

微生物组的定量宏基因组学和定量宏转录组学方法

Quantitative Metagenomics and Metatranscriptomics Methods of Microbiome

黄昕瑜^{1,2}, 张璐^{1,2}, 袁凌^{1,2}, 鞠峰^{1,2*}

¹ 浙江省海岸带环境与资源研究重点实验室, 工学院, 西湖大学, 杭州, 浙江;

² 前沿技术研究所, 浙江西湖高等研究院, 杭州, 浙江

*通讯作者邮箱: jufeng@westlake.edu.cn

引用格式: 黄昕瑜, 张璐, 袁凌, 鞠峰. (2021). 微生物群落定量宏基因组学和定量宏转录组学方法. Bio-101 e2003693. Doi: 10.21769/BioProtoc. 2003693.

How to cite: Huang, X. Y., Zhang, L. Y., Yuan, L. and Ju, F. (2021). Quantitative Metagenomics and Metatranscriptomics Methods of Microbial Community. Bio-101 e2003693. Doi: 10.21769/BioProtoc.2003693. (in Chinese)

摘要: 定量宏基因组学和定量宏转录组学技术是通过在样本中添加已知拷贝数的核酸内标片段, 经建库测序后通过计算测序数据中内标序列的回收率, 再结合原始环境样品的定量信息, 估算样品中赋存的各基因和转录本的绝对丰度。对于不同类型的环境样品或受环境扰动前后生物量发生显著变化的样品, 基因的相对丰度无法准确反映其绝对丰度的差异性与时空变化。因此, 相较于基于序列相对丰度的常规定量方法, 定量宏基因组与定量宏转录组能够在绝对定量的框架下更准确地比较样品之间的生物学差异, 定量宏转录组学方法的应用实例与技术优势见参考文献 1 前言部分。该方法适用范围广, 包括工程系统、天然水体、土壤、沉积物等不同类型的环境样品, 都可以通过不同的绝对定量信息与方式 (体积、生物量、质量、细胞数), 结合内标的回收率来推算其中任一基因或转录本的拷贝数。本文在参考文献 2 的基础上定义了一系列实现微生物组内任一目标基因绝对转录本与绝对基因量的计算公式和相关参数。

关键词: 定量宏基因组、定量宏转录组、内标、绝对定量、微生物群落

材料与试剂

耗材:

- 0.22 μm 注射过滤器单元: MILLEX 0.22 μm filter
- 50 ml 无菌注射器

3. Qubit™ assay tubes (Thermo Invitrogen, 货号: Q32856)

试剂:

1. 十二烷基硫酸钠 (SDS) (生工, 货号: S0227-500g)
2. 醋酸钠 (国药, 货号: 10018818)
3. 乙酸 (国药, 货号: 10000208)
4. 异丙醇 (Acros, 货号: 447080010)
5. 无水乙醇 (Sigma, BioUltra, for molecular biology, 货号: 51976)
6. 柠檬酸盐饱和苯酚 (Sigma, BioReagent, for molecular biology, 货号: P4682-100ml)
7. 氯仿 (国药, 货号: 10006818)
8. 无核酸酶纯水 (Thermo UltraPure™ DNase/RNase-Free Distilled Water, 货号: 10977023)
9. 限制性核酸内切酶: Thermo FastDigest enzyme Mss I (Thermo Scientific™, 货号: FD1344)
10. 胶回收试剂盒: Promega Wizard® SV Gel and PCR Clean-Up System (Promega, 货号: A9282)
11. proteinase K (Thermo Invitrogen, 货号: AM2546)
12. 体外转录试剂盒: MEGAscript™ T7 Transcription Kit (Thermo Invitrogen, 货号: AM1333)
13. Qubit™ 1X dsDNA HS Assay Kits (Thermo Invitrogen, 货号: Q33231)
14. Qubit™ RNA HS Assay Kit (Thermo Invitrogen, 货号: Q32852)
15. Q5 超保真 2 X 预混液 (NEB Q5® High-Fidelity 2X Master Mix, 货号: M0492)

仪器设备:

