

## 根际细菌产铁载体能力的高通量检测

High	-Through	ghput	Detection	of Sidero	phore P	roduction	of Rhizoba	acteria

顾少华,万文,邵正英,韦中\*

4

3

1

2

5 农业资源与环境微生态与根际健康实验室,资源与环境科学学院,南京农业大学,南京,江苏

6 \*通讯作者邮箱: weizhong@njau.edu.cn

7

- 8 摘要:据报道几乎所有的已知细菌都具有生产铁载体的能力,铁载体对于根际细菌获取
- 9 铁素营养至关重要。虽然目前研究中已经对部分菌株产铁载体的能力进行了检测,但由
- 10 于尚未开发一种高通量的铁载体检测方法,我们对根际微生物铁载体产生能力的整体认
- 11 知依旧缺乏。本文分别从不同地区选取番茄植株,采集根际样品,从中分离出大量可培
- 12 养根际细菌,并利用 16s rRNA 测序技术对其鉴定分类。利用 96 孔板酶标仪、酶标板离
- 13 心机、手动 96 孔板移液器和自动移液工作站,通过 CAS (铬天青) 检测法实现了对所有
- 14 根际分离细菌铁载体相对产量的高通量测定。借此高通量检测方法可以对植物根际细菌
- 15 产铁载体能力有个整体的认知。
- 16 **关键词**: 植物,根际细菌,铁载体,CAS 检测法

17

### 18 材料与试剂

- 19 1. 胰蛋白胨 (OXOID, TRYPTONE, LP0042)
- 20 2. 大豆蛋白胨 (国药集团化学试剂有限公司,沪试,69047737)
- 21 3. 氯化钠 (南京化学试剂有限公司)
- 22 4. 琼脂(福建省金燕海洋生物科技股份,乘风)
- 23 5. 磷酸氢二钾 (南京化学试剂有限公司)
- 24 6. 七水合硫酸镁 (南京化学试剂有限公司)
- 25 7. 丙三醇 (国药集团化学试剂有限公司,沪试,10010618)
- 26 8. 酪蛋白氨基酸 (DSLAB, 18A0050)
- 27 9. 氯化铁 (国药集团化学试剂有限公司,沪试,10011918)
- 28 **10**. 铁螯合剂 2,2'-Dipyridyl (南京化学试剂有限公司)
- 29 11. Tris-盐酸 (1 M Tris-HCl, pH=6.8, BL514A, 100 ml)



- 30 12. 明胶 (国药集团化学试剂有限公司,沪试,10010328)
- 31 13. DNA 试剂盒 (QIAGEN, DNeasy PowerSoil Pro Kit)
- 32 14. 引物 F27 (5'-AGAGTTTGATCATGGCTCAG-3', 生工)
- 33 15. 引物 R1492 (5'-TACGGTTACCTTGTTACGACTT-3', 生工)
- 34 **16**. 铬天青 (Fluka, Chromeazurol S, 72687-25G)
- 35 17. 十六烷基三甲基溴化铵 (VETEC, V900413-100G)
- 36 18. 无水哌嗪 (Piperazine, Reagentplus 99%, Sigma-ALDRICH)
- 19. Master mix (Vazyme, 2x Taq Master Mix (Dye Plus), P112-AA)

39 仪器设备

38

- 40 1. 自动移液工作站 (TECAN, Freedom EVO-2 100 Base)
- 41 2. 96 道手动移液工作站 (苏州中析仪器有限公司,中析,SC9000)
- 42 3. 酶标板离心机 (湖南赫西仪器,台式低速离心机,TD5A)
- 43 4. 恒温摇床 (MIN QUAN, MQD-BIR)
- 44 5. PCR 仪 (life technologies, Applied Biosystems PCR 热循环仪)
- 45 6. 酶标仪 (SpectraMax M5, Sunnyvale, CA, USA)
- 46 **7**. 96 孔板 (96 well costar clear)
- 47 8. -80 ℃冰箱 (海尔,立式超低温保存箱, DW-86L626, 2013 款)
- 48 9. 离心机 (Eppendorf AG, 22331 Hamburg, 5424EH062551)
- 49 10. 移液枪 (Eppendorf Research plus)
- 50 11. 一次性培养皿 (江苏康健医疗用品, 90 mm)
- 51 12. 高压灭菌锅 (日本, 鸟取, Tega SANYO Industry Co., Ltd, mlS-3780)
- 52 13. 恒温恒湿培养箱 (新苗,隔水式电热恒温培养箱,GNP-9080BS-III)
- 53 14. 天平 (sartorius BSA2202S)
- 54 15. 涡旋仪 (SCIENTIFIC INDUSTRIES, USA)
- 55 16. 96 孔板 0.22 μm 滤膜 (Millipore®, MultiScreen<sub>HTS</sub> GV Filter Plate, 0.22 μm, clear,
- sterile, MSGVS2210)

