

Deep Variant Work Flow

Linux 台式机账号密码: zoubohao , XJYzbh19960919 台式机已经安装好环境, 可以直接运行流程

1. Install

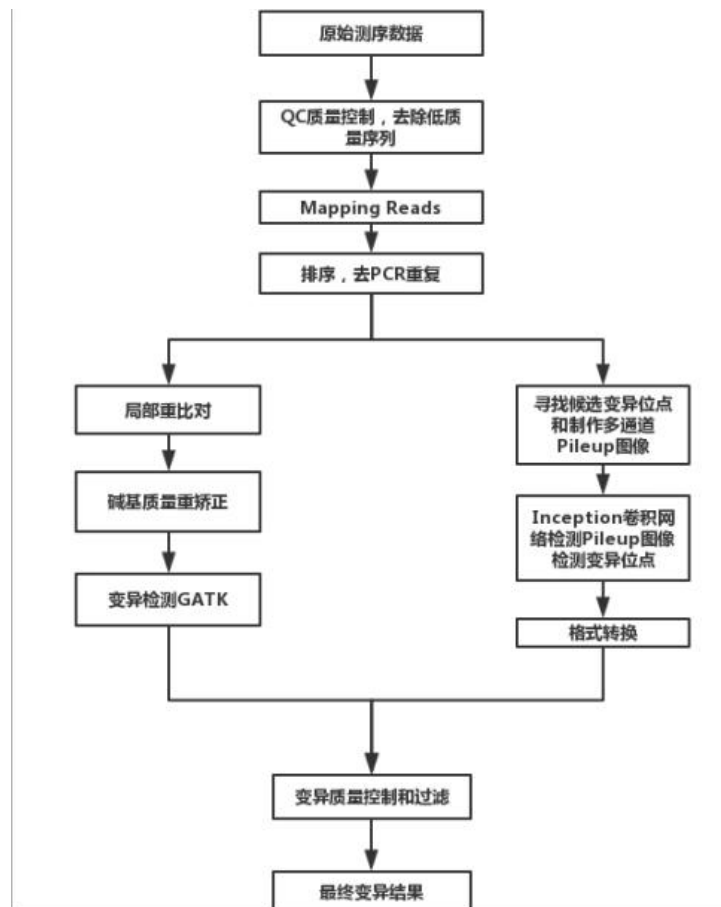
Github Link : <https://github.com/google/deepvariant>

Github quick install from binary :

<https://github.com/google/deepvariant/blob/r0.6/docs/deepvariant-quick-start.md>

Google 自动安装对应的依赖和环境。

2. Usage



Note :

- 必须对参考基因组进行索引 index ,
- 对待测样本进行质量控制, Mapping , 去重复等操作。最后在同文件夹中必须含有

bam 文件和对应的 bai 文件。

Note:以下所有包的使用都是按照流程顺序一步一步使用的，一般来说，某一步的输入是上一步的输出文件。

预处理:

1. # Trimmomatic 去除测序质量低的序列和接头序列（分 PE（pair end）和 SE(single end) 模式）-phred33 -phred64 代表测序质量，现在一般用 33:

PE :

```
java -jar trimmomatic.jar PE -phred33 \
../WGS_Work_Flow/ReadsData/R1.fastq \ ## 输入
../WGS_Work_Flow/ReadsData/R2.fastq \ ## 输入
../WGS_Work_Flow/ReadsData/outR1.fastq.gz \ ## 输出
../WGS_Work_Flow/ReadsData/outR1Trimm.fastq.gz \ ## 输出低质量
../WGS_Work_Flow/ReadsData/outR2.fastq.gz \ ## 输出
../WGS_Work_Flow/ReadsData/outR2Trimm.fastq.gz \ ## 输出低质量
ILLUMINACLIP:adapters/TruSeq3-PE.fa:2:30:10 SLIDINGWINDOW:5:20 LEADING:5
TRAILING:5 MINLEN:50
```

2. # 建立人类参考基因组索引

```
bwa index HumenChromos.fasta
```

3. # 将经过质量控制的 reads 映射到基因组上并输出 BAM 文件

```
bwa mem -t 4 -R '@RG\tID:sra_data\tPL:illumina\tLB:Non\tSM:human' \ ##注意
ID, LB, SM
~/WGS_Work_Flow/ChromIndexFiles/GRCh38.fna \ ##人类参考基因组文件
~/WGS_Work_Flow/ReadsData/sra_data.fastq ## 输入
| samtools view -S -b -> Humen.bam ## 输出并转换为 bam 文件
```

