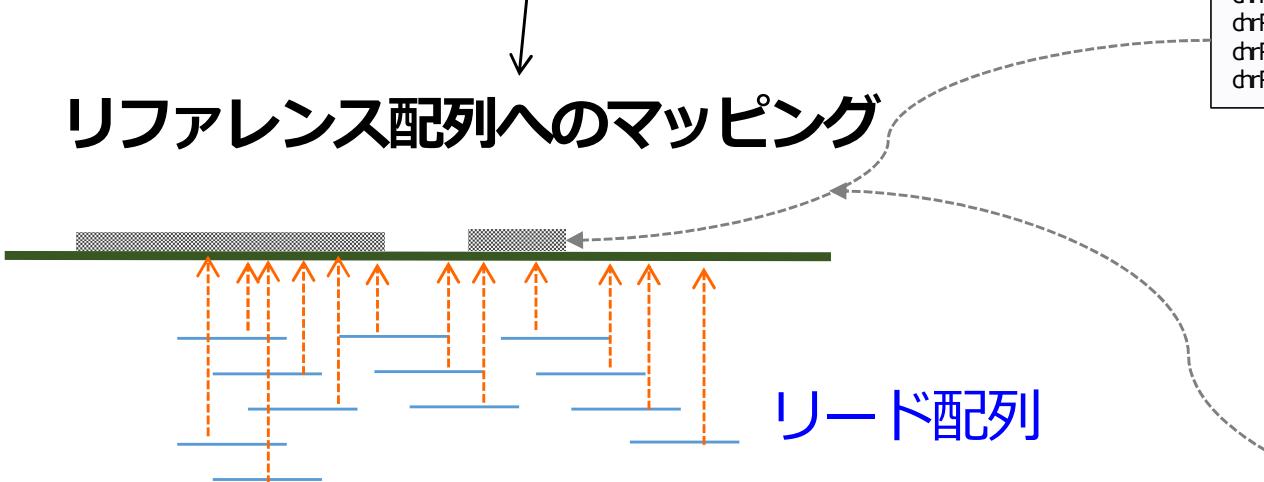


# シーケンスリード (DNA/RNA由来) FASTQファイル (配列+クオリティ)



リファレンス配列あり

リファレンス配列へのマッピング



```
@SRR1515276.1 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3625:88631 length=51
ATCCGGCTGGCGCACCGACCTATGTCGGGGAAATCAAGCTGGGTGAAG
+SRR1515276.1 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3625:88631 length=51
@@@AD>DDFF?DC?FFEBF@DFI<DF@AAA6AEFBDBDCA?>A?B=>B:
@SRR1515276.2 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3871:88513 length=51
CACCGTGTAGTACCAAGCATCTCGGTACAATCAGCAATCCCAGTCCTCCCC
+SRR1515276.2 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3871:88513 length=51
CCOFDFDFHDFTHIIIEGHIIIGFHGGHGGHGGIIDGDIHGGGHIIH
@SRR1515276.3 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3950:88530 length=51
CAGGACATCGCCTTGATCGGTACAGACTTCGGACCAACCTGCATTTCAG
+SRR1515276.3 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3950:88530 length=51
CCOFDFDFAFHFHOGHIIIIHEHIIIGHIFEHIIA@FIFHGGIGI
```

遺伝子アノテーション GFF(GTF)ファイル

```
chrRefSeqstat_codon 190 192 1.000+ . gene_id "b0001"; transcript_id "b0001";
chrRefSeqCDS 190 252 1.000+ 0 gene_id "b0001"; transcript_id "b0001";
chrRefSeqstop_codon 253 255 1.000+ . gene_id "b0001"; transcript_id "b0001";
chrRefSeqexon 190 255 1.000+ . gene_id "b0001"; transcript_id "b0001";
```

ゲノム (リファレンス) 配列  
FASTAファイル

```
>chr
ACCTTTTCACTCTGACTGCAACGGCAAT
ATGTCT
CTGTGTGGATTAAAAAAAGAGTGTCTGAT
AGCACG
TTCTGAACTGGTACCTGCCGTGAGTAAA
TTAAAAA
TTTATTGACTAGGTCACTAAACTTTA
ACCAA
TATAGGCATAGGGCACAGACAGATAAAA
TTACAG
AGTACACAAACATCCATGAAACGGCATTAGC
ACCAAC
ATTACCAACACATCACCATTACACAGGT
AACGG
```

マッピング結果 SAM ファイル

@HD	VN:1.0	SO:unsorted		
@SQ	SN:chr	LN:4639675		
@PG	ID:bowtie2	PN:bowtie2	VN:2.24	CL:"/bio/bin/bowtie2-aligner"
SRR151527640	0	chr	4423609	42 51M * 0 0
SRR1515276158	16	chr	501700	42 51M * 0 0
SRR1515276212	4 *		0	0 * * 0 0
SRR1515276319	0	chr	2922768	42 51M * 0 0
SRR1515276367	16	chr	2753873	42 51M * 0 0
SRR1515276411	0	chr	3440721	42 51M * 0 0
SRR1515276434	0	chr	4198737	42 51M * 0 0

```
GGAATTCCCTCACTGCCA
ACGGACCGAGTGCAGAAG
GGCGGCTTCAGCGTGT
GCTTAAGTGTATTAAGG
CGTGTCCGTCGGCAGC
ACGGCATAATTCTTGA
GGCGGGTACGGCATCTGG
```

# クオリティーコントロール

- Fastqc
- Cutadapt(Pre-processing tools)

# NGSデータ解析におけるクオリティーコントロールの重要性

- ・作製したライブラリーに問題はなかったか  
アダプター配列ばかり・・・  
コンタミ配列が多い・・・  
PCR増幅の産物が多い・・・  
短いライブラリーほどクラスター増幅されやすい  
GC率に偏りがあるものは増幅されにくい  
→問題点を検出・検証する手段
- ・得られるdataのクオリティーは同一ではない  
シーケンサーの調子 エアーかみ  
作製ライブラリーのサイズ分布  
シーケンサー間の性能差  
→可能な範囲でクオリティーを揃える手段

# シーケンスのクオリティーcheckツール FASTQC

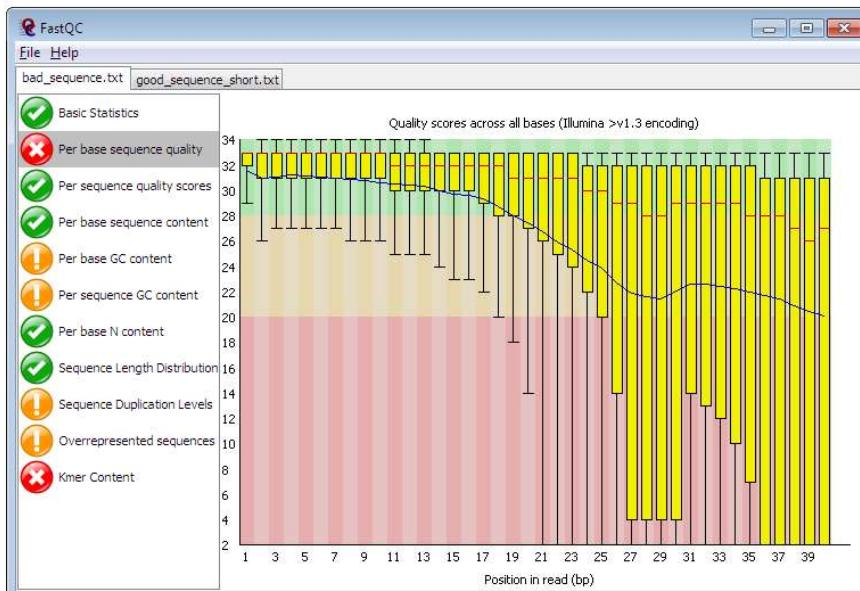
Babraham Bioinformatics

About | People | Services | Projects | Training | Publications

**FastQC**

<b>Function</b>	A quality control tool for high throughput sequence data.
<b>Language</b>	Java
<b>Requirements</b>	A <a href="#">suitable Java Runtime Environment</a> The <a href="#">Picard</a> BAM/SAM Libraries (included in download)
<b>Code Maturity</b>	Stable. Mature code, but feedback is appreciated.
<b>Code Released</b>	Yes, under <a href="#">GPL v3 or later</a> .
<b>Initial Contact</b>	<a href="#">Simon Andrews</a>

[Download Now](#)



## Documentation

A [copy of the FastQC documentation](#) is available for you to try before you buy (well download..).

