

DOI: 10.13758/j.cnki.tr.2024.05.010

夏围围, 邹萌萌, 张泽霖, 等. 基于高通量测序的土壤可培养有机解磷菌多样性研究. 土壤, 2024, 56(5): 999–1006.

# 基于高通量测序的土壤可培养有机解磷菌多样性研究<sup>①</sup>

夏围围<sup>1</sup>, 邹萌萌<sup>1</sup>, 张泽霖<sup>1</sup>, 陈晓芬<sup>2</sup>, 王玉芳<sup>3</sup>, 孙祥鑫<sup>3</sup>, 贾仲君<sup>3,4</sup>

(1 南京信息工程大学生态与应用气象学院/农业与生态气象江苏省高校重点实验室, 南京 210044; 2 江西省农业科学院土壤肥料与资源环境研究所, 南昌 330200; 3 土壤与农业可持续发展重点实验室(中国科学院), 南京 211135; 4 中国科学院东北地理与农业生态研究所, 长春 130102)

**摘要:** 采用常规细菌培养基(BPM)、无机解磷菌培养基(IPM)和有机解磷菌培养基(OPM)分别对土壤解磷菌进行平板培养, 经3次传代富集, 获得可培养微生物菌落集合, 连同原位土壤, 以 *phoD* 基因为分子靶标进行高通量测序分析, 评价土壤本底和可培养解磷菌多样性差异, 及其在不同培养基中的富集规律。结果表明: 基于 *phoD* 基因的高通量测序结果能够较大程度覆盖土壤本底和菌落富集物中 *phoD* 相关解磷菌种群, Goods coverage 指数大于 98.3%。土壤可培养解磷菌 *phoD* 基因的  $\alpha$  多样性显著低于原位土壤, 其中 Shannon 和 Simpson 指数在 IPM 中最低, 而在 BPM 和 OPM 中无显著差异; Chao 1 指数在不同培养基富集物中均无显著差异, 仅为原位土壤的 5.3%~8.4%。在微生物属水平对 *phoD* 基因序列进行分类注释发现, 原位土壤共检测到 34 属可分类解磷菌, 可培养解磷菌的比例约为 26.5%~41.2%。原位土壤和不同培养基富集物之间的 *phoD* 相关解磷菌共有属仅为 6 个, 多为可培养的优势属, 包括 *Pseudomonas*、*Bradyrhizobium*、*Cupriavidus*、*Sinorhizobium*、*Xanthomonas* 和 *Actinoplanes*。进一步通过 LEfSe(LDA effect size) 差异分析显示, 共有属中有 4 个在不同培养基中存在显著富集差异, *Cupriavidus* 在 IPM 和 OPM 中显著富集, 而 *Pseudomonas*、*Bradyrhizobium* 和 *Xanthomonas* 在 BPM 和 OPM 中显著富集。此外, *Burkholderia* 仅在 OPM 中被检测。最后, 在属水平上还存在大量 *phoD* 基因序列目前无明确分类, 在所测序列中占比为 0.13%~59.6%。本研究通过将传统微生物培养技术与高通量测序技术相结合, 定量评价了培养基成分对土壤可培养解磷菌 *phoD* 基因多样性的影响, 揭示了 *phoD* 相关解磷菌的可培养特性和生理特点, 为发掘和利用土壤解磷菌资源提供了参考。未来亟待培养技术创新, 以定向分离和鉴定更多解磷菌, 增强对环境解磷资源微生物的全面认识。

**关键词:** 高通量测序; 解磷菌; *phoD* 基因; 无机磷; 有机磷

中图分类号: X171; S154.3 文献标志码: A

## Diversity Assessment of Soil Culturable Organic Phosphate-solubilizing Bacteria Based on High-throughput Sequencing

XIA Weiwei<sup>1</sup>, ZOU Mengmeng<sup>1</sup>, ZHANG Zelin<sup>1</sup>, CHEN Xiaofen<sup>2</sup>, WANG Yufang<sup>3</sup>, SUN Xiangxin<sup>3</sup>, JIA Zhongjun<sup>3,4</sup>