### 57 软件和数据库

# bio-101

- 1. NCBI (https://www.ncbi.nlm.nih.gov)
- 59 2. RDP (http://rdp.cme.msu.edu/)
- 60 3. R 3.1.2 program (www.r-project.org)

#### 61 实验步骤

- 62 1. 植物根际土样的采集
- 63 1.1 根际土壤样品采集自番茄种植区,根据土壤在植物根系表面抖落和粘着的程度 64 来区分根际土和非根际土,即人工轻轻抖落下来的土壤视为非根际土壤,粘附
- 65 在根系表面的土壤为根际土 (Hu 等, 2016)。(注:这里以番茄为例,同样适
- 66 用于其他植物)
- 67 2. 根际细菌的分离、纯化
- 68 2.1 取 1 g 根际土与 9 ml SM 缓冲液混合于 50 ml 的三角瓶
- 69 2.2 将三角瓶至于摇床中, 转速为 170 rpm, 温度为 30 ℃。
- 71 浊液加入含有 1/10 倍稀释 TSA 培养基的培养皿中涂布均匀。在恒温 (30 ℃)
- 72 培养箱中避光培养 48 h。
- 73 2.4 使用无菌牙签对每个样品进行随机挑取,每个植株选取 32 个单菌落,在 TSA
- 74 培养基进行划线、纯化。
- 75 2.5 挑取纯的单菌落分别于含有 100 µI TSB 培养基的 96 孔板中,将孔板放入摇
- 76 床 (30 ℃, 170 rpm) 中孵育过夜。
- 77 **2.6** 加入 100 μ I 30% 甘油并充分混合, 然后保存于-80 ℃冰箱。
- 78 3. 根际细菌的鉴定
- 79 3.1 使用 16S rRNA 扩增子测序从分类学上鉴定了 2150 个根际分离细菌。分别将 80 单个细菌分离株过夜培养,利用试剂盒 (见材料与试剂) 提取总基因组 DNA。
- 81 3.2 使用通用引物 F27 (5'-AGAGTTTGATCATGGCTCAG-3') 和 R1492 (5'-TAC
- 82 GGTTACCTTGTTACGACTT-3') 通过 PCR 扩增 16S rRNA 基因。PCR 反应
- 83 (25 μl) 包含 1 μl 细菌 DNA, 12.5 μl Master mix, 正向和反向引物各 1 μl 和
- 84 9.5 µl 去离子水。PCR 操作如下: 首先在 95 ℃预热 5 min,后进入循环,在
- 85 94 ℃变性 30 s, 在 58 ℃退火 30 s, 在 72 ℃延伸 1 min 30 s, 共 30 个循
- **86** 环。最后在 **72** ℃下延伸 **10** 分钟。



- 87 3.3 PCR 扩增产物由上海生物工程技术有限公司纯化后测序。
  - 3.4 使用 NCBI 和 RDP 数据库以及同源序列相似性鉴定 16S rDNA 序列,确定分离菌株的物种信息。