## Example Reports

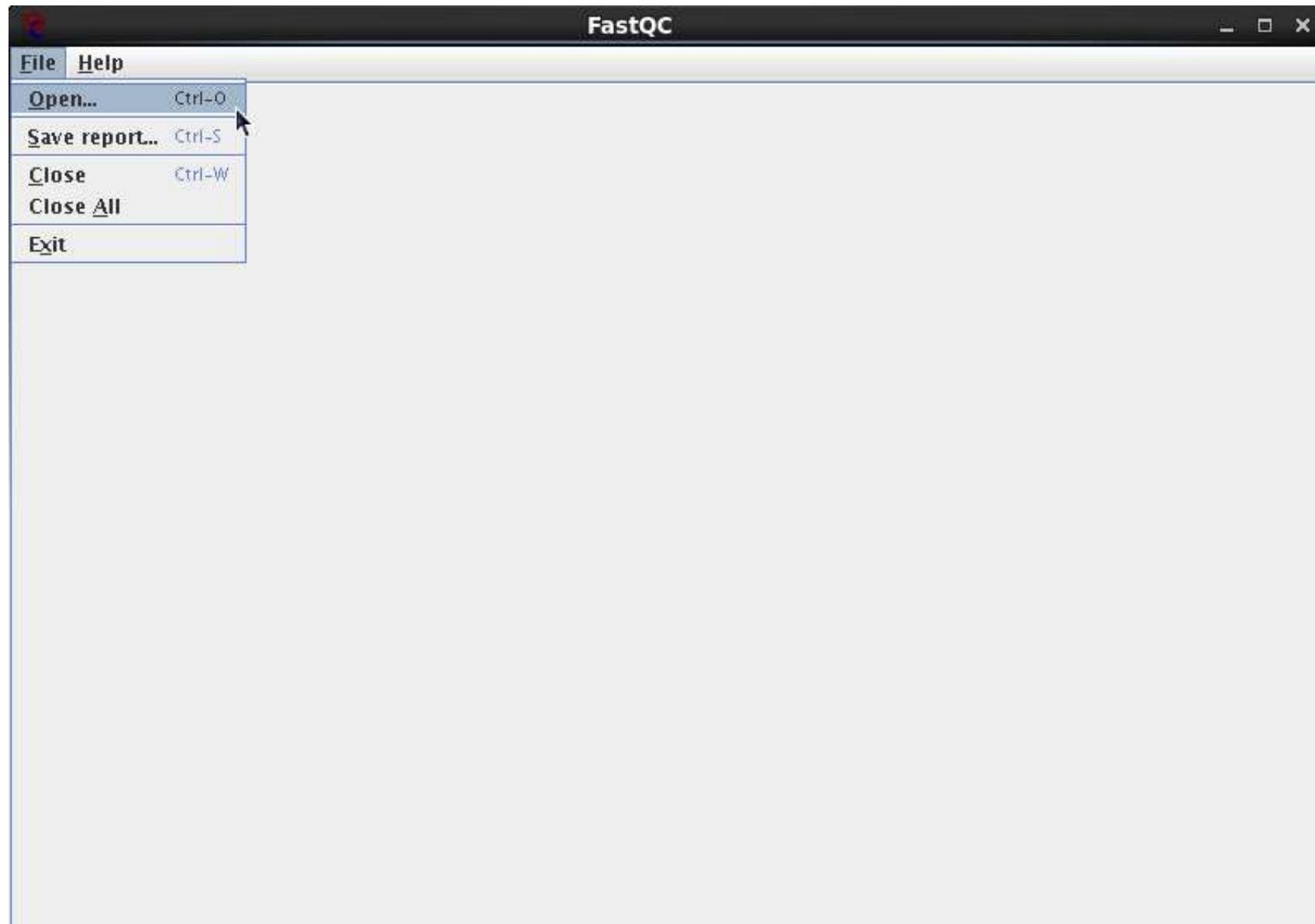
- [Good Illumina Data](#)
- [Bad Illumina Data](#)
- [Adapter dimer contaminated run](#)
- [Small RNA with read-through adapter](#)
- [Reduced Representation BS-Seq](#)
- [PacBio](#)
- [454](#)

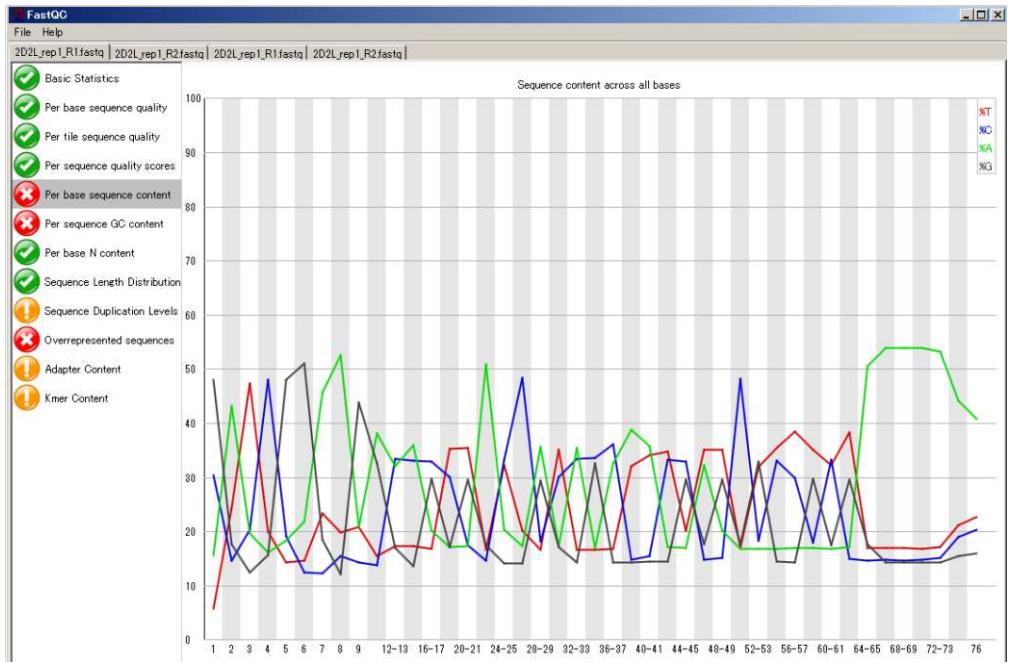
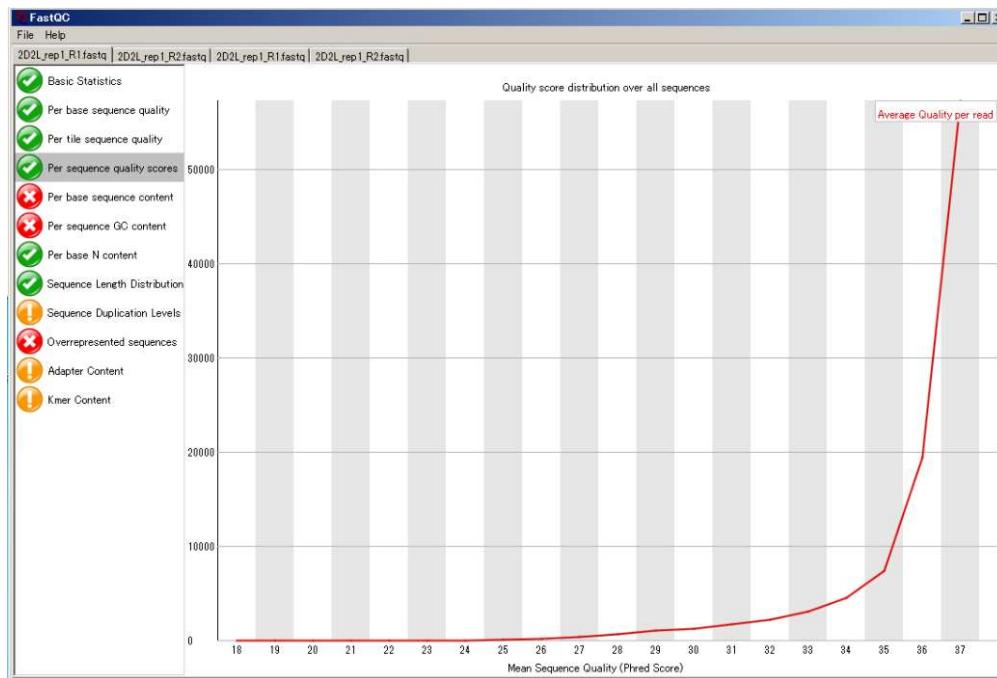
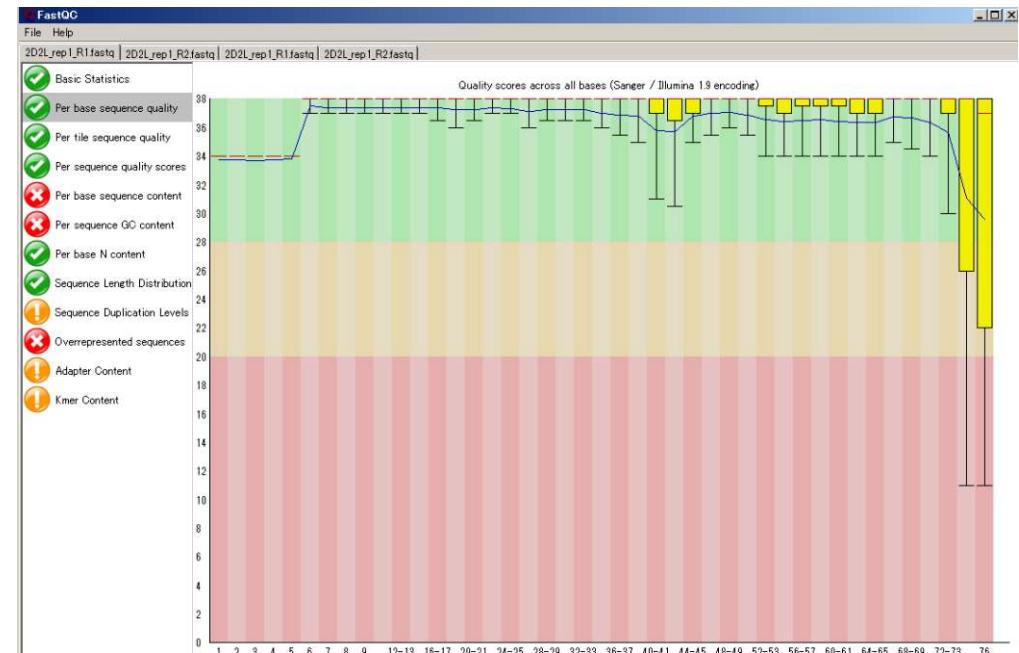
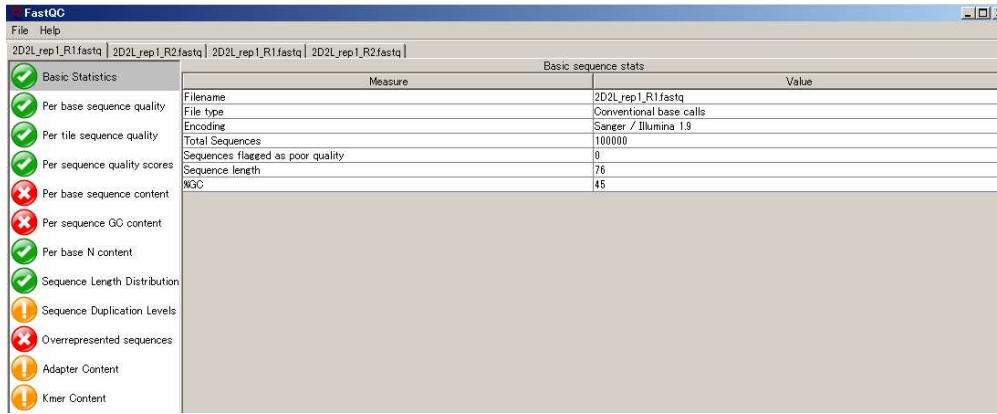
Version 0.11.9

