小组作业: DNA 分析

### 学习目标:

- 获得使用循环、条件(if 语句)和字符串操作编写 Python 代码的 经验
- 熟悉从命令行运行 Python 程序并使用命令行参数定位数据文件
- 编写 Python 代码来分析 DNA 数据集

#### 背景

你们将使用、修改和扩展程序来计算 DNA 数据的 GC 内容。DNA 的气相色谱含量是 G 或 C 核苷酸的百分比。

DNA可以看作是核苷酸序列。每个核苷酸是腺嘌呤、胞嘧啶、鸟嘌呤或胸腺嘧啶。这些碱基缩写为 A、C、G 和 T。核苷酸也被称为核苷酸碱基、含氮碱基、核碱基或仅仅是碱基。

生物学家对 GC 含量感兴趣的原因有很多:

- GC 含量可以识别 DNA 中的基因,也可以识别基因的类型。基因的 GC 含量往往高于 DNA 的其他部分。编码区较长的基因具有更高的 GC 含量。
- 具有较高 GC 含量的 DNA 区域需要较高的温度进行某些化学反应,例如复制 DNA 时。
- GC 含量可用于物种分类。

百科有更多关于 GC 内容的信息。这些阅读是可选的,这项作业不需要完成课外阅读。

你的程序将读取由高通量测序器产生的数据文件——这是一台机器,它接收一些 DNA 作为输入,并产生一个包含核苷酸序列的文件作为输出。

以下是特定序列器的前8行输出:

@SOLEXA-1GA-2 2 FC30DNN:1:2:574:1722

+SOLEXA-1GA-2\_2\_FC30DNN:1:2:574:1722

@SOLEXA-1GA-2 2 FC30DNN:1:2:478:1745

GTGGGGTGATGTCCACGATTACGCCGACCGGCTGG

+SOLEXA-1GA-2 2 FC30DNN:1:2:478:1745

问题 1: 获取文件,添加你们的姓名

通过下载 homework2.zip 文件获得所需的文件。(这是一个很大的下载 -请耐心等待。)

解压缩 homework2.zip 文件以创建 homework2 目录/文件夹。你将在这里工作。homework2 目录/文件夹包含:

- dna analysis.py, 你们将完成的部分 Python 程序
- answers.txt, 一个用于回答文本问题的文件
- 数据,一个目录。其中包含要处理的数据:
  - \*.fastq 文件,从 DNA 测序器输出,这是程序分析的数据
- expected\_output,一个包含 dna 分析程序最终结果的示例运行的目录。

你们将通过修改两个文件(dna\_analysis.py 和 answers.txt)来完成工作,然后提交修改后的版本。将你们的姓名用注释添加到这些文件的顶部。

每个问题都会要求你们对程序 dna\_analysis.py 进行一些更改(或者在 answers.txt 文件中写入文本,或者两者兼有)。当你们这样做时,通 常会添加代码到程序中。在处理以后的问题时,不要将之前解决问题 的代码修改或删除;最终的程序应该应用到所有问题的代码。

在这两个文件中,请将代码行上的字符数保持在 80 以下,否则你们的文件将变得难以读取。在 Python 中实现这一点的一种技术是通过变量存储子表达式,将大型方程分解为较小的方程。

在作业结束时,我希望 dna\_analysis.py 能够产生准确形式的输出:

GC-content:
AT-content:
G count:
C count:
A count:
T count:
Sum count:
Total count:
seq length:
AT/GC Ratio:
GC Classification:

其中\_\_\_用要计算的值替换。当然,每个类别中的确切值将根据你们使用的输入数据而有所不同。我希望程序输出的格式与此完全匹配。

你们可以将输出与 homework2 文件的 expected\_output 文件夹中给定的文件进行比较。

你们将以文本文件的形式提交 answers.txt。纯文本是程序员之间交流信息的标准,因为它可以在任何计算机上阅读,而无需安装专有软件。可以使用空闲或其他文本编辑器编辑文本文件。如果使用文字处理器,请确保将文件保存为文本。Windows 用户请避免使用记事本,因为记事本会损坏文件中的行结尾;写字板 或 Notepad++是更好的选择。

# 问题 2: 运行程序

当编写分析数据的程序(或任何其他类型的程序)时,检查程序的正确性是很重要的。一种方法是将程序的输出与以其他方式(如手动或

其他程序)完成的计算进行比较。为此,我提供了 test-small.fastq 文件。这个文件足够小,你们可以在文本编辑器中轻松地打开它并手动计算 GC 内容。然后,运行程序以验证它是否为此文件提供了正确的答案。