1. Qubit 荧光计 (Thermo Qubit™ 4 Fluorometer)
2. 全自动凝胶成像系统 (Tanon 2500)
3. 水平电泳仪 (Tanon EPS300+HE120)
4. 高通量 NGS 片段分析系统: AATI Fragment analyzer (Agilent GENE-QC006)
5. 低速离心机 (杭州奥盛 Mini-6KS)

6. 台式高速冷冻离心机 (Eppendorf centrifuge 5427R)
7. PCR 仪 (Biometra TRIO 48)
8. 振荡型恒温金属浴仪 (杭州奥盛 MSC-100)
9. 千分位天平 (Precisa XJ220A SCS)
10. Nanodrop One^C (Thermo)
11. 涡旋混合器 (杭州奥盛 MTV-1)

实验步骤

1. 内标序列和 PCR 引物的设计与合成

本流程通过人工合成的 DNA 和 RNA 内标物投加来实现微生物群落的定量宏基因组学和定量宏转录组学分析，内标序列在设计时需要满足以下几个条件：

1) 设计一段长度在 1000 个碱基左右的核酸内标序列 (本文采用的内标序列见[附录](#))，GC 含量接近 50%；起始端添加 T7 promoter 的序列 (5' - TAATACGACTCACTATAGG)，以保证合成的质粒能够进行体外转录实验；在内标序列的末端嵌入一个酶切后产生平末端的限制性核酸内切酶酶切位点——Mss I (5' - GTTT↓AAAC)，用于质粒的线性化，且该酶切位点在内标序列中的其他位置不存在。

2) 将序列提交到 NCBI Blast 比对 nr 数据库时，没有显著相似性参考序列被比对上；也没有任何 bit-score 得分大于 50 分的比对结果。

3) 按照常规 PCR 的原则设计并合成 PCR 引物对质粒上人工合成的内标序列进行扩增，扩增产物经过回收纯化后作为后续定量宏基因组实验中的 DNA 内标使用。

关于内标序列和 PCR 引物的设计的基本原则和注意事项请参考[附录 1](#)

2. RNA 内标 (RNA Internal Standard, RIS) 的制作

2.1 试剂的配制与准备

2.1.1 10% SDS buffer: 称取 5 g SDS 固体粉末，并最终定容于 50 ml 无核酸酶纯水中，然后用无菌注射器和 MILLEX 0.22 μm 过滤器将溶液过滤到洁净的无菌容器中。

2.1.2 预冷的 3 M 醋酸钠溶液，pH 5.0: 称取 12.30 g 醋酸钠，溶解于 10-15 ml 无菌超纯水中，用醋酸溶液调节 pH 到 5.0，然后定容至 50 ml，再用无菌

注射器和 MILLEX 0.22 μm 过滤器将溶液过滤到洁净的无菌容器中。配制完成后适当分装，并置于 $-20\text{ }^{\circ}\text{C}$ 冰箱储存备用。

2.1.3 预冷的异丙醇 ($-20\text{ }^{\circ}\text{C}$ 冰箱)

2.1.4 预冷的 70%乙醇 ($-20\text{ }^{\circ}\text{C}$ 冰箱)

2.1.5 预冷的无水乙醇 ($-20\text{ }^{\circ}\text{C}$ 冰箱)

2.1.6 柠檬酸盐饱和苯酚和氯仿 1:1 混合溶液 (10 ml + 10 ml)

2.2 质粒的线性化

2.2.1 按表 1 准备反应体系，将所有组分按表 1 从上至下的顺序添加到 0.2 ml 离心管中，轻弹混匀，再用低速离心机离心 3-5 秒以将反应混合物收集到离心管底部，对于新手建议每个质粒酶切 5 个反应，即 5 个 20 μl 的酶切体系（总计 100 μl ），以增加线性化质粒的回收后的产量，方便下游实验的进行；

表 1.质粒酶切反应体系

	体积 (μl)
Nuclease-free water	13.5 (总体系 20 μl ，水的体积可按需调整)
10 $\times$ Buffer *	2
Plasmid DNA	3.5 (约 1 μg)
FastDigest enzyme	1

*限制性内切酶试剂盒自带的缓冲液。

2.2.2 按以下条件设置金属浴仪程序（酶切时间需参考限制性内切酶的说明书，本示例使用的 Thermo Scientific™ Mss I 的酶切条件为 $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ ，5 min）：
金属浴仪： $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ ，5 min；