(1 Jiangsu Provincial University Key Laboratory of Agricultural and Ecological Meteorology, School of Ecology and Applied Meteorology, Nanjing University of Information Science and Technology, Nanjing 210044, China; 2 Soil and Fertilizer & Resources and Environment Institute, Jiangxi Academy of Agricultural Sciences, Nanchang 330200, China; 3 Key Laboratory of Soil and Sustainable Agriculture, Chinese Academy of Sciences, Nanjing 211135, China; 4 Northeast Institute of Geography and Agroecology, Chinese Academy of Sciences, Changchun 130102, China)

**Abstract:** By using conventional bacteria medium (BPM), inorganic phosphate-solubilizing bacteria (PSB) medium (IPM) and organic PSB medium (OPM), culturable microbial colonies were collected after third serial passage on agar plates. High-throughput sequencing analysis of *phoD* gene as molecular target were employed to evaluate the diversity differences of PSB in the background soil and colony enrichments from different media. The results showed that *phoD* gene sequences obtained from high-throughput sequencing could largely cover *phoD*-related PSB communities in the background soil and colony enrichments, and the Goods coverage index exceeded 98.3%.  $\alpha$  diversity of *phoD* gene in colony enrichments were significantly lower than the background soil, and Shannon and Simpson indices of *phoD* gene were the lowest in IPM, but had no significant difference between BPM and OPM. Chao 1 index of *phoD* gene showed no significant difference in different media, accounting

①基金项目: 国家自然科学基金项目(42177280)资助。

作者简介: 夏围围(1986—), 女, 安徽淮南人, 博士, 副教授, 主要从事土壤微生物分子生态学研究。E-mail: wwxxia@nuist.edu.cn

for 5.3%–8.4% of the background soil. According to the taxonomic annotation of *phoD* gene, 34 genera of PSB were detected in the background soil and the proportion of culturable PSB were only about 26.5%–41.2%. Among the background soil and the colony enrichments from different media, there were 6 common genera of PSB, which usually dominated in the culturable PSB communities, including *Pseudomonas*, *Bradyrhizobium*, *Cupriavidus*, *Sinorhizobium*, *Xanthomonas* and *Actinoplanes*. Further LEfSe (LDA effect size) analysis showed that 4 genera above had significant differences among different media, *Cupriavidus* was significantly enriched in both IPM and OPM, while *Pseudomonas*, *Bradyrhizobium* and *Xanthomonas* were significantly enriched in both BPM and OPM. Moreover, *Burkholderia* was only detected in OPM. Finally, at the genus level, lots of *phoD* gene sequences couldn't be clearly classified at present which accounted for 0.13% to 59.6% of the total *phoD* sequences. In conclusion, by combining traditional microbial culture technology with high-throughput sequencing technology, this study quantitatively analyzed the influence of medium components on *phoD* gene diversity of soil culturable PSB, and meanwhile revealed the culturable and physiological characteristics of *phoD*-related PSB, which can provide a reference for the exploration and utilization of soil PSB resources. In the future, the innovation of culture technology is urgently needed to isolate and identify more PSB for enhancing the overall understanding of PSB resources in the environment.

**Key words:** High-throughput sequencing; Phosphate-solubilizing bacteria (PSB); *phoD* gene; Inorganic phosphorus; Organic phosphorus

土壤中存在大量磷素,然而 80% 以上以难溶性有机磷形式存在,无法直接被植物利用。因此,磷缺乏也成为制约农业发展的重要因素。解磷菌是土壤生态系统的重要组成,其自身细胞对磷素的需求驱动了土壤难溶性磷的活化和形态转化<sup>[1]</sup>,从而促进土壤磷循环,提高磷素的生物有效性。掌握环境中解磷菌资源的多样性和富集培养特性,有助于筛选和利用高效解磷菌,充分发挥其生理生态功能,缓解农田土壤缺磷现状。

解磷菌活化磷素的一个重要途径是通过分泌多种胞外酶(如碱性磷酸酶(ALP)等)降解植酸盐、磷脂、核酸、磷蛋白等含磷有机化合物,释放可溶性无机磷酸盐<sup>[2-3]</sup>。ALP 仅由微生物产生,主要由 *phoA*、*phoX* 和 *phoD* 这 3 种同源基因编码,其中携带 *phoD* 基因的细菌在水生和陆地环境中无处不在,而携带 *phoA* 和 *phoX* 的细菌主要出现在水生栖息地<sup>[4-5]</sup>。因此,通常将 *phoD* 作为土壤有机磷转化关键微生物的分子标靶<sup>[6]</sup>。携带 *phoD* 基因的细菌群落通过 ALP 调控土壤有机磷矿化,已经在农田<sup>[7]</sup>、森林<sup>[6]</sup>和沉积物<sup>[8]</sup>等生境中得到证实。研究 *phoD* 基因相关细菌群落的可培养特性,有助于深入揭示与有机磷活化相关的土壤解磷微生物种类、多样性以及筛选富集策略。