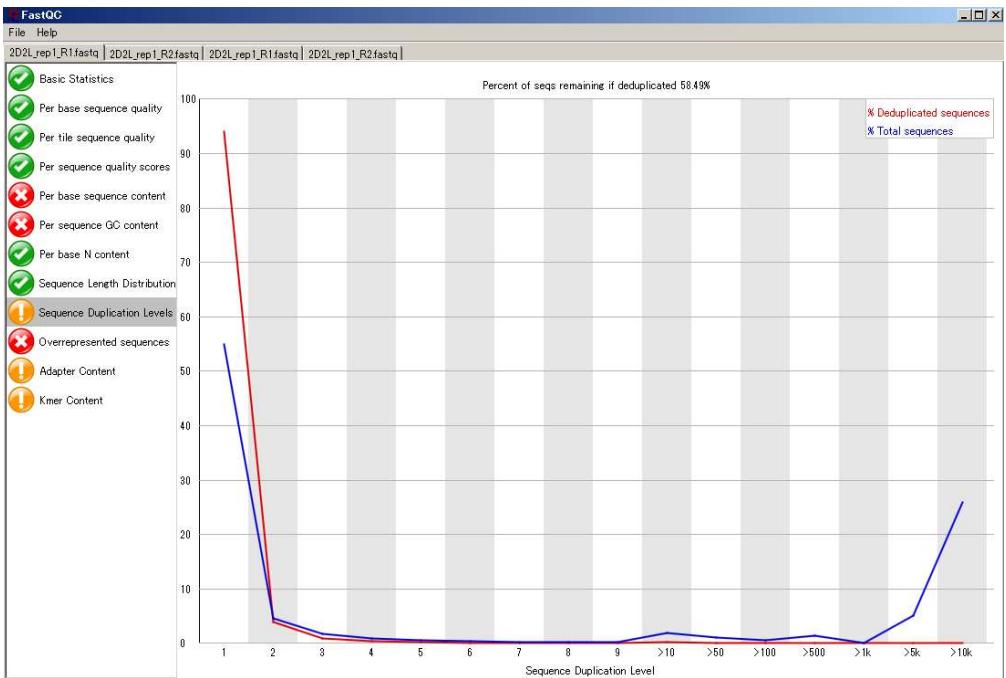
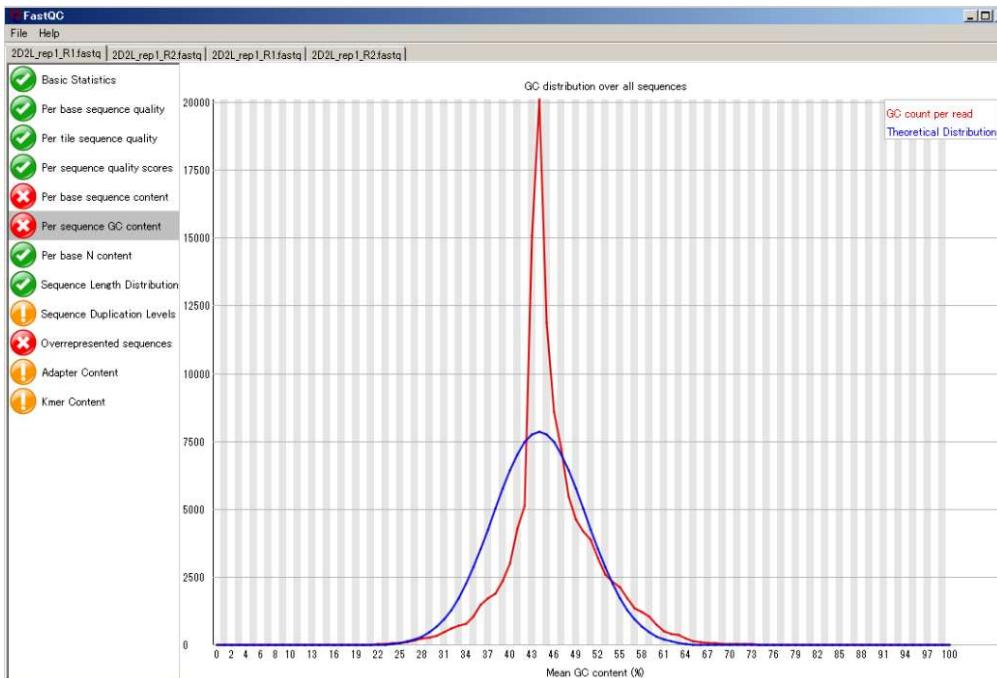
<https://www.bioinformatics.babraham.ac.uk/projects/fastqc>

# FASTQC使用法

GUI      java jdkを予めインストールしておく必要がある。







**FastQC**

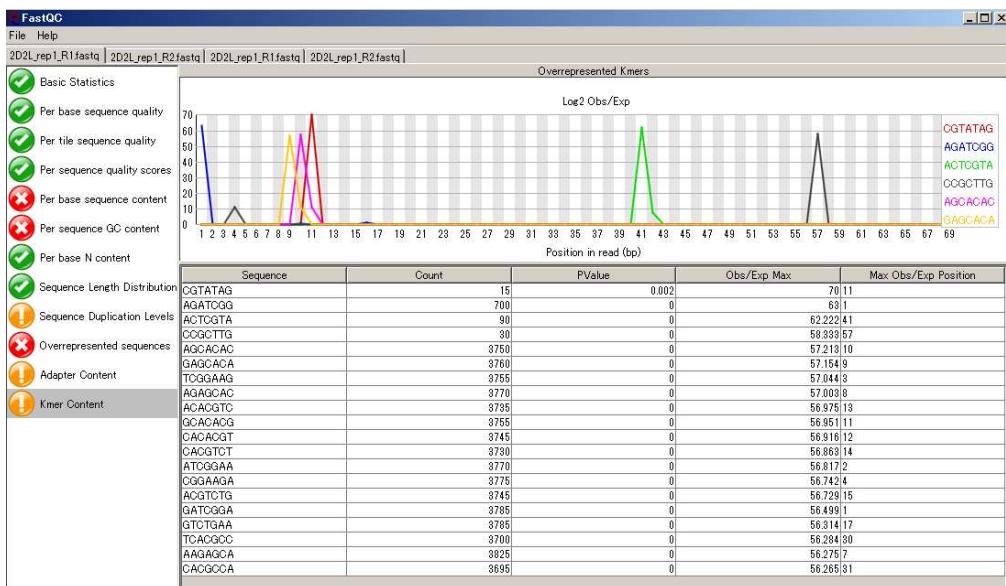
File Help

2D2L\_rep1\_R1.fastq | 2D2L\_rep1\_R2.fastq | 2D2L\_rep1\_R1.fastq | 2D2L\_rep1\_R2.fastq