2.2.3 反应终止之后将样品取出，置于冰上，取 2 μl 样品进行 DNA 凝胶电泳检查（电泳时需要 marker，及未酶切的质粒作为对照）根据电泳结果判断酶

切是否完全：如果酶切完全，则可以进行下一步的实验，如若酶切不完全，可以继续酶切反应，直至质粒酶切充分；

2.2.4 确认酶切完全后，对限制性内切酶进行热失活处理（热失活处理的反应条件主要参考限制性内切酶说明书进行，本示例中使用的 Thermo Scientific™ Mss I 的热失活条件为：65 °C，10 min）：

金属浴仪：65 °C，10 min；

2.2.5 蛋白酶处理：将 5 个相同的反应体系混合到一个 1.5 ml 的离心管中，加入 1 µl proteinase K（20 mg/ml）和 5 µl 10% SDS buffer，置于金属浴仪中于 50°C 反应 30 分钟。

2.3 线性化质粒的回收和纯化

线性化质粒的回收和纯化有苯酚氯仿纯化回收，使用一些公司生产的 reaction clean up 的试剂盒，以及切胶回收，出于对产物纯度及后续实验稳定性的考虑，建议选择切胶回收来进行线性化质粒的回收和纯化。

本实验选用 Promega 的胶回收试剂盒：Promega Wizard® SV Gel and PCR Clean-Up System（Promega A9282）进行切胶回收，具体操作方法参见[附录 2](#)。

切胶回收后，对产物——线性化的质粒进行质控：取 2 µl 胶回收产物进行琼脂糖凝胶电泳，确认回收片段的大小，并用 Nanodrop One^c 测定其纯度；用 Qubit 荧光计测定回收线形质粒的准确浓度。

2.4 体外转录实验

2.4.1 解冻冷冻的试剂：在冰上解冻 10X Reaction Buffer 和 4 种核糖核苷酸溶液（ATP，CTP，GTP 和 UTP），直到完全溶解，并适当涡旋混匀。解冻后，将核糖核苷酸溶液置于冰上，10X Reaction Buffer 在室温条件下待用；

2.4.2 计算反应体系：本实验选用的体外转录试剂盒为：MEGAscript™ T7 Transcription Kit（Thermo Invitrogen AM1333）

标准反应体系为 20 µl：

表 2. 体外转录实验的标准反应体系

	体积 (μl)
Nuclease-free water	6 (总体系 20 μl, 水的体积可按需调整)
ATP Solution	2
CTP Solution	2
GTP Solution	2
UTP Solution	2
10X Reaction Buffer	2
线性化的 DNA 模板	2 (约 1 μg)
Enzyme Mix	2

请根据 Qubit 测出线性化 DNA 模板的准确浓度计算添加体积和 Nuclease-free water 的体积。

2.4.3 室温下在 0.2 ml PCR 管中配制反应体系，按照表 2 从上到下顺序添加试剂；

注意：如果在冰上配制反应体系，10X Reaction Buffer 中的亚精胺可能会与模板 DNA 发生共沉淀；在加入水和核糖核苷酸溶液后，才能添加 10X Reaction Buffer；标准单个反应体系为 20 μl，如果需要更多的产物，可以同时进行多个 20 μl 的反应。

2.4.4 轻弹离心管或用移液枪轻轻吹打以使反应体系彻底混匀，再用低速离心机离心 3-5 秒，将反应混合物收集到离心管底部；

2.4.5 在 37°C 下孵育 2-4 h；

2.4.6 降解模板 DNA：向每一个标准体系（20 μl）中加入 1 μl TURBO DNase，充分混匀，继续在 37 °C 下孵育 15 min；

2.4.7 将台式高速冷冻离心机预冷到 4 °C，进行下一步的实验操作。

2.5 RNA 内标的回收、纯化和质检

2.5.1 RNA 内标的回收和纯化

1) 向每个混合体系（21 μl）中添加 179 μl 无核酸酶纯水，再加入等体积（200 μl）苯酚/氯仿溶液（柠檬酸盐饱和苯酚和氯仿 1:1 混合溶液），将混合物涡旋 1 分钟，然后在 4 °C 下以 17000 × g 离心 2 分钟；