平板培养法是一种经典的微生物分离筛选技术,通常使用不同营养成分的琼脂培养基对土壤中可培养微生物进行分离培养,然后根据微生物的菌落形态及其菌落数,计算微生物的数量及鉴定菌落的系统发育类型。然而,由于菌落观察和筛选具有主观性和随机性,会遗漏很多肉眼看不清的微小菌落,很难实现特定生态功能菌群的培养分离,特别是在数量上占弱

势的一部分功能菌群<sup>[9-10]</sup>,因此,基于平板培养法的大量研究多属于定性的描述过程,缺乏定量评估。不依赖于培养的高通量测序技术在近十年间迅猛发展,能够直接从样本中进行无偏倚的微生物 DNA 分析,更准确地反映微生物群落多样性特征<sup>[11-12]</sup>。然而,仅通过分子生物学手段不能直接获得菌株,在一定程度上限制了对菌株生理功能和实际的开发应用,不利于进一步获得能够执行或调控特定生理生态功能的微生物种质资源。若将高通量测序技术与传统平板培养法相结合,不仅有利于明确环境中的微生物资源特征,同时又可进一步解析可培养微生物类群参与的生态过程,为实现功能微生物的定向调控和综合利用奠定基础<sup>[13]</sup>。针对土壤解磷菌,利用特定培养基进行培养,对其特征功能基因 *phoD* 进行测序分析,则能更加全面、准确地评估土壤中可培养解磷菌种类和比例以及在不同培养基中富集差异。

基于以上,本研究以 *phoD* 基因为分子标靶,利用常规细菌培养基和两种解磷菌选择性培养基,通过传统平板培养法结合高通量测序分析技术,探究土壤可培养解磷菌多样性和群落组成,定量评价不同培养基对土壤可培养解磷菌群落的影响,以期发掘和利用土壤解磷菌资源提供理论借鉴。

## 1 材料与amp;方法

### 1.1 供试土壤

供试土壤为河流冲积物母质发育的水稻土,取自江西新余市。采集耕层土壤,清除石块和植物残体等,过 2 mm 筛,混合均匀,4 ℃ 保存。土壤 pH 5.68,

有机碳 20.59 g/kg, 全氮 2.17 g/kg, 有效磷 8.33 mg/kg。

## 1.2 培养基配制

常规细菌培养基(BPM): 牛肉膏 3 g, 蛋白胨 10 g, 氯化钠 5 g, 琼脂 18 g, 加蒸馏水定容至 1 L。无机解磷菌培养基(IPM): 葡萄糖 10.0 g, 硫酸铵 0.5 g, 氯化钠 0.3 g, 硫酸镁 0.3 g, 硫酸亚铁 0.03 g, 硫酸锰 0.03 g, 碳酸钙 5.0 g, 氯化钾 0.3 g, 磷酸三钙 5.0 g, 琼脂 18 g, 加蒸馏水定容至 1 L。有机解磷菌培养基(OPM): 用 0.3 g 卵磷脂代替磷酸三钙, 其余成分和用量与 IPM 相同。最后, 调节培养基 pH 至 7.0~7.5, 115 °C 灭菌 30 min。待固体培养基稍冷却后制备无菌平板。

## 1.3 富集培养方法

通过传统平板培养法进行土壤微生物富集培养, 为避免遗漏代时较长的微生物, 本研究进行连续 3 次传代后, 收集所有可培养微生物菌落进行群落多样性分析。具体步骤如下: 称取土壤 1.0 g 于 100 mL 无菌水, 加入 5 g 灭菌玻璃珠, 以 200 r/min 振荡 30 min, 制成土壤悬液; 吸取 100  $\mu$ L 土壤悬液, 均匀涂布在培养基表面, 在 30 °C 避光倒置培养 5 d, 再将平板取出, 吸取 10 mL 无菌水将培养基表面菌落分多次洗脱至 50 mL 无菌离心管中; 然后, 再吸取 100  $\mu$ L 菌液使用平板涂布法接种传代培养, 培养 5 d 后, 以同样方式冲脱菌落和传代, 直至收集到第三代菌落富集液。所有培养操作步骤均为无菌操作, 设置 4 次生物学重复。

