

黄翅大白蚁肠道放线菌的分离与培养

2 Isolation and cultivation of actinomycetes from the gut of *Macrotermes barneyi*

- 3 蒋宇彤 1, #, 未建华 1, 2, #, 李净净 1, 倪金凤 1,*
- 4 1微生物技术研究院,微生物技术国家重点实验室,山东大学,青岛市,山东省
- 5 2深圳信立泰药业股份有限公司,北京市
- 6 *通讯作者邮箱: jinfgni@sdu.edu.cn

7

1

- 8 摘要: 黄翅大白蚁是广泛分布于中国南部地区的一种主要培菌白蚁,为探究培菌白蚁肠
- 9 道微生物的抗菌防御作用,我们对黄翅大白蚁相关放线菌展开了研究。本方案介绍从黄
- 10 翅大白蚁肠道分离培养放线菌的方法。
- 11 **Abstract**: The fungus-growing termite *Macrotermes barneyi* is a major termite widely
- 12 distributed in southern China. To understand the defense of termite gut
- microorganisms, the Actinomyces from the gut of *M. barneyi* were studied. This
- protocol introduces the method of isolating and cultivating actinomycetes from the
- intestine of *M. barneyi*.
- 16 关键词: 培菌白蚁,黄翅大白蚁,肠道微生物,放线菌

17

- 18 研究背景: 黄翅大白蚁作为一种培菌白蚁, 与特定真菌-鸡枞菌 (Termitomyces) 共生,
- 19 在白蚁巢内建立菌圃,培养小白球菌(Termitosphaeria duthiei(Berk.)Ciferri.)为白
- 20 蚁提供营养(Hager et al., 2013; Ramadhar et al., 2014)。培菌白蚁主要分布在非洲和
- 21 亚洲热带地区,在植物废弃物的降解过程中发挥重要作用(Aanen et al., 2005)。培菌白
- 22 蚁自身和菌圃真菌(鸡枞菌)易受多种真菌侵染,但在健康的白蚁蚁巢中只有鸡枞菌生
- 23 长,白蚁或其共生菌必然存在一定的机制来抵制致病菌,其中放线菌作为次级代谢产物
- 24 主要产生者,可能起着关键的作用(徐晓 等, 2018)。培菌昆虫相关放线菌是天然产物
- 25 的广泛来源,结构多样的次级代谢物包括多肽、大环内酯、多烯、醌酮和生物碱等,常
- 26 参与微生物-宿主的相互作用(未建华 等, 2019)。昆虫肠道、体表及巢穴作为多种微生
- 27 物的栖息地,蕴含着丰富的放线菌资源,本文主要介绍从培菌白蚁肠道分离放线菌的方
- 28 法。

29

30

31



32 材料与试剂

- 33 1. 无菌培养皿
- 34 2. 琼脂 (生工生物工程有限公司,产品目录号: A505255)
- 35 3. 酵母粉 (Oxoid, England, 产品目录号: LP0021)
- 36 4. 胰蛋白胨 (生工生物工程有限公司,产品目录号: A505247)
- 37 5. 麸皮琼脂培养基(索莱宝,北京,产品目录号: LA8720)
- 38 6. 无机盐(NaCl, KCl, Na₂HPO₄, NaH₂PO₄, KNO₃, K₂HPO₄•3H₂O, MgSO₄•7
- 39 H₂O₂, FeSO₄•7 H₂O₂, K₂HPO₄, MgSO₄, (NH₄)₂SO₄, CaCO₃, MnCl₂•4 H₂O₂
- 40 ZnSO4•7 H₂O 皆购自国药集团化学试剂有限公司,中国,分析纯)
- 41 7. 引物合成, PCR 产物测序(北京六合华大基因科技股份有限公司)
- 42 8. 16SrRNA 通用引物: 27F (5'-AGAGTTTGATCMTGGCTCAG-3'); 1492R (5'-
- 43 TACGGYTACCTTGTTACGACTT-3')
- 44 9. 基因组提取试剂盒(Bacterial DNA Kit 500, Omega bio-tek 公司, D3350-01)
- 45 10. DNA 纯化试剂盒(Gel Extraction Kit 200, Omega bio-tek 公司, D2500-02)
- 46 11. PBS 缓冲液(见溶液配方)
- 47 12. 高氏一号培养基(见溶液配方)
- 48 13. 可溶性淀粉培养基(见溶液配方)
- 49 14. 1000×微量盐溶液(见溶液配方)
- 50 15. 麸皮培养基(见溶液配方)
- 51 **16. LB** 培养基(见溶液配方)