Basic Statistics  
 Per base sequence quality  
 Per tile sequence quality  
 Per sequence quality scores  
 Per base sequence content  
 Per sequence GC content  
 Per base N content  
 Sequence Length Distribution  
 Sequence Duplication Levels  
 Overrepresented sequences  
 Adapter Content  
 Kmer Content

Overrepresented sequences

Sequence	Count	Percentage	Possible Source
GATCGGAAGAGCACACAGTCTGAACTCC...	25945	25.94%	TruSeq Adapter, Index 6 (100% over 50bp)
AGATCGGAAGAGCACACAGTCTGAACTC...	5147	5.14%	TruSeq Adapter, Index 6 (100% over 49bp)
GATCGGAAGAGCACACAGTCTGAACTCC...	784	0.78%	TruSeq Adapter, Index 6 (98% over 50bp)
GATCGGAAGAGCACACAGTCTGAACTCC...	617	0.61%	TruSeq Adapter, Index 6 (98% over 50bp)
GATCGGAAGAGCACACAGTCTGAACTCC...	242	0.24%	TruSeq Adapter, Index 6 (98% over 50bp)
AGATCGGAAGAGCACACAGTCTGAACTC...	172	0.17%	TruSeq Adapter, Index 6 (97% over 49bp)
GATCGGAAGAGCACACAGTCTGAACTCC...	111	0.11%	TruSeq Adapter, Index 6 (98% over 50bp)
AGATCGGAAGAGCACACAGTCTGAACTC...	102	0.10%	TruSeq Adapter, Index 6 (97% over 49bp)



# CUI (コマンドユーザーインターフェース)なら

```
$ fastqc -h
```

```
FastQC - A high throughput sequence QC analysis tool
```

## SYNOPSIS

```
fastqc seqfile1 seqfile2 .. seqfileN
```

```
fastqc [-o output dir] [--(no)extract] [-f fastq|bam|sam]  
[-c contaminant file] seqfile1 .. seqfileN
```

gzファイルなら  
--extract  
の記載

# 実習 1 FASTQC

実習用ディレクトリ `~/Desktop/gitc/data/5_ngs` に移動して  
中を見る

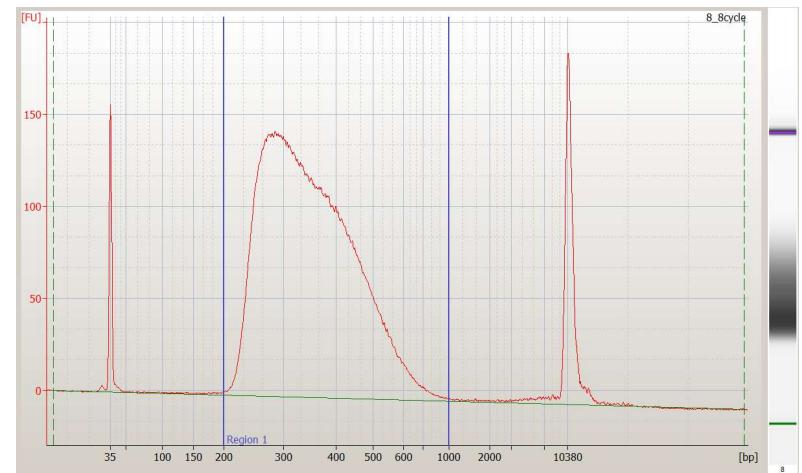
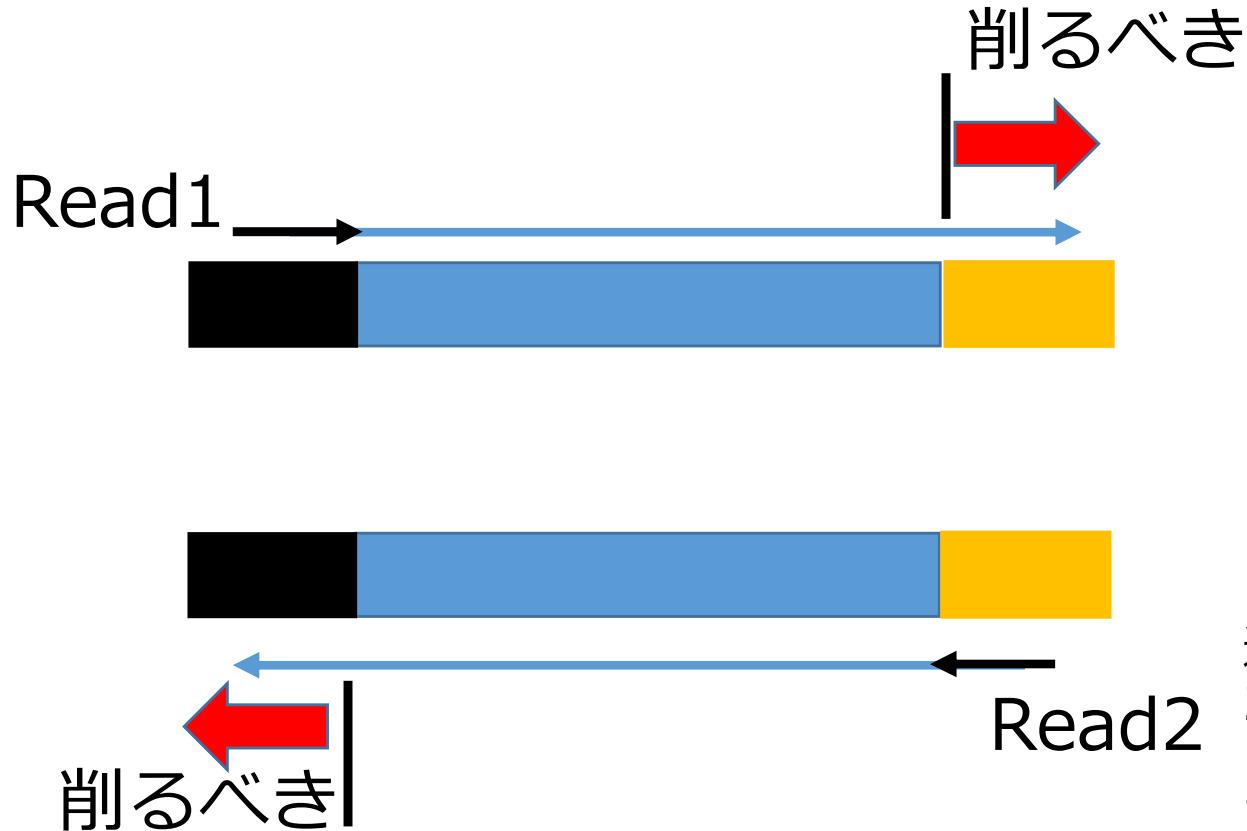
- read結果 `2D2L_rep1_R1.fastq`

のファイルがあることを確認

これをFASTQCに読み込ませて、クオリティーを確認しよう

# NGSデータのPre-processingの必要性

- 余計な配列（アダプター配列）がリファレンス配列へのmappingに影響
- 余計な配列（アダプター配列）がゲノム配列と誤認される



通常イルミナRNA-Seqライブラリーは200baseくらいの長さから存在する。うち両端にアダプター63baseずつすなわち75base程度しかinsert配列がないライブラリーが存在する。

# Pre-processing tools

- Cutadapt
  - Trimmomatic
  - fastp
  - etc
- adapter配列を除去
  - 一定クオリティー以下の部位を除去
  - 任意の配列部位を除去

生データを処理することで、アダプター配列を除去し、一定のクオリティーを確保したデータとなる

The screenshot shows the Cutadapt documentation page. The left sidebar contains a navigation menu with sections like Installation, User guide, Basic usage, Adapter types, Adapter-trimming parameters, Specifying adapter sequences, Modifying reads, Filtering reads, Trimming paired-end reads, Multiple adapters, Illumina TruSeq, Dealing with N bases, and Cutadapt's output. The main content area is titled "User guide" and includes sections for "Basic usage" and "Paired end readに対応 (ver. 1.8以降)". It provides a command-line example: `cutadapt -a AACCGGTT -o output.fastq input.fastq`. Below this, it explains that the adapter sequence is given with the `-a` option and needs to be replaced with the correct sequence. It also mentions supporting compressed files: `cutadapt -a AACCGGTT -o output.fastq.gz input.fastq.gz`.