对于这个赋值,你们将通过打开一个 shell 或命令提示符来运行程序(\*NOT\*IDLE 的 Python 解释器)。按照本页上的说明进行操作,本页将教你们操作系统的命令行导航的基本知识。你们应该通过 anaconda prompt 或者 shell 中里通过 cd 目录名 来导航到 teamwork1 目录,然后键入以下命令:

在 Mac/Linux 上:

python dna\_analysis.py data/test-small.fastq

在 Windows 上:

python dna\_analysis.py data\test-small.fastq

如果出现"无法打开文件'dna\_analysis.py'"错误或"没有此类文件或目录"错误,则可能是你们的不在你们的 teamwork1 中,或者你们键入的文件名不正确。

确认程序在 test-small.fastq 上正确运行后,通过执行 6 个命令如:

python dna\_analysis.py data / sample\_1.fastq

或者如果你是 Windows 用户,

python dna\_analysis.py data\sample\_1.fastq

通过在上面的命令中将 sample\_1.fastq 更改为不同的文件名,在不同的数据文件上运行程序。耐心点,你正在处理大量数据,可能需要一分钟左右的时间才能运行。

(如果你们感兴趣, sample\_3.fastq 和 sample\_4.fastq 来自<u>肺炎链球</u>菌, sample\_5.fastq 来自疱疹病毒。)

如果你们已经使用了输出比较工具(在页面底部引用),你们可能会注意到一些结果与示例结果不同。别担心,这个问题将在问题 6 中解决。

在 sample\_1.fastq 上运行时,将程序生成的有关 GC 内容的输出行剪切并粘贴到 answers.txt 文件中。例如,你们的答案可能是:

GC-content: 0.42900139393

(请注意,这不是你们应该得到的答案,这只是你们的答案应该采用的格式的一个示例。)

## 问题 3: 删除一些行

1. 在你们的程序中, 注释掉以下几行:

seq = ""
linenum = 0

在它们前面加上#字符。重新运行程序,就像在**问题 2** 所做的那样。在 answers.txt 中,解释发生了什么以及为什么发生。

2. 现在, 删除 1 中添加的#, 将这些行还原到其原始状态。尝试把 这一行注释掉会怎么样:

在 answers.txt 中解释。还原修改(why? )。

## 问题 4: 按内容计算

扩充你们的程序,以便除了计算和打印 GC 比率(ratio)外,它还计算和打印 AT 含量(content)。AT 含量是A或T核苷酸的百分比。

#### 计算 AT 含量的两种方法是:

- 1. 复制检查每个基对的现有循环并对其进行修改。现在有两个循环,其中一个计算 GC 计数(count),另一个计算 AT 计数。或者
- 2. 在现有循环中添加更多语句,以便一个循环同时计算 GC 计数和 AC 计数。

你可以选择你喜欢的方法。

通过手动计算 test-small.fastq 文件的 AT 含量来检查你们的工作,然后将其与在 test-small.fastq 上运行程序的输出进行比较。

在 sample\_1.fastq 上运行程序。将相关的输出行剪切并粘贴到 answers.txt 中。

#### 问题 5: 计算核苷酸

扩充你的程序,这样它也可以计算并打印 A 核苷酸的数量, T 核苷酸的数量, G 核苷酸的数量,和 C 核苷酸的数量。

执行此操作时,最多向程序中添加**一个**额外循环。通过重用现有循环,你们应可以在不添加任何新循环的情况下解决此部分。

检查你们的工作,手动计算 test-small.fastq 文件的结果,然后将它们与在 test-small.fastq 上运行程序的输出进行比较。

在 sample\_1.fastq 上运行程序。将输出的相关行剪切并粘贴到 answers.txt(表示 G count、C count、A count 和 T count 的行)。

#### 问题 6: 检查数据

对于所给的 11 个.fastq 文件中的每一个,比较以下三个数量:

- Sum count 为综合: A 计数、C 计数、G 计数和 T 计数
- total count 为核苷酸碱基总数
- seq length 为 seq 的长度。你可以用 len(seq)来计算。