## 1.4 微生物 DNA 提取

称取 0.5 g 土壤 3 份, 采用 FastDNA<sup>®</sup> Spin Kit for Soil (MP Bio) 试剂盒提取土壤本底微生物 DNA。吸取 1 mL 菌落富集液, 采用 E.Z.N.A.<sup>®</sup> Bacterial DNA Kit (Omega) 试剂盒提取可培养微生物 DNA。DNA 保存于 -20 °C, 用于后续分子分析。

## 1.5 Illumina 高通量测序分析

由上海派森诺生物科技股份有限公司扩增土壤本底和菌落富集液中可培养微生物 *phoD* 基因(引物 ALPS-F730/ALPS-1101<sup>[14]</sup>)并建库, 在 Illumina 测序系统上对其双端测序。根据 barcode 划分样本, 去除 barcode 序列。通过 Vsearch 软件进行序列去噪, 在置信度 80% 和相似度 95% 进行 OTU(operational taxonomic units)聚类, 计算样本  $\alpha$  和  $\beta$  多样性, 评估处理间多样性差异。再根据 NCBI 本地 BLAST 数据库(nt 库)进行物种注释, 在微生物门和属分类水平下比较各样品中微生物群落组成和相对丰度。相对丰度是以样本中各分类水平各类型微生物 *phoD* 序列数除以 *phoD* 序列总数来表示。测序结果分析主要在派森

诺基因云平台(<https://www.genesccloud.cn>)进行。

## 1.6 可培养解磷菌比例及富集倍数的计算

提取土壤 DNA, 高通量测序微生物 *phoD* 基因, 基于 OTU 聚类在各微生物分类水平进行物种注释, 获得土壤本底 DNA 中解磷菌的系统发育信息和分类单元总数; 根据前述分析方法, 获得菌落富集物 DNA 中可培养解磷菌的分类信息和分类单元数。可培养解磷菌的比例=菌落富集物 DNA 中可培养解磷菌分类单元数/土壤本底 DNA 中解磷菌分类单元数。

基于 *phoD* 基因系统发育分类, 在属水平下, 分别获得某一类可培养解磷菌的相对丰度和土壤中相应解磷菌属的相对丰度。可培养解磷菌富集倍数=某一类可培养解磷菌的相对丰度/土壤中相应解磷菌属的相对丰度

## 1.7 数据分析

采用 Excel 和 SPSS Statistics 19 软件进行基础数据分析。采用单因素方差分析(one-way ANOVA)和 Duncan 法进行方差分析和多重比较, 差异显著性水平为  $P<0.05$ 。门、属水平下优势解磷菌类群的判断依据为相对丰度>1%。通过  $\alpha$  多样性分析和基于 Bray-Curtis 距离算法的主成分聚类分析(Principal coordinates analysis, PCoA)确定 OTU 水平的解磷菌群落多样性和结构差异, 通过 ANOSIM 法进行组间差异显著性分析。利用韦恩图(Venn diagram)探究不同样品之间共有和特有解磷菌类型。通过 LEfSe(LDA effect size)分析和 Wilcoxon 检验得到不同处理样品之间门和属水平上存在差异的解磷菌类群。采用 Origin Pro 2021 制图。