<https://cutadapt.readthedocs.io/en/stable/guide.html>

Paired end readに対応  
(ver. 1.8以降)  
片方のreadが非常に  
短くしか残らない場合、  
pair read両方とも除去  
する。

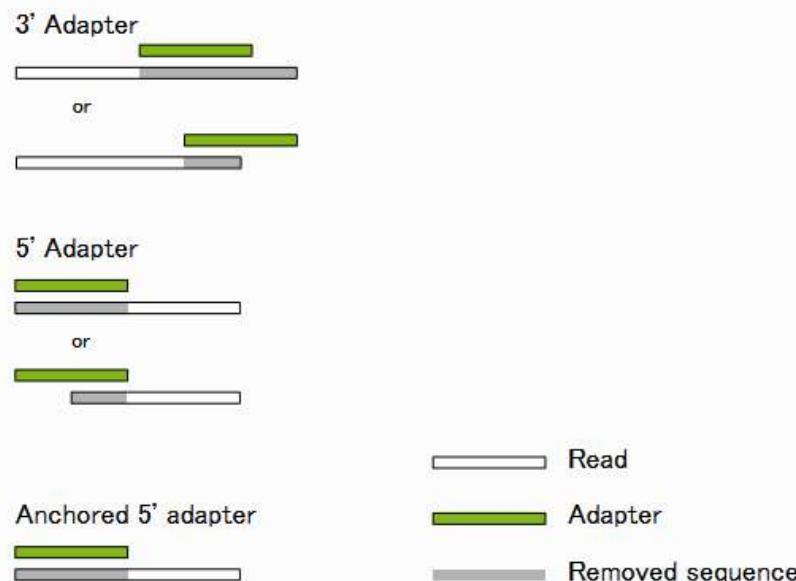
# Cutadapt

## Removing adapters

Cutadapt supports trimming of multiple types of adapters:

Adapter type	Command-line option
3' adapter	<code>-a ADAPTER</code>
5' adapter	<code>-g ADAPTER</code>
Anchored 3' adapter	<code>-a ADAPTER\$</code>
Anchored 5' adapter	<code>-g ^ADAPTER</code>
5' or 3' (both possible)	<code>-b ADAPTER</code>

Here is an illustration of the allowed adapter locations relative to the read and depending on the adapter type:



Cutしたいアダプター配列の位置関係など詳細に指定可能

fastqファイルはgz圧縮してあってもよい  
fastaファイルも可

最新versionではもっと、細かい条件の指定が可能

```
$ cutadapt -h  
cutadapt version 4.2
```

用いられるバージョンが確認できる

最新はv4.2

Copyright (C) 2010-2022 Marcel Martin <marcel.martin@scilifelab.se>

cutadapt removes adapter sequences from high-throughput sequencing reads.

Usage:

```
cutadapt -a ADAPTER [options] [-o output.fastq] input.fastq
```

For paired-end reads:

```
cutadapt -a ADAPT1 -A ADAPT2 [options] -o out1.fastq -p out2.fastq in1.fastq  
in2.fastq
```

その他、有用なパラメータ

-j --cores	使うCPU core数 defaultは1 0を指定しておくと自動検出
-q --quality-cutoff	クオリティーcutoffするQV値を指定
-m --minimum-length	指定する長さ以下にcutされたものはreadそのものを削除
-O --overlap	指定する配列とのオーバーラップを最小何baseとするか

crude\_fastqフォルダーに生シーケンス配列

trim\_fastqフォルダーにcutadaptにかけた配列  
を用意してあります

## Single readの場合

```
$ cutadapt ¥
-a AGATCGGAAGAGCACACGTCTGAACTCCAGTCAC ¥
-o hoge_read1.cut.fastq ¥
hoge_read1.fastq
```

## Paired end readの場合

```
$ cutadapt ¥
-a AGATCGGAAGAGCACACGTCTGAACTCCAGTCAC ¥
-A AGATCGGAAGAGCGTCGTAGGGAAAGAGTGTAGATCTCGGTGGTCGCCGTATC ¥
-o hoge_read1.cut.fastq ¥
-p hoge_read2.cut.fastq ¥
hoge_read1.fastq ¥
hoge_read2.fastq
```

シーケンスライブラリーの構造や  
アダプター配列もしっかり  
把握しておく。

illumina®

[Illumina Adapter Sequences](#) / Introduction

### Introduction

This documentation lists the adapter sequences for Illumina library prep kits.

For product compatibility information, visit the support pages for your library prep kit on the Illumina website ([support.illumina.com](#)).

- ▶ Reverse Complements
- ▶ Adapter Trimming Sequences

The screenshot shows a web page titled "Illumina Adapter Sequences". At the top right is a search bar labeled "Search in Illumina Adapter Sequences" with a magnifying glass icon. Below the search bar are several navigation icons: a left arrow, a plus sign, a download icon, a file icon, and a right arrow. To the left of these icons is the page title "Illumina Adapter Sequences". On the right side of the page is a sidebar with a blue header containing the title. The sidebar includes a "Search" input field and a "Clear" button. Below the title, there is a list of links:

- **Introduction** (selected)
- Notice
- Revision History
- Nextera, Illumina Prep, and ...
- AmpliSeq for Illumina Panels
- TruSight Kits
- TruSeq Kits
- Process Controls for TruSeq ...
- Legacy Kits

## 実習 2 cutadapt

実習用ディレクトリ `~/gitc/data/5_ngs` に移動して `ls` で中を見る

```
$ cd ~/gitc/data/5_ngs  
$ ls
```

- read結果 `2D2L_rep1_R1.fastq`

adapterがどの程度残っているか概算してみる

```
$ cat 2D2L_rep1_R1.fastq | grep 'AGATCGGAAGAGCAC' | wc  
$ cat 2D2L_rep1_R1.fastq | wc
```

実際にcutadaptにかけて見よう

```
$ cutadapt $  
-a AGATCGGAAGAGCACACGTCTGAACTCCAGTCAC $  
-o 2D2L_rep1_R1.fastq.cut.fastq $  
2D2L_rep1_R1.fastq
```

# 発展) 圧縮されたQV値

fastqファイルに記載されるQV値は、近年のシーケンサーではストレージ容量削減の為、圧縮効率の良い圧縮されたqv値が用いられている。

この場合、quality valueの階調数が減らされているので、それを考慮して-q値を指定すべき。

圧縮されたQV値で表記されたfastq

```
@E00441:177:HHNWVCCXY:6:1101:13433:25464 1:N:0:GTGTATTA
AATGTGCGTTGTTGGGATAGGACATTGTCAGCTACGCGCCGGCTCTGTGAAGTAATTGGTTGAATGAATAAA
+
AAFFFJJJFF-AFAF7A<<FJJF<AFJJJJJ7<FJJJJF-7F-7FJFFJ-A-FFAFJF-FFJJA-FJAFJJ<AAFA
```

- 12 A 32 数が限定されている  
7 22 F 37 -q 31と28を比較しても  
< 27 J 41 同じことになる



Illumina White paper  
Reducing Whole-Genome Data Storage Footprintより

# NGS基本ツール

- Seqkit
- Bowtie2
- SAMtools

# SekKitを使って見よう

fasta/fastqに関する様々な操作が可能なツール



RESEARCH ARTICLE

## SekKit: A Cross-Platform and Ultrafast Toolkit for FASTA/Q File Manipulation

Wei Shen<sup>1</sup>, Shuai Le<sup>1</sup>, Yan Li<sup>2\*</sup>, Fuquan Hu<sup>1\*</sup>

<sup>1</sup> Department of Microbiology, College of Basic Medical Sciences, Third Military Medical University, 30# Gaotanyan St., Shapingba District, Chongqing, China, <sup>2</sup> Medical Research Center, Southwest hospital, Third Military Medical University, 29# Gaotanyan St., Shapingba District, Chongqing, China

<https://journals.plos.org/plosone/article?id=10.1371/journal.pone.0163962>

# SeqKitで出来ること、類似ツールとの比較

## Features comparison

Categories	Features	seqkit	fasta_utilities	fastx_toolkit	pyfaidx	seqmagick	seqtk
Formats support	Multi-line FASTA	Yes	Yes	--	Yes	Yes	Yes
	FASTQ	Yes	Yes	Yes	--	Yes	Yes
	Multi-line FASTQ	Yes	Yes	--	--	Yes	Yes
	Validating sequences	Yes	--	Yes	Yes	--	--
	Supporting RNA	Yes	Yes	--	--	Yes	Yes
Functions	Searching by motifs	Yes	Yes	--	--	Yes	--
	Sampling	Yes	--	--	--	Yes	Yes
	Extracting sub-sequence	Yes	Yes	--	Yes	Yes	Yes
	Removing duplicates	Yes	--	--	--	Partly	--
	Splitting	Yes	Yes	--	Partly	--	--
	Splitting by seq	Yes	--	Yes	Yes	--	--
	Shuffling	Yes	--	--	--	--	--
	Sorting	Yes	Yes	--	--	Yes	--
	Locating motifs	Yes	--	--	--	--	--
	Common sequences	Yes	--	--	--	--	--
	Cleaning bases	Yes	Yes	Yes	Yes	--	--
	Transcription	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes
	Translation	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	--
Other features	Filtering by size	Yes	Yes	--	Yes	Yes	--
	Renaming header	Yes	Yes	--	--	Yes	Yes
	Cross-platform	Yes	Partly	Partly	Yes	Yes	Yes
	Reading STDIN	Yes	Yes	Yes	--	Yes	Yes
	Reading gzipped file	Yes	Yes	--	--	Yes	Yes
	Writing gzip file	Yes	--	--	--	Yes	--