53 **仪器设备**

52

- 54 **1**. 超净工作台(品牌 **AIRTCH**)
- 55 2. 涂布棒
- 56 3. 分析天平 (赛多利斯公司, 北京, 型号: ALC-110.4&1100.2)
- 57 4. 高压灭菌器 (爱博公司,山东)
- 58 5. 恒温培养箱(精宏实验设备公司,上海,型号: DNP-9052)
- 59 6. 恒温水浴摇床(知楚仪器公司,上海)
- 60 7. PCR 仪(品牌 TaKaRa)

bio-101

- 61 8. 电泳仪(六一电泳器材厂公司,北京,型号: DYY-10C)
- 62 9. 恒温金属浴(博日科技公司,杭州)
- 63 **10**. 凝胶成像仪(品牌 **UVItec**)
- 64 11. 离心机(品牌 Eppendorf,型号: Centrifuge 5417)
- 65 12. 移液器

66

67 软件和数据库

- 68 1. 利用细菌 16S 序列进行菌种鉴定网站 https://www.ezbiocloud.net/identify/:
- 69 https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/
- 70 2. 各国菌种保藏中心网址(可参考各种培养基的配制方法,并且每种微生物都有其对
- 71 应的培养基):1) 德国微生物菌种保藏中心(DSMZ) Leibniz Institute DSMZ-
- German Collection of Microorganisms and Cell Cultures, https://www.dsmz.de/.
- 73 2)日本菌种保藏中心(JCM)Japan Collection of Microorganisms,
- 74 https://jcm.brc.riken.jp/en/. 3) 韩国菌种保藏中心(KCTC)Korean collection for
- type cultures, https://kctc.kribb.re.kr/En/Kctc
- 76 3. MAGE7.0 软件,下载地址 MEGA7.0.26_win64_setup.exe,
- 77 https://www.megasoftware.net/

78

79

实验步骤

- 80 一、白蚁肠道放线菌的分离与纯化
- 81 1. 白蚁前、中肠样品准备参照 Wu 文章中的方法 (Wu et al., 2012),解剖后用研磨棒
- 82 充分研磨样品 5-10 min, 直至肠道样品呈均质状态。
- 83 2. 取各个梯度 PBS 稀释液(10^1 、 10^2 、 10^3 、 10^4)150 μ l 分别涂布于高氏一号培养基
- 84 中, 30°C 培养, 每天观察平板上菌落生长情况。
- 85 3. 根据菌落大小和形态,在平板上挑取典型的放线菌菌落(菌落干燥紧致、明显产孢)。
- 86 4. 通过稀释涂布和划线的方法,经可溶性淀粉培养基纯化至只有同一种菌落,即得到
- 87 纯化的克隆。
- 88 二、白蚁肠道分离菌株的序列分析
- 89 1. 将纯化的菌株接入 20 ml 麸皮液体培养基中, 30 °C 培养 3 d 后, 离心收集菌体。



- 90 **2**. 利用基因组试剂盒提取菌株的基因组 **DNA**,用分光光度计和琼脂糖电泳法检测 **DNA** 浓度和纯度。
- 92 3. 利用 16S rRNA 通用引物 27F 和 1492R 扩增 16S rRNA, PCR 体系为基因组
- 93 DNA (50-200 ng/μl) 1 μl, 27F1 μl, 1492R 1 μl, dNTPs 4 μl, 10×Buffer 5 μl,
- 94 EasyTaq 1 μl,ddH2O 37 μl。PCR 条件为预变性 95 °C 5 min; 95 °C 30 s,
- 95 58 °C 45 s, 72 °C 2 min, 35 个 PCR 循环;终延伸 72 °C 10 min。
- 96 4. 将获得的 PCR 产物进行琼脂糖(1%)凝胶电泳。
- 97 5. 切胶回收 1500 bp 片段,用 DNA 纯化试剂盒纯化 PCR 片段,纯化片段送上海生
- 98 工测序。
- 99 6. 测序结果利用 NCBI Blast 比对,取相似性高的序列,利用 MAGE7.0 软件邻位法 100 做系统发育树。