注意：如果在步骤 2.4 中进行了多个反应，即可将反应混合，并加入相应体积的无核酸酶纯水至 200 μ l。

- 2) 将上层水相小心转移至干净的 1.5 ml 离心管中（约 190 μ l），并加入等体积的苯酚/氯仿溶液，将混合物涡旋 1 分钟，然后在 4 °C 下以 17000 $\times g$ 离心 2 分钟；
- 3) 将上层水相小心转移至干净的 1.5 ml 离心管中（约 180 μ l），加入 0.1 倍体积预冷的 3 M 乙酸钠（约 18 μ l）和 0.9 倍体积预冷的异丙醇（约 162 μ l），将混合物涡旋 1 分钟后置于 -20 °C 冰箱 30 分钟，然后在 4 °C 下以 17000 $\times g$ 离心 10 分钟；
- 4) 小心丢弃上清液，并用 200 μ l -20 °C 预冷的 70% 乙醇洗涤沉淀；
- 5) 在 4 °C 17000 $\times g$ 下离心 5 分钟，小心除去上清液，注意在此过程中不要将 RNA 沉淀吹打上来；
- 6) 风干沉淀物，直到没有乙醇残留，将干燥的沉淀物重悬于 50 μ l 无核酸酶纯水中。

2.5.2 RNA 内标的质检：

- 1) 取 1 μ l RNA 产物进行水平琼脂糖凝胶电泳（0.7% Agarose），确认片段的大小；
- 2) 用 Nanodrop One^C 测定纯度；
- 3) 用 Qubit 荧光计测定准确浓度。

可选 # 取 1 μ l RNA 产物，用 Fragment analyzer 检测 RNA 长度分布情况。

2.5.3 RNA 内标的分装与保存：

将获得的 RNA 内标分装并保存于 -80 °C 冰箱。

3. DNA 内标（DNA Internal Standard, DIS）的制作

上述用于 RNA 内标制作的质粒同样可以作为定量宏基因组的内标使用。

3.1 内标序列的扩增

选用高保真的 PCR 酶对内标片段进行扩增，以 NEB Q5[®] High-Fidelity 2X Master Mix 为例，按照表 4 配制反应体系。整个 PCR 反应体系的配制应

在冰上进行，配制完成之后充分混匀所有组分，然后将反应体系迅速转移至预热至变性温度（98 °C）的 PCR 中。

表 4. DNA 内标 PCR 扩增体系

试剂	使用量 (μl)	终浓度
	18 (总体系 50 μl,	
Nuclease-free Water	水的体积可按需调整)	
Q5 High-Fidelity 2X Master Mix	25	1X
Forward Primer	2.5	0.2 μM
Reverse Primer	2.5	0.2 μM
Template (Plasmid)	2	1 pg - 10 ng

表 5. DNA 内标 PCR 扩增程序 (以 Q5 High-Fidelity 2X Master Mix 为例)

温度	时间	循环数
98 °C	30 sec.	
98 °C	5-10 sec.	} 35 cycles
50-72 °C*1	10-30 sec.	
72 °C	20-30 sec / kb	
72 °C	2 min	
4-10 °C	∞	

注意: *1 退火温度建议使用 NEB 官方提供的 NEB Tm Calculator 进行计算 (<https://tmcalculator.neb.com/#!/main>)。

3.2 内标序列的回收和纯化

PCR 扩增结束后通过电泳鉴定产物，对与内标序列长度一致的片段进行切胶回收。本文的具体操作步骤可参见[附录 2](#)。

4. 内标的定量与添加

4.1 内标物的浓度测定

每次实验开始之前都需要用 Qubit 对内标进行重新定量，测定其准确的浓度值 (ng/μl)，以便计算每个实验批次样品中所添加内标的绝对量 (拷贝数)。

4.2 计算内标拷贝数

4.2.1 RNA 内标的拷贝数计算公式：

$$N_{RIS} = \frac{C \times V \times N_A \times 10^{-9}}{M_{RIS}}$$

$$M_{RIS} = (n_A \times 329.2) + (n_U \times 306.2) + (n_C \times 305.2) + (n_G \times 345.2) + 159^*$$

$$N_{RIS} = \frac{C \times V \times N_A \times 10^{-9}}{(n_A \times 329.2) + (n_U \times 306.2) + (n_C \times 305.2) + (n_G \times 345.2) + 159^*}$$