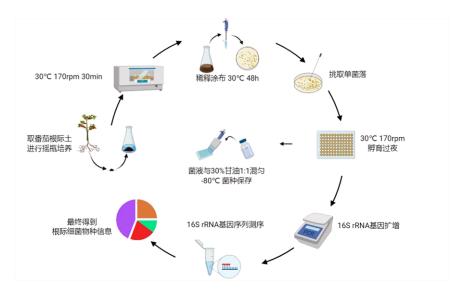


图 1. 番茄根际细菌的分离与鉴定示意图

4. 根际分离细菌产铁载体能力测定

4.1 将菌种活化,从-80 ℃冰箱中取出保存的甘油菌种,利用手动移液工作站转移
5 μl 甘油菌种至一个新的 96 孔板,每孔含有 195 μl TSB 培养基,于 170 rp m 30 ℃摇床中培养过夜。



图 2. 96 道手动移液工作站



- 4.2 随后转移 10 µl 培养过夜的菌悬液加入到分别含有 190 µl MKB 限铁培养基和 MKB 富铁培养基的 96 孔板中。将限铁和富铁培养基中的根际分离细菌于 170 rpm 30 ℃的摇床中培养 48 h。
- 4.3 将这些菌悬液用酶标板离心机离心,900 x g, 离心 5 min。
- 4.4 取上清液用 96 孔板滤膜 (0.22 μm) 过滤,得到无菌上清液。
- 4.5 采用 CAS 法进行铁载体产量测定,CAS 法测定原理是基于铁载体对 Fe(III)的高亲和力,通过螯合作用产生的显色反应进行检测。金属铬天青(CAS)为一种金属滴定指示剂,其水溶液为红色,而 CAS 反应液中的 CAS-Fe³+-HTD MA 络合物则为蓝色,当溶液中有铁载体存在时,铁载体会竞争性结合络合物中的 Fe³+,破坏络合物,游离出铬天青,溶液颜色由蓝色变为橙红色或粉红色。最后通过在 630 nm 波长下数值的改变对铁载体进行定性、定量研究。详细步骤为:利用自动移液工作站 1:1 添加 CAS 检测液至无菌上清液中,静置反应 2 h,用酶标仪测定 OD630,得出来的值为 A;用没有培养过微生物的无菌培养基作为对照,和 CAS 检测液 1:1 混合,静置反应 2 h,同样用酶标仪测定 OD630,得到的值为 Ar。铁载体相对含量(SU)的计算公式为:SU=1-A/Ar(Schwyn and Neilands ,1987)。



图 3. 自动移液工作站



121

122

123

124

125

126

127

128129

130

4.6 为了消除 CAS 测定方法产生的背景值,按照上述实验步骤检测了两种已知产铁载体的菌株 (*Pseudomonas aeruginosa* PAO1 和 *Burkholderia cepacia* H1 11) 及其相应的铁载体缺陷型突变株 (铁载体非生产者 *P. aeruginosa* PAO1<sub>△</sub> pvdD△pchEF 和 *B. cepacia* H111△orbJ△pchAB) (Ghysels 等 , 2005, Sathe 等 , 2019) 在限铁条件下的铁载体产量。然后使用两个铁载体缺陷型突变株的 CAS 测定值的平均值作为检测背景值和铁载体生成之间阈值的分界线。

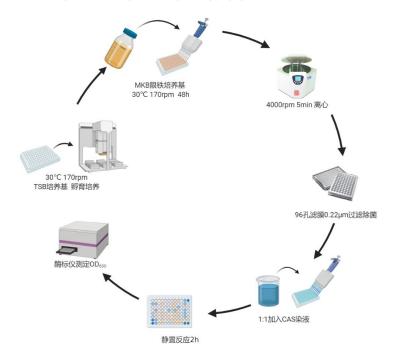


图 4. CAS 法测定根际分离细菌产铁载体能力示意图

结果与分析

- 131 1. 根际细菌分离结果:
- 1.1 接近 16%随机挑取的单菌落无法在 TSA 平板中划线单独生长,最终从 80 个根 5133 际土样中分离得到 2150 株纯化后的菌株。
- 134 2. 菌株鉴定结果:
- 2.1 基于 16s rRNA 的系统发育分析结果显示,分离得到 2150 株根际细菌主要隶属于 4 个门,分别为变形菌门 (Proteobacteria)、厚壁菌门 (Firmicutes)、拟杆菌门 (Bacteroidetes)和放线菌门 (Actinobacteria),分别占细菌总分离数的 50%、24%、18%和 8%。隶属于 35 个科和 83 个属,其中几个丰度比较高的属分别为