# 2 结果与分析

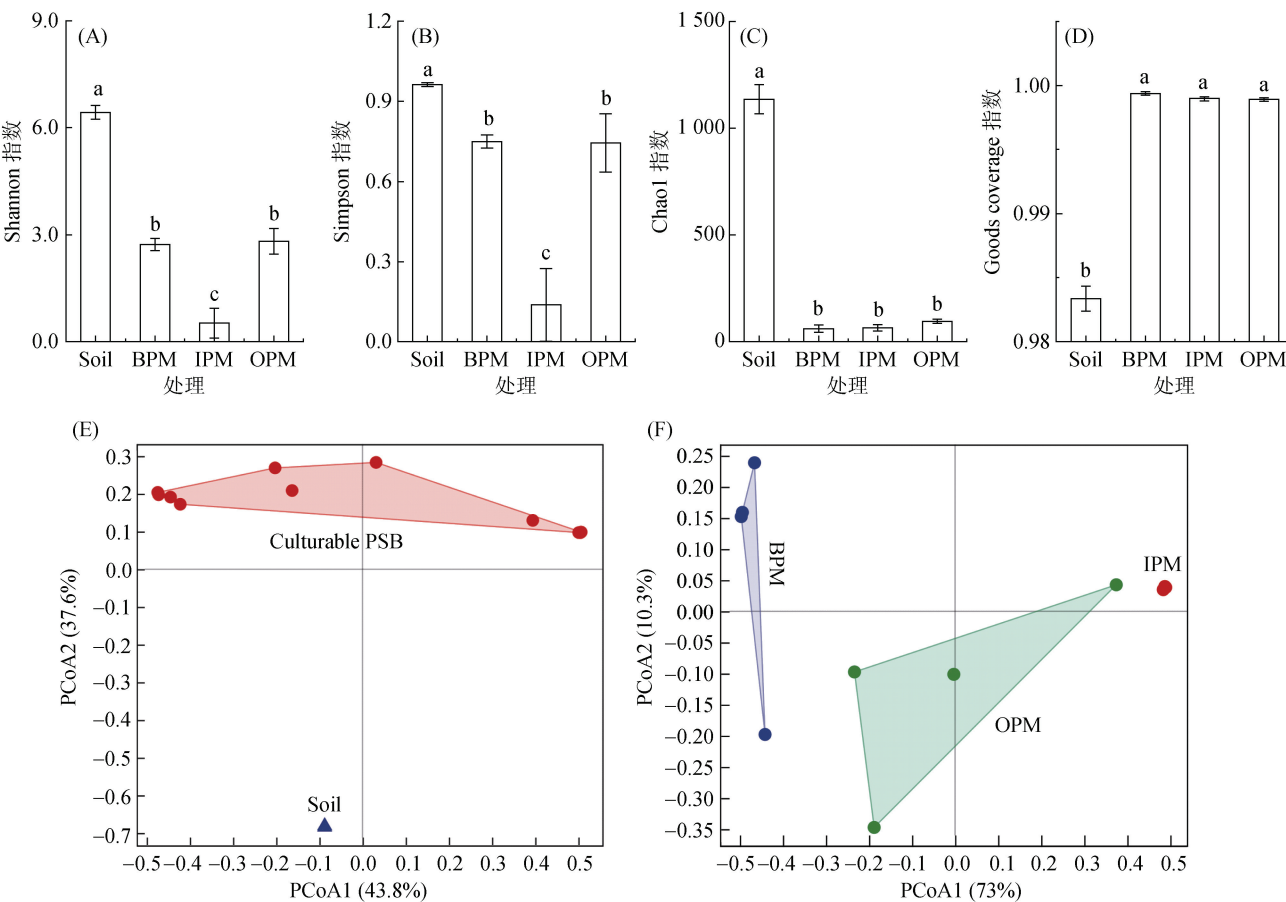
## 2.1 土壤本底和可培养解磷菌 *phoD* 基因多样性

针对样本 DNA 中 *phoD* 基因进行高通量测序, 共获得 962 176 条高质量序列, 平均 64 145 条/样。在 95% 相似度水平对 *phoD* 序列进行 OTU 聚类, 评估样本多样性。

$\alpha$  多样性以 Shannon、Simpson、Chao1 和 Goods coverage 指数进行评估。结果表明: 原位土壤解磷菌多样性显著高于土壤可培养解磷菌, 土壤本底解磷菌的 Shannon 和 Simpson 指数平均值分别为 6.43 和 0.96, 而可培养解磷菌 Shannon 和 Simpson 指数仅分别为 0.11~3.11 和 0.02~0.83(图 1A、1B); 针对 3 种不同成分培养基, 可培养解磷菌 Shannon 和 Simpson 指数在 IPM 中最低, 而在 BPM 和 OPM 中无显著差异。土壤本底解磷菌丰富度 Chao 1 指数为