N_{RIS} : RNA 内标的拷贝数

C: 内标的准确浓度 (ng/μl)

V: 体积 (μl)

N_A : 阿伏伽德罗常数, $N_A = 6.0221412927 \times 10^{23}$

M_{RIS} : RNA 内标的摩尔质量

n_A n_U n_G n_C : 指 RNA 内标中对应的核苷酸数目

*注: 分子量额外加上“159”是为了将 5'端三磷酸基团计算在内

4.2.2 DNA 内标的拷贝数计算公式：

$$N_{DIS} = \frac{C \times V \times N_A \times 10^{-9}}{M_{DIS}}$$

$$M_{DIS} = (n_A + n_T) \times (313.2 + 304.2) + (n_C + n_G) \times (289.2 + 329.2)$$

$$N_{DIS} = \frac{C \times V \times N_A \times 10^{-9}}{(n_A + n_T) \times (313.2 + 304.2) + (n_C + n_G) \times (289.2 + 329.2)}$$

N_{DIS} : DNA 内标的拷贝数

C: 内标的准确浓度 (ng/μl)

V: 体积 (μl)

N_A : 阿伏伽德罗常数, $N_A = 6.0221412927 \times 10^{23}$

M_{DIS} : DNA 内标的摩尔质量 (双链)

n_A n_T n_G n_C : 指在内标对应的某一条多核苷酸单链中对应的核苷酸数目

4.3 样品的绝对定量信息

对于每一份拟开展定量宏基因组或宏转录组分析的样品, 需要记录或测定反映原始样品的绝对定量信息:

4.3.1 样品体积或质量: 对于水样, 需要记录用于核酸提取的膜过滤水的总体积 V (L)。针对土壤等样本则需要记录其用于核酸提取的质量 m (g)。

4.3.2 样品生物量估测: 对于环境样品的生物质总量, 这里用 m_{VSS} 来表示。例如: 针对固定体积 V (L) 的活性污泥和沉积物样本, 其生物量可近似基于挥发性悬浮固体浓度 (Volatile suspended solids, VSS; mg/L) 来间接衡量, 具体测定方法见[附录 3](#)。

4.3.3 样品细胞数的测定: 根据不同实验的定量需求和生物量相对较低的水样 (例如自然水体), 还可采用流式细胞仪对样品中的微生物的总细胞数进行定量。

4.4 内标的添加

4.4.1 内标添加量: 内标添加量需要使其足以在序列数据集中进行有效的定量, 但太高会浪费测序的通量和成本。实际实验操作时可以基于对同类型样品的经验, 根据预期的核酸回收率估算出内标的添加量, 根据我们的经验 (Ju et al., 2018) 和经典文献 (Satinsky et al., 2013) 中的报道, 添加最终核酸预期产量的 0.5% 的内标, 最后获得的表征内标的 reads 数约占总 reads 数的 0.1%~5%, 这一数值受内标的添加时间影响。

4.4.2 内标添加的时间: 我们建议在提取环境样本的 DNA 和 RNA 时, 在细胞裂解后立即加入已知拷贝数的 DNA 或 RNA 内标, 然后继续进行提取。这个添加时间点考虑了破胞后 DNA 和 RNA 提取、建库过程中造成的核酸损失, 可以用来计算基于样品体积、质量或生物量的基因或转录本绝对拷贝数。

注意：在使用此内标添加方法时需要在正式实验之前进行预实验，预估核酸产量以确定内标的适宜添加量。

备注：以下另外 2 种内标添加方案在文献中均有报道，仅供用户参考与比较：1）选择在样品裂解之前加入内标（Satinsky et al., 2013），可以用于评估物理破胞所造成的损失，但其存在的缺陷是内标序列不同于环境微生物，没有细胞结构包被，其受到的物理冲击可能是大于环境样品中的细菌基因组，给下游建库和目标片段回收过程带来不确定性影响；2）在 DNA 或 RNA 提取结束后再加入内标（Ju et al., 2018），此方法的优点是可以根据提取完成后 DNA 和 RNA 的实际产量，精准加入适量的内标，但此方法仅能反映出文库构建构成中的损失，无法反映核酸在提取过程的损失情况。