過去掲載

<https://bioinf.shenwei.me/seqkit>

類似のツールと比較して、  
より多くのコマンドが利用でき、  
高速である。

gz圧縮にも対応している。

最新はv2.3.1

```
$ seqkit
SeqKit -- a cross-platform and ultrafast toolkit for FASTA/Q file manipulation
Version: 2.1.0
Author: Wei Shen <shenwei356@gmail.com>
Documents : http://bioinf.shenwei.me/seqkit
Source code: https://github.com/shenwei356/seqkit
Please cite: https://doi.org/10.1371/journal.pone.0163962
SeqKit utilizes the pgzip (https://github.com/klauspost/pgzip) package to
read and write gzip file, and the outputted gzip file would be slightly
larger than files generated by GNU gzip.
SeqKit writes gzip files very fast, much faster than the multi-threaded pigz,
therefore there's no need to pipe the result to gzip/pigz.
```

```
Usage:
  seqkit [command]
```

#### Available Commands:

amplicon	extract amplicon (or specific region around it) via primer(s)
bam	monitoring and online histograms of BAM record features
common	find common sequences of multiple files by id/name/sequence
concat	concatenate sequences with same ID from multiple files
convert	convert FASTQ quality encoding between Sanger, Solexa and Illumina
duplicate	duplicate sequences N times
faidx	create FASTA index file and extract subsequence
fish	look for short sequences in larger sequences using local alignment
fq2fa	convert FASTQ to FASTA
fx2tab	convert FASTA/Q to tabular format (and length, GC content, average quality...)
genautocomplete	generate shell autocompletion script (bash zsh fish powershell)
grep	search sequences by ID/name/sequence/sequence motifs, mismatch allowed
head	print first N FASTA/Q records
head-genome	print sequences of the first genome with common prefixes in name
locate	locate subsequences/motifs, mismatch allowed
mutate	edit sequence (point mutation, insertion, deletion)
pair	match up paired-end reads from two fastq files
range	print FASTA/Q records in a range (start:end)
rename	rename duplicated IDs
replace	replace name/sequence by regular expression
restart	reset start position for circular genome
rmdup	remove duplicated sequences by ID/name/sequence
sample	sample sequences by number or proportion
sana	sanitize broken single line FASTQ files
scat	real time recursive concatenation and streaming of fastx files
seq	transform sequences (extract ID, filter by length, remove gaps...)
shuffle	shuffle sequences
sliding	extract subsequences in sliding windows
sort	sort sequences by id/name/sequence/length
split	split sequences into files by id/seq region/size/parts (mainly for FASTA)
split2	split sequences into files by size/parts (FASTA, PE/SE FASTQ)
stats	simple statistics of FASTA/Q files
subseq	get subsequences by region/gtf/bed, including flanking sequences
tab2fx	convert tabular format to FASTA/Q format
translate	translate DNA/RNA to protein sequence (supporting ambiguous bases)
version	print version information and check for update
watch	monitoring and online histograms of sequence features

seqkitと打つとサブコマンドリストが出る  
サブコマンドリストまで打って-hで、  
その使い方や説明

# Seqkitコマンド例

fastq.fastaファイルのstatisticsを見る

```
$ seqkit stats hoge.fastq
```

fastqファイルからfastaファイルに変換する

```
$ seqkit fq2fa hoge.fastq > hoge.fasta
```

fastq.fastaファイルを複数のファイルに分割する

```
seqkit split -p 2 hoge.fasta
```

fastq.fastaファイルから一部のsamplingする

-nで指定する数は厳密なsampling数とは合致しないので注意

```
$ seqkit sample -n 100 hoge.fasta > hoge_100.fasta
```

fastq.fastaファイルのread順番をシャッフルする

```
$ seqkit shuffle hoge.fasta > shf_hoge.fasta
```

# Bowtieを使って見よう

- Burrows-Wheeler 変換に基づくインデックスを利用したショートリードのマッピングプログラム
- BowtieとBowtie2がある。後者はギャップを考慮した検索を行い、感度がより高い。また、検索の方針が単純化されて分かりやすくなるなど、多くの点で改良されている。
- シーケンスのリード長が長い（50bp以上）時はBowtie2の方が一般に検索効率がよく、精度も高い。リード長が短い（50bp未満）時はBowtieの方が検索効率または精度がいい場合もある。



**Bowtie** is an ultrafast, memory-efficient short read aligner. It aligns short DNA sequences (reads) to the human genome at a rate of over 25 million 35-bp reads per hour. Bowtie indexes the genome with a Burrows-Wheeler index to keep its memory footprint small: typically about 2.2 GB for the human genome (2.9 GB for paired-end).

 OSI certified

<http://bowtie-bio.sourceforge.net/index.shtml>



**Bowtie 2** is an ultrafast and memory-efficient tool for aligning sequencing reads to long reference sequences. It is particularly good at aligning reads of about 50 up to 100s or 1,000s of characters, and particularly good at aligning to relatively long (e.g. mammalian) genomes. Bowtie 2 indexes the genome with an FM Index to keep its memory footprint small: for the human genome, its memory footprint is typically around 3.2 GB. Bowtie 2 supports gapped, local, and paired-end alignment modes.

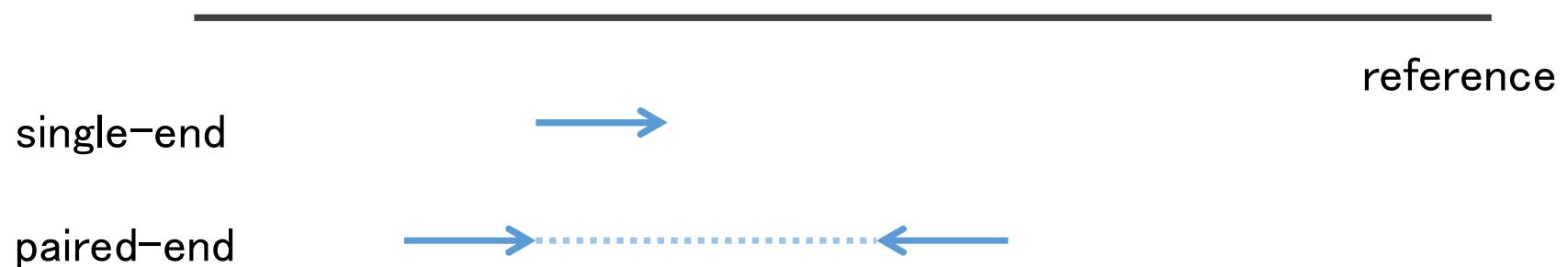


<http://bowtie-bio.sourceforge.net/bowtie2/manual.shtml>

# リファレンス配列へのマッピング

## Bowtie, BWA, SOAP など

- ・長大なリファレンス配列に、大量の短いリード配列を若干のミスマッチを許して照合する
- ・リファレンス配列に対して、あらかじめ全文検索インデックスを作成することにより高速に検索を行う
- ・paired-end read に対応。



# インデックスとは

- 索引、目次、見出し
- ファイルのどの辺りに何が書いてあるかの指標
- インデックスを作成すると別ファイルができるのは、分厚い本の「別冊目次」ができるイメージ
  - 欲しい情報を探すのにファイル（本）を先頭から総ナメして探さなくてもよい



辞書における  
インデックスタブ

bowtie2-build リファレンス配列ファイル インデックス名

- 実行すると、インデックスとして、
  - ✓ インデックス名.n.bt2 (n=1-4)
  - ✓ インデックス名.rev.m.bt2 (m=1-2)の、計 6 つのファイルが作成される
- 配列ファイルはカンマで区切って複数を指定可能

## 実習 4      bowtie2-build

実習用ディレクトリ `~/gitc/data/5_ngs` に移動して `ls` で中を見る

```
$ cd  
~/gitc/data/5_ngs  
$ ls
```

リファレンス用ゲノムデータ (FASTA形式) **ecoli\_genome.fa**

- bowtie2用インデックスの作成 (インデックス名 : **eco**)

```
$ bowtie2-build ecoli_genome.fa eco
```