芽孢杆菌属 (Bacillus)、大肠杆菌属 (Enterobacter)、金黄杆菌属 (Chryseobacterium),丰度分别占总细菌分离数的 19%、15%和 14%,这三个属的总比重达到了 48%。鉴定结果表明,分离的根际细菌覆盖了植物根际通常存在的主要细菌类群 (图 5)。

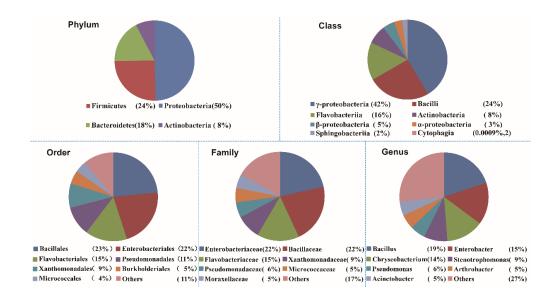


图 5. 2150 株根际分离细菌的多样性和分类

3. 根际细菌铁载体产量的测定结果:

- 3.1 采用 CAS 法对所有分离得到的 2150 株根际分离细菌上清液中的铁载体进行检测。由于上清液中可能存在一些有机酸和其他对铁具有低结合能力的分泌物对 CAS 的检测值会产生阳性干扰。为了在一定程度上消除这些背景值对 CAS 法检测结果的影响,按方法中所述,在对所有菌株检测的过程中增加了两株已知高产铁载体菌株和它们对应的铁载体缺陷型突变体的 CAS 检测,在限铁条件下培养 48 h 后这四株菌的上清液的 CAS 检测结果如图 6A,两株野生型菌株的铁载体产量均在 0.75 以上,而它们对应的两株相同基因型的突变菌株虽然都不产铁载体,但 CAS 检测值却仍分别有 0.29 和 0.26。
- 3.2 因此,选取两株非铁载体生产菌株的平均值 0.275 作为 CAS 检测的背景值,用于 矫正根际细菌铁载体产量,区分铁载体生产菌株和非生产菌株。结果显示,



160

161

162

163

168

限铁条件下约 95%的根际分离细菌可以分泌铁载体;而富铁条件下绝大多数根际细菌不分泌铁载体,但是仍存在少部分菌株依然可以分泌铁载体(图 6B)。

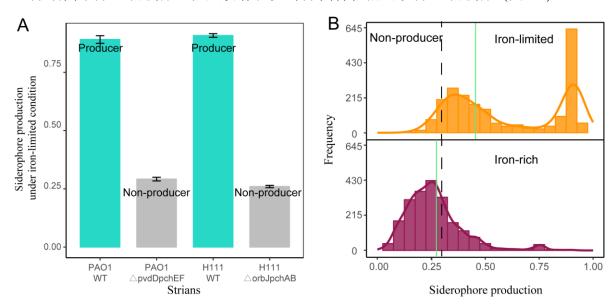


图 6. 根际细菌分别在富铁和限铁情况下铁载体产量

#### 失败经验

- 1. MKB 培养基配置过程中所有用品,包括盛放的玻璃瓶、量筒、玻璃棒以及称量勺等
   165 都需保证无铁操作,其中玻璃瓶、量瓶等容器需用盐酸浸泡过夜,以去除瓶中原有
   166 的铁,使用时用大量纯水洗至容器中无残留的盐酸,避免盐酸的残留影响实验结果。
- 167 2. MKB 培养基、CAS 检测液都需分开配制与灭菌,用时混合。

#### 溶液配方

- TSB 培养基: 胰蛋白胨 15 g L⁻¹, 大豆蛋白胨 5 g L⁻¹, 氯化钠 5 g L⁻¹, pH 7.2, 1
   15 ℃灭菌 30 min。
- 171 2. TSA 培养基: 胰蛋白胨 15 g L<sup>-1</sup>, 大豆蛋白胨 5 g L<sup>-1</sup>, 氯化钠 5 g L<sup>-1</sup>, pH 7.2, 1
   172 5 g L<sup>-1</sup>琼脂条, 115 ℃灭菌 30 min。
- 173 3. MKB 限铁培养基:
- 174 3.1 首先分别配制以下三种溶液:
- 175 1) 酪蛋白氨基酸 50 g, 甘油 (丙三醇) 15 ml 加去离子水 785 ml
- 176 **2)** 磷酸氢二钾 2.5 g 溶于 100 ml 去离子水中