5. 文库构建与测序

使用双端测序(2 x 150)的测序策略在 Illumina 的 HiSeq4000 平台上对构建的 DNA 和 cDNA 文库进行测序（实际测序策略和测序平台的选择并不局限于本文示例，可根据实际实验需求对添加完内标的 DNA 和 cDNA 文库选择建库与测序的策略）。

6. 内标的回收与基础生物信息学分析

6.1 数据前处理

6.1.1 定量宏转录组数据前处理

1) 质控

用 PRINSEQ 对宏转录组的原始序列进行过滤，除去 adapter，除去包含模糊碱基（ambiguous bases）数量>10%的序列（reads），除去平均质量值小于 20 的序列（reads），获得 clean reads。

2) 去除内标序列

用 BlastN 将宏转录组序列（reads）比对到内标序列，将比对得分（bit-score）高于 50 分的宏转录组 reads 计作属于内标序列的 reads，记录属于内标序列的总 reads 数。然后在样品当中将这些 reads 全部剔除。使用 Ribopicker（网址：<http://ribopicker.sourceforge.net/>）比对 slr, ssr, rrnadb, humanrna, rfam5s 和 rfam58s 等参考数据库，并

使用其默认参数去除宏转录本数据中的 rRNA 序列，保留的所有 clean reads 作为有效 cDNA reads，再用于后续的转录组数据分析。

6.1.2 定量宏基因组数据前处理

1) 质控

用 PRINSEQ 对每个宏基因组的原始读数进行过滤，除去 adapter，除去包含模糊碱基（ambiguous bases）数量>10%的 reads，除去平均质量值小于 20 的 reads，以获得 clean reads。

2) 去除内标序列

用 BlastN 比对内标和宏基因组数据，将比对得分高于 50 分的宏基因组 reads 全部计作属于内标序列的 reads，记录属于内标序列的总 reads 数。然后在样品当中将这些 reads 全部剔除，保留的所有 clean read 作为有效宏基因组 reads，进行后续的数据分析。

6.2 绝对转录本量的计算

针对宏转录组中某一特定转录本的绝对转录本量的计算：

$$TPG_{VSS} \text{ (copies/g)} = \frac{N_{RIS}}{m_{VSS}} \times \frac{N_{gene \text{ reads}}/L_{gene}}{N_{RIS \text{ reads}}/L_{RIS}}$$

$$m_{VSS} = VSS \times V \times 10^{-3}$$

$$TPL \text{ (copies/L)} = \frac{N_{RIS}}{V} \times \frac{N_{gene \text{ reads}}/L_{gene}}{N_{RIS \text{ reads}}/L_{RIS}}$$

$$TPG_{mass} \text{ (copies/g)} = \frac{N_{RIS}}{m} \times \frac{N_{genereads}/L_{gene}}{N_{RIS \text{ reads}}/L_{RIS}}$$

$$TPC \text{ (copies/cell)} = \frac{N_{RIS}}{N_{cell}} \times \frac{N_{gene \text{ reads}}/L_{gene}}{N_{RIS \text{ reads}}/L_{RIS}}$$

TPG_{VSS} : Transcript copies per gram of biomass as VSS，每克生物量（以 VSS 计）的转录本拷贝数

TPL: Transcript copies per liter，每升样品中的转录本拷贝数

TPG_{mass} : Transcript copies per gram of sample mass, 每克样品中的转录本拷贝数

TPC: Transcript copies per cell, 每个细胞中的转录本拷贝数

N_{RIS} : 对应的样品中所添加的 RNA 内标的拷贝数

m_{VSS} : 对应的样品中总的生物量 (以 VSS 计), 单位 g

$N_{gene\ reads}$: mapping 到目标基因转录本上的 reads 数*

$N_{RIS\ reads}$: 从对应样本宏转录组中回收到的属于 RNA 内标的 reads 数*

L_{gene} : 被 mapping 到目标基因转录本序列的长度, 单位 bp

L_{RIS} : RNA 内标序列长度, 单位 bp

VSS: 样品中的挥发性悬浮固体, 单位 mg/L

V: 样品的体积, 单位 L

m: 样品的质量, 单位 g

N_{cell} : 样品中的细胞数量, 单位个, 该值可以通过流式细胞仪测定

*注: 通常质控后获得的 reads 长度一致, 若不一致可相应采用目标基因和内标序列的覆盖度分别取代公式中的 $N_{gene\ reads}/L_{gene}$ 和 $N_{RIS\ reads}/L_{RIS}$ 值即可。