- インデックスから元の配列データを再構築

```
$ bowtie2-inspect eco | less
```

# NGSマッピングの実行 bowtie2

- ・マッピングの実行

- ✓ single-end read の場合

```
bowtie2 -x インデックス名 -U リードファイル -S 出力ファイル
```

- ✓ paired-end read の場合

```
bowtie2 -x インデックス名 -1 リードファイル1  
-2 リードファイル2 -S 出力ファイル
```

(実際は改行せずに1行で打つ)

- ・リードファイルはカンマ区切りで複数を指定可能

## 実習 5

# bowtie2

- リード配列 (FASTQ 形式, single-end read)

**ecoli.fastq**

リファレンス配列のインデックス名 (実習4で作ったもの)

**eco**

- bowtie2の実行

```
$ bowtie2 -x eco -U ecoli.fastq -S eco_bowtie2.sam
```

# マッピング結果：SAMフォーマットファイル

```
$ less -S eco_bowtie2.sam
```

```
@HD VN:1.3 SO:coordinate
@SQ SN:ref LN:45
r001 163 chr1 7 30 8M2I4M1D3M = 37 39 TTAGATAAAGGATACTG *
r002 0 chr1 9 30 3S6M1P1I4M * 0 0 AAAAGATAAGGATA *
r003 0 chr1 9 30 5H6M * 0 0 AGCTAA * NM:i:1
r004 0 chr1 16 30 6M14N5M * 0 0 ATAGCTTCAGC *
r003 16 chr1 29 30 6H5M * 0 0 TAGGC * NM:i:0
r001 83 chr1 37 30 M = 7 -39 CAGCGCCAT *
```

テンプレート名 フラグ マップ結果 アライメント(CIGAR) 対となるリードの位置情報 リードの配列 オプション

# Bowtie2: その他のオプション

- **-h** ヘルプを表示する
  - **-a** 全てのアライメントを表示する
  - **-p 整数** 指定した数のCPUコアを使って実行する
  - **-f** リードがFASTA形式のファイルである
- 
- 他、Bowtie2マニュアル詳細  
<http://bowtie-bio.sourceforge.net/bowtie2/manual.shtml>

# Samtoolsを使って見よう

Samtools

Home

Download ▾

Workflows ▾

Documentation ▾

Support ▾

## Samtools

SAM<->BAM等の変換、データのソート、検索付け、特定readの抽出、統計情報収集などができる

Samtools is a suite of programs for interacting with high-throughput sequencing data. It consists of three separate repositories:

**Samtools** Reading/writing/editing/indexing/viewing SAM/BAM/CRAM format

**BCFtools** Reading/writing BCF2/VCF/gVCF files and calling/filtering/summarising SNP and short indel sequence variants

**HTSlip** A C library for reading/writing high-throughput sequencing data

Samtools and BCFtools both use HTSlip internally, but these source packages contain their own copies of htllib so they can be built independently.

### ⬇ Download

Source code releases can be downloaded from [GitHub](#) or [Sourceforge](#):

 [Source release details](#)

### ➡ Workflows

We have described some standard workflows using Samtools:

- WGS/WES Mapping to Variant Calls
- Using CRAM within Samtools

### ☰ Documentation

- Manuals
- HowTos
- Specifications
- Duplicate Marking
- Zlib Benchmarks
- CRAM Benchmarks
- Publications

### ❓ Support

- Mailing Lists
- HTSlip issues
- BCFtools issues
- Samtools issues

<http://www.htplib.org/>

現行の最新はv1.16.1

バージョンによってオプションの与え方が変わっているコマンドに注意

NGSデータを扱うための最も基盤となるツール

# Samtoolsの起動

```
$ samtools
```

```
$ samtools
Program: samtools (Tools for alignments in the SAM format)
Version: 1.10 (using htllib 1.10.2-3)
Usage: samtools <command> [options]

Commands:
-- Indexing
dict          create a sequence dictionary file
faidx         index/extract FASTA
fqidx         index/extract FASTQ
index         index alignment

-- Editing
calmd         recalculate MD/NM tags and '=' bases
fixmate       fix mate information
reheader      replace BAM header
targetcut     cut fosmid regions (for fosmid pool only)
addreplacerg  adds or replaces RG tags
markdup      mark duplicates

-- File operations
collate       shuffle and group alignments by name
cat           concatenate BAMs
merge         merge sorted alignments
mpileup       multi-way pileup
sort          sort alignment file
split          splits a file by read group
quickcheck    quickly check if SAM/BAM/CRAM file appears intact
fastq          converts a BAM to a FASTQ
fasta          converts a BAM to a FASTA

-- Statistics
bedcov        read depth per BED region
coverage      alignment depth and percent coverage
depth         compute the depth
flagstat      simple stats
idxstats     BAM index stats
phase         phase heterozygotes
stats         generate stats (former bamcheck)

-- Viewing
flags         explain BAM flags
tview         text alignment viewer
view          SAM<->BAM<->CRAM conversion
depad        convert padded BAM to unpadded BAM
```

オプション/引数  
なしで起動すると  
Samtools の基本的な  
使い方が表示される

実習しながら  
進めます

# Samtools の起動: コマンド簡易マニュアル

基本的な使い方: \$ samtools command options

## \$ samtools view

```
Usage: samtools view [options] <in.bam>|<in.sam>|<in.cram> [region ...]
```

Options:

-b	output BAM
-C	output CRAM (requires -T)
-l	use fast BAM compression (implies -b)
-u	uncompressed BAM output (implies -b)
-h	include header in SAM output
-H	print SAM header only (no alignments)
-c	print only the count of matching records
-o FILE	output file name [stdout]
-U FILE	output reads not selected by filters to FILE [null]
-t FILE	FILE listing reference names and lengths (see long help) [null]
-L FILE	only include reads overlapping this BED FILE [null]
-r STR	only include reads in read group STR [null]
-R FILE	only include reads with read group listed in FILE [null]
-q INT	only include reads with mapping quality >= INT [0]
-l STR	only include reads in library STR [null]
-m INT	only include reads with number of CIGAR operations consuming query sequence >= INT [0]
-f INT	only include reads with all of the FLAGS in INT present [0]
-F INT	only include reads with none of the FLAGS in INT present [0]
-G INT	only EXCLUDE reads with all of the FLAGS in INT present [0]
-s FLOAT	subsample reads (given INT.FRAC option value, 0.FRAC is the fraction of templates/read pairs to keep; INT part sets seed)

- コマンドを付けてオプション無しで実行するとそのコマンドのマニュアルが表示される
- 詳細は <http://www.htslib.org/doc/samtools.html> を参照のこと

# SAM/BAM変換

samtools view *options...*

- SAMファイルからBAMファイルの作成

```
$ samtools view -bS eco_bowtie2.sam -o eco_bowtie2.bam
```

- BAMをSAMに変換して less コマンドで表示

```
$ samtools view eco_bowtie2.bam | less
```

- BAMファイルを less で読もうとすると... ?

```
$ less eco_bowtie2.bam
```

- SAMファイルに比べてBAMファイルのサイズは？

```
$ ls -l eco_bowtie2.*
```

# Samtoolsによるsort

## samtools sort *options...*

```
$ samtools sort
Usage: samtools sort [options...] [in.bam]
Options:
  -l INT      Set compression level, from 0 (uncompressed) to 9 (best)
  -m INT      Set maximum memory per thread; suffix K/M/G recognized [768M]
  -n          Sort by read name
  -t TAG      Sort by value of TAG. Uses position as secondary index (or read name if -n is set)
  -o FILE     Write final output to FILE rather than standard output
  -T PREFIX   Write temporary files to PREFIX.nnnn.bam
  --input-fmt-option OPT[=VAL]
              Specify a single input file format option in the form
              of OPTION or OPTION=VALUE
  -O, --output-fmt FORMAT[,OPT[=VAL]]...
              Specify output format (SAM, BAM, CRAM)
  --output-fmt-option OPT[=VAL]
              Specify a single output file format option in the form
              of OPTION or OPTION=VALUE
  --reference FILE
              Reference sequence FASTA FILE [null]
  -@, --threads INT
              Number of additional threads to use [0]
```

マッピングデータをリファレンス配列上の位置順に並び替える

これをしないとindexを付けられない

# BAM ファイルのソート

samtools sort *options...*

```
$ samtools sort eco_bowtie2.bam -o  
eco_bowtie2_sorted.bam
```

- samからの直接変換も可能 (v1.3以降)

```
$ samtools sort eco_bowtie2.sam -o  
eco_bowtie2_sorted.bam
```

- ソートされたBAMファイルをSAMに変換してlessで表示

```
$ samtools view eco_bowtie2_sorted.bam | less
```

- 元のSAMファイルの表示と比較してみよう

```
$ less eco_bowtie2.sam
```

# BAMファイルにインデックスを付ける

*samtools index options...*

- 先にソートされている必要がある
- インデックスは .bai という拡張子付きの別ファイルで生成される。
- 「bamファイル名.bai」が作成されたのを ls コマンドで確認

```
$ samtools index eco_bowtie2_sorted.bam
```

```
$ ls eco_bowtie2_sorted*
```

ここから先はソート & インデックス付与したbamファイルを使う

ソート & インデックス付与したbamファイルを使って

指定した領域内のマッピング結果を表示

```
$ samtools view eco_bowtie2_sorted.bam chr:200-500
```



染色体名：開始位置 - 終了位置

# マッピング統計情報収集 1

samtools idxstats options...