1 135, 而可培养解磷菌 Chao 1 指数仅为 51~106(图 1C), 且在 3 种培养基中无显著差异。此外, Goods

coverage 指数表明本次测序结果能够较大程度覆盖样品中解磷菌种群, 覆盖度可达 98.3%~99.9%。



(Soil 表示供试土壤; Culturable PSB 表示可培养解磷菌; BPM、IPM 和 OPM 分别代表常规细菌培养基、无机磷细菌培养基和有机磷细菌培养基; 小写字母不同表示差异达  $P<0.05$  显著水平。下同)

图 1 基于 *phoD* 基因的土壤和培养基中解磷菌群落多样性(OTU 水平)

Fig. 1 Diversity comparison of *phoD*-based phosphate-solubilizing bacteria community in soil and media at OTU level

基于 OTU 水平的 *phoD* 基因 PCoA 主成分聚类分析( $\beta$  多样性)和组间差异分析(ANOSIM)发现, 土壤本底与可培养解磷菌群落结构发生了显著分异( $P<0.05$ , 表 1), 第 1 主成分上的贡献率达 43.8%(图 1E)。针对可培养解磷菌开展主成分分析(图 1F)发现, 3 种培养基中可培养解磷菌群落分别聚集成簇, 且彼此间均差异显著( $P<0.05$ , 表 1), 第 1 主成分上的贡献达 73%。

表 1 不同处理间解磷菌群落相似性分析(ANOSIM)  
Table 1 Similarities analysis (ANOSIM) of PSB community structure between different groups

分组	样品数	置换数	$r$ (相关系数)	$P$ (显著性)
Soil vs Culturable PSB	15	999	0.86	0.001
BPM vs IPM	8	999	1.00	0.026
BPM vs OPM	8	999	0.58	0.028
IPM vs OPM	8	999	0.71	0.025

## 2.2 不同培养基中可培养解磷菌比例及共现规律

基于 *phoD* 基因系统发育分类统计显示, 在微生物门水平, 土壤本底和可培养解磷菌种类数目差异较小; 在微生物属水平, 解磷菌种类数目在背景土壤中显著高于菌落富集物(图 2A)。3 种培养基中, 土壤可培养解磷菌的比例在门水平为 52.5%~82.5%, 在属水平为 17.3%~38.1%(图 2B)。

针对背景土壤和可培养解磷菌, 开展共有和特有物种共现规律的韦恩图分析。在微生物门水平(图 2C), 共检测到土壤本底土著解磷菌 4 门, 3 种培养基共获得可培养解磷菌 4 门; 土壤本底与可培养解磷菌之间的共有门仅为 2 个。在属水平(图 2D), 共检测到 34 属土壤本底土著解磷菌, 3 种培养基共获得可培养解磷菌 14 属; 土壤本底与 3 种培养基中可培养解磷菌之间的共有属仅 6 个。