6.3 绝对基因量的计算

针对宏基因组中某一特定序列的绝对拷贝数的计算:

$$GPG_{VSS} (\text{copies/g}) = \frac{N_{DIS}}{m_{VSS}} \times \frac{N_{gene\ reads}/L_{gene}}{N_{DIS\ reads}/L_{DIS}}$$

$$m_{VSS} = VSS \times V \times 10^{-3}$$

$$GPL (\text{copies/L}) = \frac{N_{DIS}}{V} \times \frac{N_{genereads}/L_{gene}}{N_{DIS\ reads}/L_{DIS}}$$

$$GPG_{mass} (\text{copies/g}) = \frac{N_{DIS}}{m} \times \frac{N_{gene\ reads}/L_{gene}}{N_{DIS\ reads}/L_{DIS}}$$

$$GPC (\text{copies/cell}) = \frac{N_{DIS}}{N_{cell}} \times \frac{N_{gene\ reads}/L_{gene}}{N_{DIS\ reads}/L_{DIS}}$$

GP_{VSS} : Gene copies per gram of biomass as VSS, 每克生物量（以 VSS 计）的基因拷贝数

GPL: Gene copies per litre, 每升样品中的基因拷贝数

GP_{mass} : Gene copies per gram of sample mass, 每克样品中的基因拷贝数

GPC: Gene copies per cell, 每个细胞中的基因拷贝数

N_{DIS} : 对应的样品中所添加的 DNA 内标的拷贝数

m_{VSS} : 对应的样品中总的生物量（以 VSS 计），单位 g

$N_{gene\ reads}$: mapping 到目标基因上的 reads 数*

$N_{DIS\ reads}$: 从对应样本中回收到的属于 DNA 内标的 reads 数*

L_{gene} : 目标基因序列的长度

L_{DIS} : DNA 内标序列长度，单位 bp

VSS: 样品中的挥发性悬浮固体，单位 mg/L

V : 样品的体积，单位 L

m : 样品的质量，单位 g

N_{cell} : 样品中的细胞数量，单位个，该值可以通过流式细胞仪测定

*注：通常质控后获得的 reads 长度一致，若不一致可相应采用目标基因和内标序列的覆盖度分别取代公式中的 $N_{gene\ reads}/L_{gene}$ 和 $N_{DIS\ reads}/L_{DIS}$ 值即可。

失败经验

1. 使用外转录试剂盒为：MEGAscript™ T7 Transcription Kit（Thermo Invitrogen，货号：AM1333）时应在室温下配制反应体系，不能在冰上进行，在冰上配制反应体系温度过低会导致 10X Reaction Buffer 中的亚精胺可能会与模板 DNA 发生共沉淀。
2. 在使用苯酚/氯仿溶液对 RNA 内标进行回收时，样品与试剂混合再离心后，水相分布在上层，有机相分布在下层，吸取上层水相时应尽量小心避免吸到下层的有机相。
3. 每次使用 RNA 内标之前都需要对其重新进行定量，若重新定量时 RNA 内标的浓度低于初始浓度的 90%，就不再建议使用，建议重新进行体外转录实验，获取新鲜的 RNA 内标。