102 结果与分析

101

114

115

116

- 103 从高氏一号培养基上挑选典型的放线菌菌落,在前肠菌悬液稀释 10 倍后的平板上有
- 104 比较多的具有放线菌特征的菌落。放线菌在黄翅大白蚁肠道不是优势菌,因而在较低
- 105 的稀释倍数时可以得到较多的放线菌,但同一平板上细菌数目也很多,经多次稀释涂
- 106 布平板和平板划线后,最后得到 13 株放线菌菌株 (表 1)。其中工蚁 (Worker) 前肠
- 107 (Foregut) 来源的有 11 株,为 WF-1、WF-2、WF-3、WF-4、WF-5、WF-6、WF-
- 108 7、 WF-8、WF-12、WF-13、WF-14, 其相似性最高的菌株分别是 Kitasatospora ch
- 109 eerisanensis, K. cheerisanensis, Streptomyces puniceus, S. coelicoflavus, S. t
- acrolimicus, K. phosalacinea, S. pratensis, S. luridiscabiei, K. purpeofusca, K.
- 111 purpeofusca 和 S. viridobrunneus,最大相似性为 98.14%—99.93%。从工蚁中肠
- 112 (Midgut)得到 2 株放线菌: WM-1 和 WM-3, 同 S. badius、S. fumigatisclerotic
- 113 us 相似性分别为 99.79%和 99.38%。

表 1. 基于 16S rRNA 的 13 株放线菌相似菌株

Table 1. The similar strains of 13 Actinomycetes based on the 16S rRNA sequences

Strains	Most similar strain in NCBI	Similarity/%
WF-1	K. cheerisanensis KCTC 2395(T)	99.44

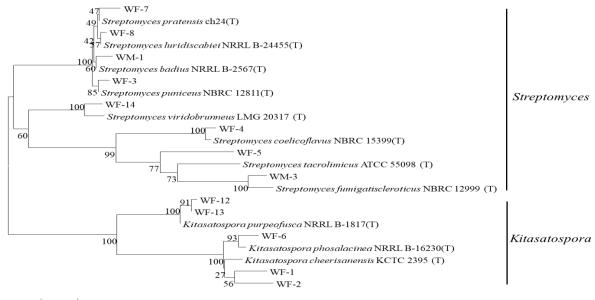


WF-2	K. cheerisanensis KCTC 2395(T)	99.10
WF-3	S. puniceus NBRC 12811(T)	99.86
WF-4	S. coelicoflavus NBRC 15399(T)	99.72
WF-5	S. tacrolimicus ATCC 55098(T)	98.14
WF-6	K. phosalacinea NRRL B-16230(T)	99.65
WF-7	S. pratensis ch24(T)	99.64
WF-8	S. Iuridiscabiei NRRL B-24455(T)	99.93
WF-12	K. purpeofusca NRRL B-1817(T)	99.72
WF-13	K. purpeofusca NRRL B-1817(T)	99.86
WF-14	S. viridobrunneus LMG 20317(T)	99.38
WM-1	S. badius NRRL B-2567(T)	99.79
WM-3	S. fumigatiscleroticus NBRC 12999(T)	99.38

T: Type strain

从 NCBI 网站分别下载 13 株菌相似菌株的 16S rRNA 序列,利用 MAGE 7.0 软件中的 Neighbor-joining 法制作进化树,比对方法为 ClustalW。从发育树(图 1)可以看出,WF-1、WF-2、WF-6、WF-12、WF-13 属于 北里孢菌属(*Kitasatospora*),WF-3、WF-4、 WF-5、WF-7、WF-8、WF-14、WM-1 和 WM-3 属于 链霉菌属 (*Streptomyces*),13 株菌都属于链霉菌科 *Streptomycetaceae*。菌株 WF-5 与 *S. tacrolimicus* 相似性最高,同源性为 98.14%,低于 98.65%,且系统发育树处于单独的分枝,推测菌株 WF-5是一株新的链霉菌。