- 染色体毎にマップされたリード数を得る

```
$ samtools idxstats eco_bowtie2_sorted.bam
```

染色体名	染色体配列長	マップされた リード数	片側のみマップさ れたリード数
chr	4639675	326754	0
*	0	0	3364

マップされなかったリード数  
染色体名が '\*' として表示される



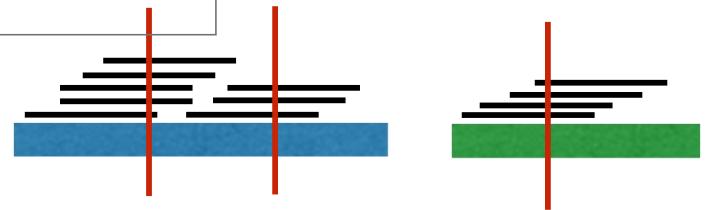
# マッピング統計情報収集 2

samtools depth *options...*

- 深度（マップされた回数）の統計情報を得る

```
$ samtools depth eco_bowtie2_sorted.bam
```

染色体名	位置	深度（マップされた回数）
chr	2753929	1533
chr	2753930	1470
chr	2753931	1446
chr	2753932	1101
chr	2753933	922
chr	2753934	918



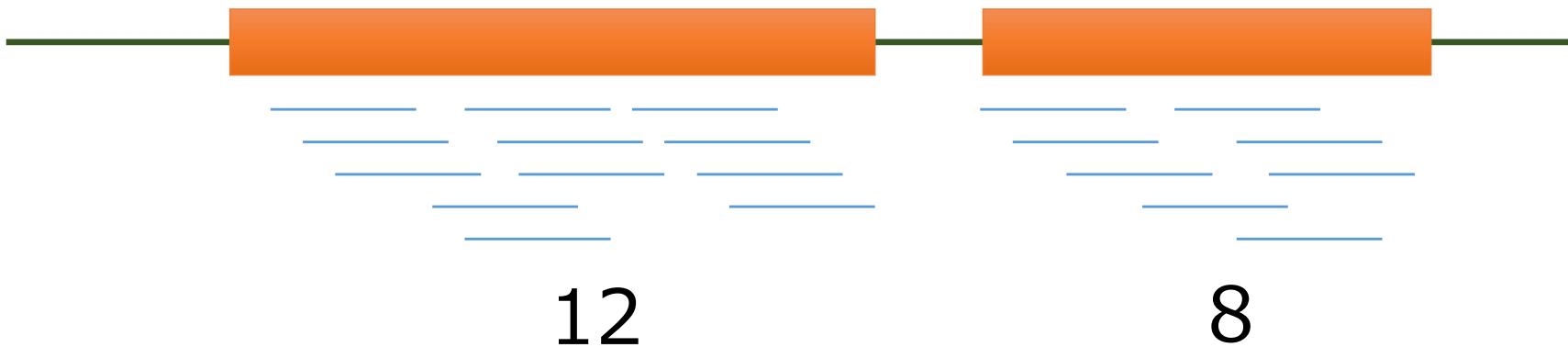
# 紹介したSamtools コマンドまとめ

## samtools

view	リードを抽出, SAM/BAM変換
sort	ソート
index	.bamのインデックス作成
idxstats	染色体毎のマッピング状況
depth	位置毎のマッピング深度

# RNA-Seq解析に向けて

- ・ゲノム上にマッピングされたリードを遺伝子領域ごとに集めて数をカウント



通常、カウントした数を遺伝子の長さ、およびマップされたリード全体の数で割って標準化する

RPKM (Read Per Kilobase per Million mapped reads)

FPKM (Fragment Per Kilobase per Million mapped reads)

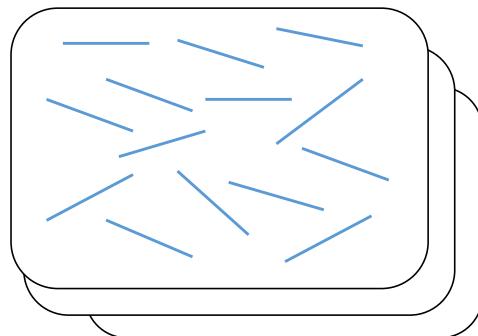
TPM (Transcript Per Million mapped reads)

統計解析を含めた内容は「RNA-seq入門」で

# 今回紹介したツール・ファイルのまとめ

ゲノム（リファレンス）配列  
FASTAファイル

```
>chr
AGCTTTTATTCGACGACGGCCATAAGCT
CTGGGGATTAAAAAGAGGCTCTGATAGGCC
TTCGAACTGTTACCGCCGAGTAATTAAA
TTTATGACTTGGGCACTAAATCTTAAACAA
TATAGGATACGGACAGCAGATAAAATTACAG
AGTACAACATCAAGAACGATTAGCACACC
```



サンプルリード（ゲノム DNA/RNA）  
FASTQファイル（配列+クオリティ）

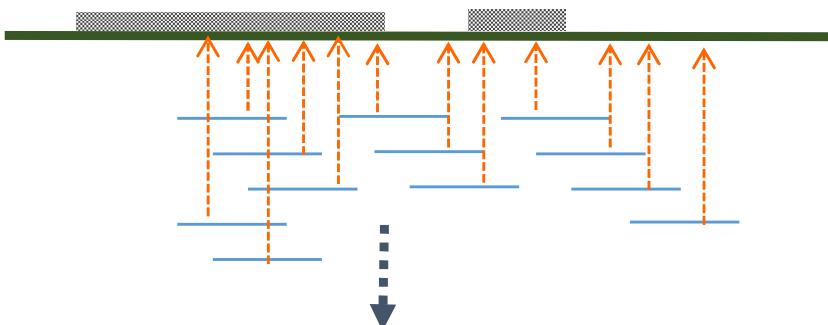
```
@SRR1515276.1 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3625:88631 length=51
ATCCCCCTGGGGCACCCCTAATGTCGGCGAACATACAGCTGGGAGAG
+SRR1515276.1 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3625:88631 length=51
GGGAD>DDDF?DC?FFFFC@DFII<DFCAA6AEFBEDCA?A?B>B:::
@SRR1515276.2 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3871:88513 length=51
CAOOGIGTAGTACCCGCAATCCTGGGAAATCAGGAAATCCAGCTCC
+SRR1515276.2 HWI-ST808:151:D2D13ACXX:2:1207:3871:88513 length=51
CCCCFDDEHDFHIIIEGHUUUGFHCHCHCHGIIJDGIJHGGGHH
```

インデックス作成

**bowtie2-build**

リファレンス配列へのマッピング

**bowtie2**



遺伝子アノテーション GFF(GTF)ファイル

```
chr RefSeq start codon 190 192 1.000 + . gene_id "b0001"; transcript_id "b0001";
chr RefSeq CDS 190 252 1.000 + 0 gene_id "b0001"; transcript_id "b0001";
chr RefSeq stop codon 253 255 1.000 + . gene_id "b0001"; transcript_id "b0001";
chr RefSeq exon 190 255 1.000 + . gene_id "b0001"; transcript_id "b0001";
```

遺伝子ごとの集計

**RNA-seq入門  
にて**

b0001	11
b0002	117
b0003	36

マッピング結果 SAM ファイル

**samtools**

**BAM ファイル**

```
@HD VN:1.0 SO:unsorted
@SQ SN:chr IN:4639675
@PG ID:bowtie2 FN:bowtie2 VN:2.2.4 CL:"/bio/bin/bowtie2-alig
SRR1515276.40 0 chr 4423609 42 51M * 0 0
SRR1515276.158 16 chr 501700 42 51M * 0 0
SRR1515276.212 4 * 0 0 * * 0 0
SRR1515276.319 0 chr 2922768 42 51M * 0 0
SRR1515276.367 16 chr 2753873 42 51M * 0 0
SRR1515276.411 0 chr 3440721 42 51M * 0 0
SRR1515276.434 0 chr 4198737 42 51M * 0 0
```

```
GAATTCCTACCTGGCA
ACGCACCGAGCTGAAAG
GGCGCTTTCAGCGGT
GCTTACGTGATTAAGG
CGCTGCGCGCGCGAGC
ACGGCATTAATCTCTGA
CGCGGTACCGAATCGG
```

並べ替え  
検索  
ゲノムブラウザへ