结果与分析

RNA 内标的质检结果

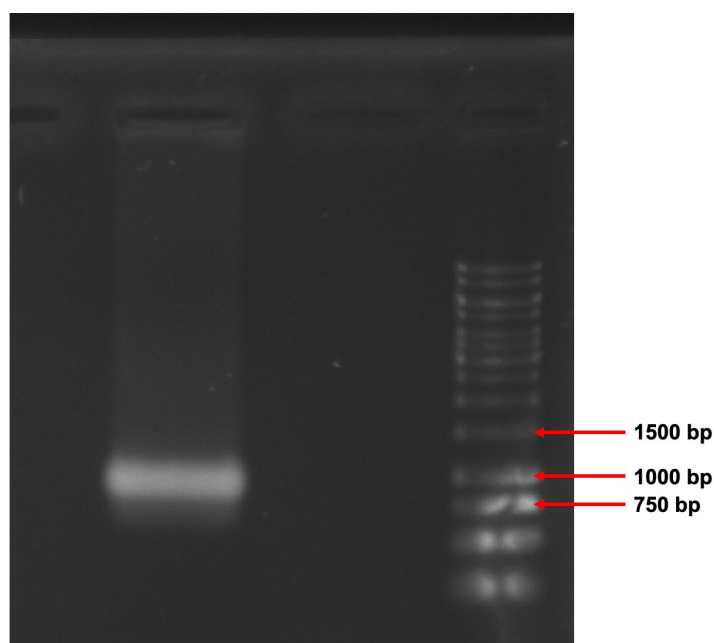


图 1. RNA 内标的水平琼脂糖凝胶（0.7%）电泳结果图

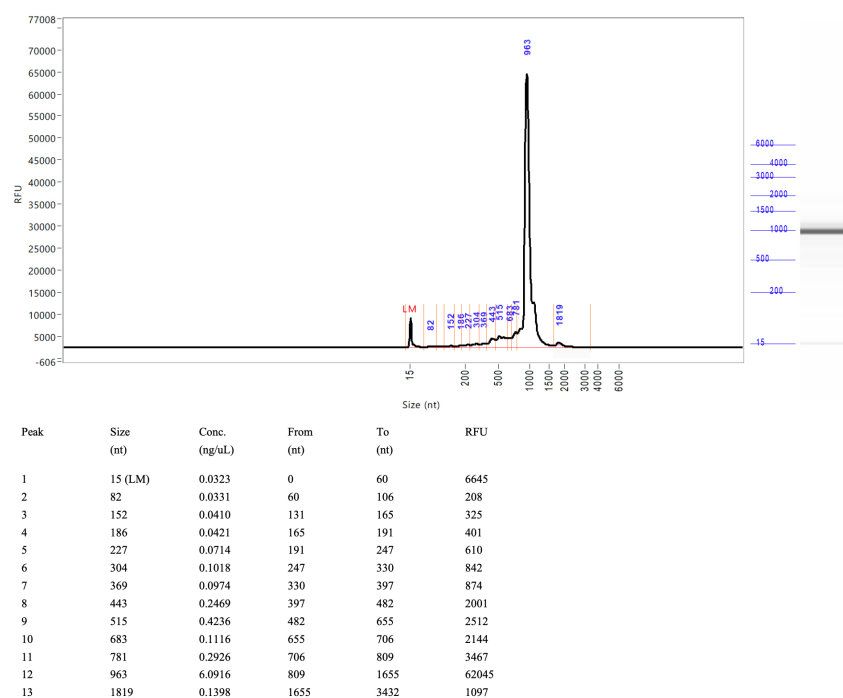


图 2. RNA 内标的 Fragment analyzer 结果图

*Fragment analyzer 的实验结果可能会与内标的真实长度有部分偏差 (<10%)

致谢

本文工作得到了科学技术部国家重点研发计划的资助（项目编号：2018YFE0110500）。内标物设计序列方案和合成方法参考 Mary Ann Moran 课题组发表的论文《Use of internal standards for quantitative metatranscriptome and metagenome analysis》；内标物的添加方法与生物信息学定量计算方法参考作者鞠峰博士发表的论文《Wastewater treatment plant resistomes are shaped by bacterial composition, genetic exchange, and upregulated expression in the effluent microbiomes》。

参考文献

1. Ju, F., Beck, K., Yin, X., Maccagnan, A., McArdell, C.S., Singer, H.P., Johnson, D.R., and Zhang, T., Buergermann, H. (2018). [Wastewater treatment plant resistomes are shaped by bacterial composition, genetic exchange, and upregulated expression in the effluent microbiomes](#). *The ISME Journal* 13, 346–360
2. Satinsky, B.M., Gifford, S.M., Crump, B.C., and Moran, M.A. (2013). [Use of internal standards for quantitative metatranscriptome and metagenome analysis](#). *Methods in Enzymology* 531, 237-250