换句话说,计算 test-small.fastq 的三个数值,并确定它们是相等的还是不同的。然后对 test-high-gc-1.fastq 等执行同样的操作。

对于至少一个文件,这些值中至少有一处不同。在 answers.txt 文件中,说明不同的文件和数值。(如果每个文件的所有数值都相等,则代码中包含至少一个错误。)在 answers.txt 文件中,编写一个简短的段落来解释这些不同的原因。

解释为什么(或者如果所有指标都相同,则调试代码纠错)可能需要你们执行一些检测工作。例如,要理解这个问题,可能需要将数据文件加载到文本编辑器中并进行检查。我强烈建议你们从数字不完全相同的最小数据文件开始。如果失败,可以手动计算每个计数,然后将手动结果与程序计算的结果进行比较,以确定错误所在。最后一种方法是修改程序或创建一个新程序,分别计算数据文件每行的三个数值(不同于你们现在运行的这个文件):如果整个文件的数值不同,则它们必须在某些特定行中不同。检查该行将帮助你们理解问题在哪。

如果在**问题 6** 中测量的三个数值都相同,那么在计算 GC 含量时,分母中使用哪一个并不重要。然而事实上,你看到的数字是不一样的。在 answers.txt 文件中,说明这些数值中哪些可以用在分母中,哪些不能用,以及为什么。

如果你们的程序错误地计算了 G C 数值(应该等于(G+C)/
(A+C+G+T) ),那么在 answers.txt 文件中声明这个事实。然后,返回并更正程序,同时更新 answers.txt 文件中其他地方的所有错误答案。

\*\*如果你们不确定是否计算正确,你们可以将输出与 homework2 文件的 expected output 目录中给定的文件进行比较。你们尚未完成所有数

值分配,因此你们的输出将不完全相同。但像 GC 含量(GC-content),AT 含量(AT-content)和单独核苷酸计数应该是相同的。在下面的**问题 7** 和**问题 8** 中,你们将在预期的输出文件中生成最后两行输出。

## 问题 7: 计算 AT/GC 比率

有时生物学家使用 A T/G C 比值, 定义为(A+T) / (G+C), 而不是 GC 含量, 定义为(G+C) / (A+C+G+T)。

修改你们的程序,以便它也计算 AT/GC 比率。

通过手动计算 test-small.fastq 文件的结果来检查你们的工作。将它们与在 test-small.fastq 上运行程序的输出进行比较。

在 sample\_1.fastq 上运行程序。将输出的相关行剪切并粘贴到 answers.txt(表示 AT/GC 比率的行)。

问题 8: 生物分类

气相色谱含量可用于微生物的分类。

修改程序以打印出使用这些分类给出的数据文件中描述的生物体分 类: 如果气相色谱含量高于 60%,则认为该生物体"气相色谱含量高 (high)"。

如果气相色谱含量低于 40%,则认为该生物体"气相色谱含量低 (low)"。

否则,该生物体被视为"中等 GC 含量(medium)"。

生物学家可以使用 GC 含量对物种进行分类,测定 DNA 的熔化温度 (对生态学和实验都有用,例如,对 GC 含量高的生物体来说, PCR 更难),以及用于其他目的。下面是一些例子:

天蓝色链霉菌 Streptomyces coelicolor A3(2) 的气相色谱含量为 72%。 酵母(Saccharomyces cerevisiae)的气相色谱含量为 38%。

拟南芥(Arabidopsis thaliana)的气相色谱含量为 36%。

恶性疟原虫(Plasmodium falciparum)的气相色谱含量为 20%。

再次,测试你们的程序是否能在一些具有已知输出的数据上工作。 test-small.fastq 文件的 GC 含量较低。我提供了另外四个测试文件,它们的名称解释了它们的 GC 内容:test-medium-GC-1.fastq、test-medium-GC-2.fastq、test-high-GC-1.fastq、test-high-GC-2.fastq。

在你们的程序对所有测试文件都有效之后,在 sample\_1.fastq 上运行它。只将程序的相关输出行剪切并粘贴到 answers.txt 中。

# 提交你的作品

## 你们快完成了!

在 answers.txt 文件的底部,在"协作"部分,说明哪些学生或其他人 (除了课程工作人员)帮助你们完成作业,或者没有人帮助你们完成 作业。

通过作业提交页面提交以下文件。

- dna\_analysis.py
- answers.txt

在提交作业之前,请确保将输出与 homework2 文件的预期输出目录中给定的文件进行比较。

这时, 在提交框里写下你们组花了多少时间思考和完成这份作业。 点下提交键。

现在你们完成了!