# bio-101

- 3.2 分开配制完成后,分别独立灭菌,115 ℃灭菌 30 min, pH 7.2,用时将 3.1 中的
   179
   ①②③全部混合。
- 180 4. MKB 富铁培养基: MKB 限铁培养基中加入 1 mM 氯化铁储备液,氯化铁终浓度为
- 181 50 μmol L<sup>-1</sup> 氯化铁。
- 182 5. SM 缓冲液: 七水硫酸镁 2.0 g L<sup>-1</sup>, 氯化钠 5.8 g L<sup>-1</sup>, 1 mol L<sup>-1</sup> Tris-盐酸 (pH 7.
- 5) 50 ml L<sup>-1</sup>, 2 % 明胶 5 ml L<sup>-1</sup>, 121 ℃高压灭菌 20 min, 4 ℃保存。
- 184 6. CAS 检测液:
- 185 6.1 首先分别配制以下四种溶液:
  - 1) 1 mM 氯化铁储备液: 0.2703 g 六水合氯化铁溶于一升 10 mM 盐酸中;
- 187 2) CAS 储备液: 0.2421 g CAS (铬天青) 溶于 200 ml 去离子水中;
- 188
   3) HTDMA 溶液 (十六烷基三甲基溴化铵): 称取 0.0219 g HTDMA 溶于 50

   189
   ml 水中;
- 190 4) 哌嗪缓冲液: 称取 4.3079 g 无水哌嗪溶于 30 ml 水中, 用盐酸调 pH 至 5.6。
- 191 6.2 配制完成后取 1.5 ml 溶液①加入 7.5 ml 溶液②混匀,边搅拌边加入 50 ml ③, 再加入 30 ml ④,最后加入去离子水,最终配成 100 ml CAS 检测液。

#### 193 致谢

186

- 194 本研究由国家自然科学基金 (41922053, 41807045, 31972504), 江苏省自然科学
- 195 基金 (BK20180527, BK20170085) 资助,依托于南京农业大学资源与环境科学学院微生
- 196 态与根际健康实验室 (LorMe) 顺利完成这项实验。该实验方案摘自顾少华毕业论文及
- 197 发表的文章 (Gu 等, 2020)

#### 198 参考文献

- 1. Ghysels, B., U. Ochsner, U. Mollman, L. Heinisch, M. Vasil, P. Cornelis and
- S. Matthijs (2005). The Pseudomonas aeruginosa pirA gene encodes a se
- 201 cond receptor for ferrienterobactin and synthetic catecholate analogues. FEM
- 202 S Microbiol Lett 246(2): 167-174.4.
- 203 2. Gu, S., Z. Wei, Z. Shao, V. P. Friman, K. Cao, T. Yang, J. Kramer, X. Wan
- g, M. Li, X. Mei, Y. Xu, Q. Shen, R. Kummerli and A. Jousset (2020) . Co



mpetition for iron drives phytopathogen control by natural rhizosphere microb iomes. Nat Microbiol 5(8): 1002-1010.1. 3. Hu, J., Z. Wei, V. P. Friman, S. H. Gu, X. F. Wang, N. Eisenhauer, T. J. Y ang, J. Ma, Q. R. Shen, Y. C. Xu and A. Jousset (2016) . Probiotic Diversi ty Enhances Rhizosphere Microbiome Function and Plant Disease Suppressi on. mBio 7(6).3. 4. Sathe, S., A. Mathew, K. Agnoli, L. Eberl and R. Kummerli (2019) . Genetic architecture constrains exploitation of siderophore cooperation in the bacteri um Burkholderia cenocepacia. Evol Lett 3(6): 610-622.5. 5. Schwyn, B. and J. B. Neilands (1987). Universal chemical assay for the d etection and determination of siderophores. Anal Biochem 160(1): 47-56.2.