0.0050 127

图.1 基于 16S rRNA 序列的系统发育树分析(邻位法) 128

Figure 1. Neighbour-joining phylogenetic tree of 13 Actinomycetes based on 16S 129

130 rRNA genes

131 注意事项

132

137

- 1. 采集到的白蚁材料尽量在新鲜状态下立即解剖,以保证肠道放线菌的分离效果: 133
- 2. 在解剖白蚁前,清洗消毒白蚁体表,以防止体外菌的污染: 134
- 3. 解剖过程中先将白蚁头部夫掉,按住白蚁用解剖针从尾部缓缓拉出肠道,可以保持 135
- 肠道的完整性。 136

溶液配方 138

- PBS 缓冲液: NaCl 4 g, KCl 0.1 g, Na₂HPO₄ 0.72 g, NaH₂PO₄ 0.12 g, 加蒸馏 139
- 水 500 ml, pH 7.4。 140
- 高氏一号培养基 (g/L): 可溶性淀粉 20 g, KNO₃ 1 g, K₂HPO₄•3H₂O 0.5 g, MgSO₄ 141
- •7H₂O 0.5 g, NaCl 0.5 g, FeSO₄•7 H₂O 0.01 g, 琼脂 18 g, 加蒸馏水定容至 1 142
- L_{\circ} 143
- 可溶性淀粉培养基 (g/L): 可溶性淀粉 10 g, K₂HPO₄ 1 g, MgSO₄ 1 g, NaCl 1 g, 144
- (NH4)₂SO₄ 2 g, CaCO₃ 2 g, 微量盐溶液 1 ml, 加蒸馏水定容至 1 L, pH 7.2。 145
- 1000×微量盐溶液 (g/L): MnCl₂•4 H₂O 0.1 g, FeSO₄•7 H₂O 0.1 g, ZnSO₄•7 H₂O 4. 146

bio-101

- 147 0.1 g, 加蒸馏水定容至 1 L。
- 148 5. 麸皮培养基(/L): 100 g 麸皮加入适量水,沸水煮 30 min,经纱布去除沉淀后,
- 149 加蒸馏水定容至 1 L。
- 150 6. LB 培养基 (g/L): NaCl 10 g, 胰蛋白胨 10 g, 酵母提取物 5 g, 琼脂 15 g, 加蒸
- 151 馏水定容至 1 L,液体培养基不加琼脂粉。

152

153

参考文献

- 154 1. Aanen, D. K. and Eggleton, P. (2005). Fungus-growing termites originated in
- African rain forest. *Curr Biol* **15**(9): 851-855.
- 156 2. Hager, F. A. and Kirchner, W. H. (2013). <u>Vibrational long-distance communication</u>
- in the termites Macrotermes natalensis and Odontotermes sp. J Exp Biol 216(Pt
- 158 17): 3249-3256.
- 3. Ramadhar, T. R., Beemelmanns, C., Currie, C. R. and Clardy, J. (2014). <u>Bacterial</u>
- symbionts in agricultural systems provide a strategic source for antibiotic
- discovery. *J Antibiot (Tokyo)* **67**(1): 53-58.
- 162 4. 未建华和李净净. (2019). <u>培菌昆虫相关放线菌的次级代谢产物研究进展.</u> 微生物
- 163 学报 59(10): 1864-1871.
- 164 5. 徐晓, 孙飞飞, 尹彩萍, 王滢和张应烙 (2018). 昆虫共生菌的次级代谢产物研究进
- 165 展. 微生物学报 58(6): 1126-1140.
- 6. Wu, Y., Chi, S., Yun, C., Shen, Y., Tokuda, G. and Ni, J. (2012). Molecular cloning
- and characterization of an endogenous digestive beta-glucosidase from the
- midgut of the fungus-growing termite *Macrotermes barneyi*. Insect Mol Biol 21(6):
- 169 604-614.
- 170 致谢
- 171 本项目获得国家重点基础研究发展计划 (973 计划,号: 2011CB707402),国家自然
- 172 科学基金 (编号: 31970119, 31272370, 30870085) 及山东大学微生物技术国家重点
- 173 实验室自主设置课题的支持。