4. # 将 BAM 文件排序

```
samtools sort Humen.bam Humen_sort.bam
```

5. # 删除重复序列

```
Samtools rmdup -S (PE model) Humen_sort.bam ## 输入
Humen_sort_markdup.bam ## 输出
```

或者

```
java -jar picard.jar MarkDuplicates \ ##删除重复序列命令
REMOVE_DUPLICATES=true \ ## 直接在文件中移除重复序列
I=ReadsData/458QcMappingSort.bam \ ## 输入数据
O=ReadsData/458QMSD.bam \ ## 输出数据
M=ReadsData/458QMSDMetricx.txt ## 中间生成的矩阵
```

6. # 对最终 BAM 文件建立索引
samtools index Humen_sort_markdup.bam
7. # 为人类参考基因组 fasta 文件建立 fai 索引
samtools faidx data.fasta

Deep Variant 检测

第一步、寻找变异位点

建立图片

```
python bin/make_examples.zip \  
  --mode calling \      ## 模式的选择  
  --ref "${REF}" \      ## 参照基因序列的 fasta 文件  
  --reads "${BAM}" \    ## 输入处理之后的 BAM 文件  
  --examples "${OUTPUT_DIR}/examples.tfrecord.gz"    ## 输出文件以及格式
```

第二步、检测

检测变异

```
python bin/call_variants.zip \  
  --outfile "${CALL_VARIANTS_OUTPUT}.tfrecord.gz" \    ## 输出文件以及格式  
  --examples "${OUTPUT_DIR}/examples.tfrecord.gz" \    ## 输入上一步输出的文件  
  --checkpoint "${MODEL}"    ## tensorflow 对应的模型参数
```

第三步、后处理

格式转换

```
python bin/postprocess_variants.zip \  
  --ref "${REF}" \    ##参照基因序列的 fasta 文件  
  --infile "${CALL_VARIANTS_OUTPUT}" \    ##输入上一步输出的文件  
  --outfile "${FINAL_OUTPUT_VCF}.vcf.gz"    ##最终输出 VCF 文件
```

优缺点:

1. DeepVariant 模型参数固定，无法使用自己的数据去训练。
2. 寻找变异位点的步骤（第一步）时间耗费很长。
3. 使用深度学习技术检测 SNV 位点，在一定程度上提升了准确度。
4. 没有 BUG。

评估:

1. 已经将跑出来的 8 个样本结果交给鑫凯进行评估。
- 2.

数据路径与样式

TestFootScript/

```
|—— DeepVariant-Binary    ## python 的二进制包文件夹
|   |—— call_variants.zip
|   |—— licenses.zip
|   |—— make_examples.zip
|   |—— model_eval.zip
|   |—— model_train.zip
|   |—— postprocess_variants.zip
|   |—— run-prereq.sh
|   |—— settings.sh
|—— DeepVariant-Model    ##TensorFlow 模型参数存储文件
|   |—— model.ckpt.data-00000-of-00001
|   |—— model.ckpt.index
|   |—— model.ckpt.meta
|—— DeepVariantWork.sh
|—— hg19
|   |—— hg19.fasta
|   |—— hg19.fasta.amb
|   |—— hg19.fasta.ann
|   |—— hg19.fasta.bwt
|   |—— hg19.fasta.fai
|   |—— hg19.fasta.pac
|   |—— hg19.fasta.sa
|—— hg38T
|   |—— GRCh38.fasta
|   |—— GRCh38.fasta.amb
|   |—— GRCh38.fasta.ann
|   |—— GRCh38.fasta.bwt
|   |—— GRCh38.fasta.fai
|   |—— GRCh38.fasta.pac
|   |—— GRCh38.fasta.sa
|   |—— GRCh38.pac
|—— PATH
|—— picard.jar
|—— ReadsData    ## 测试数据文件夹
|   |—— Sample_1.fastq
|   |—— Sample_2.fastq
|—— Trimmomatic
|   |—— adapters
|   |   |—— NexteraPE-PE.fa
|   |   |—— TruSeq2-PE.fa
|   |   |—— TruSeq2-SE.fa
|   |   |—— TruSeq3-PE-2.fa
|   |   |—— TruSeq3-PE.fa
|   |   |—— TruSeq3-SE.fa
```

```
graph LR; Root[ ] --- LICENSE; Root --- trimmomatic.jar; Root --- UserGuide; Root --- WGS_FootScript.sh;
```

LICENSE

trimmomatic.jar

UserGuide

WGS_FootScript.sh