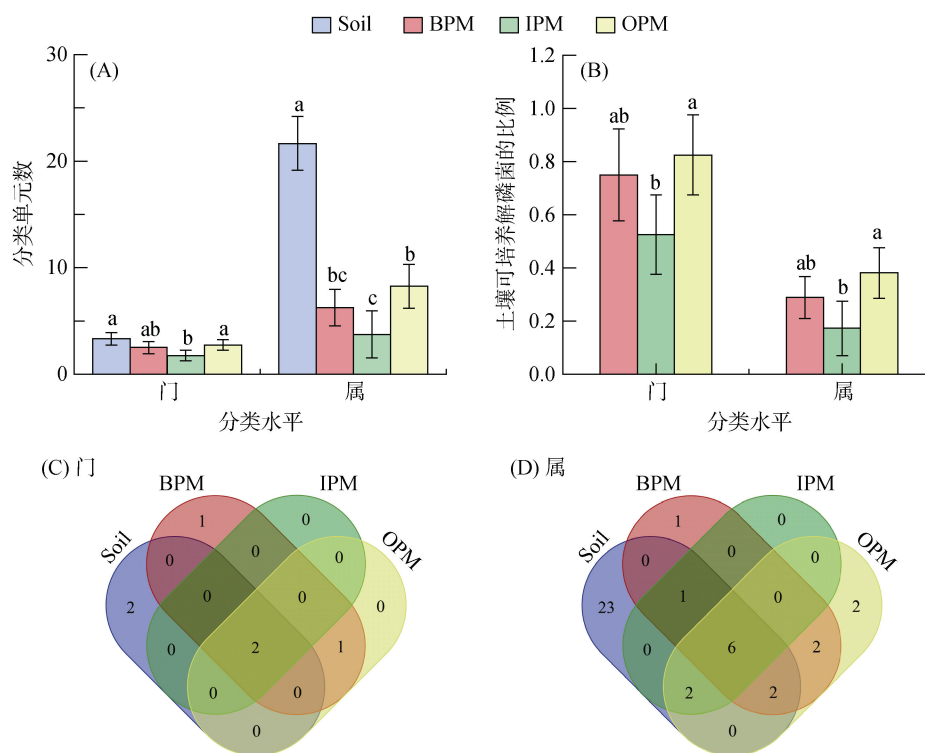
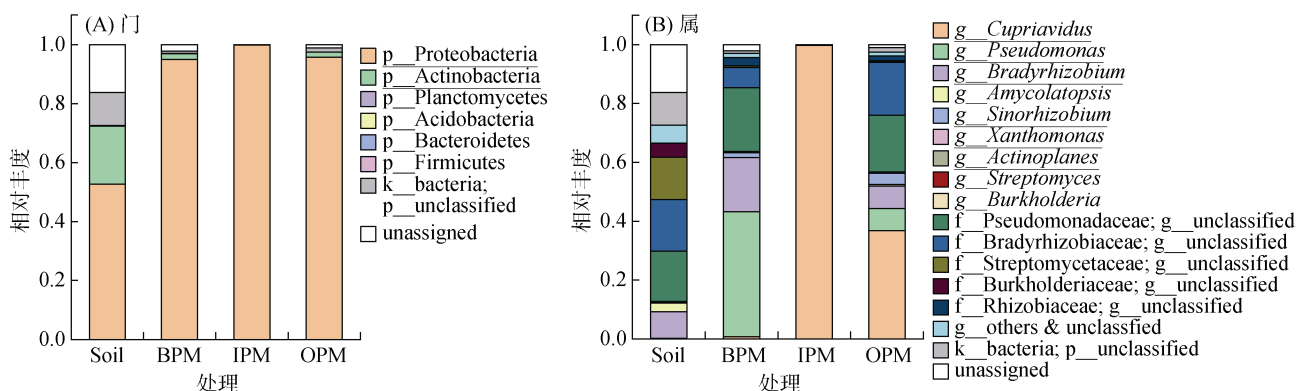


图 2 基于 *phoD* 基因的土壤本底和可培养解磷菌在微生物门和属水平的多样性以及共现规律  
Fig. 2 *phoD* gene-based PSB diversity and co-occurrence in soil and enrichments from media at phylum and genus levels

### 2.3 不同培养基中可培养解磷菌群落组成

由图 3 可知,在门水平(图 3A),土壤本底优势有机解磷菌为 Proteobacteria(52.7%)和 Actinobacteria(19.8%)。不同菌落富集物中, Proteobacteria 均为最优势可培养解磷菌,占比 95.8%~99.9%。在属水平(图 3B),土壤本底与可培养解磷菌群落组成差异更大。首先,土壤本底与不同培养基可培养解磷菌共有属 6 个,分别为 *Pseudomonas*、*Bradyrhizobium*、*Cupriavidus*、*Sinorhizobium*、*Xanthomonas* 和 *Actinoplanes*,但相对丰度在样本间差异较大;土壤

本底解磷菌群落中 *Bradyrhizobium* 相对丰度最高(9.12%),其次为 *Amycolatopsis*(2.95%); BPM 主要富集了 *Pseudomonas*(42.6%)、*Bradyrhizobium*(18.4%)、*Sinorhizobium*(1.50%)等; IPM 富集优势解磷菌主要为 *Cupriavidus*(99.7%);而 OPM 富集优势解磷菌,除 *Cupriavidus*(36.8%)外,还包括 *Bradyrhizobium*(7.54%)、*Pseudomonas*(7.62%)和 *Sinorhizobium*(3.79%)等,其余属相对丰度均低于 1%。另外,属水平未分类(*unclassified*)*phoD* 基因序列在土壤样本中占比高达 59.6%,在菌落富集物中占比最高可达 40.7%。



(图中下划线微生物分类单元为土壤和可培养解磷菌的共有微生物门或共有微生物属)

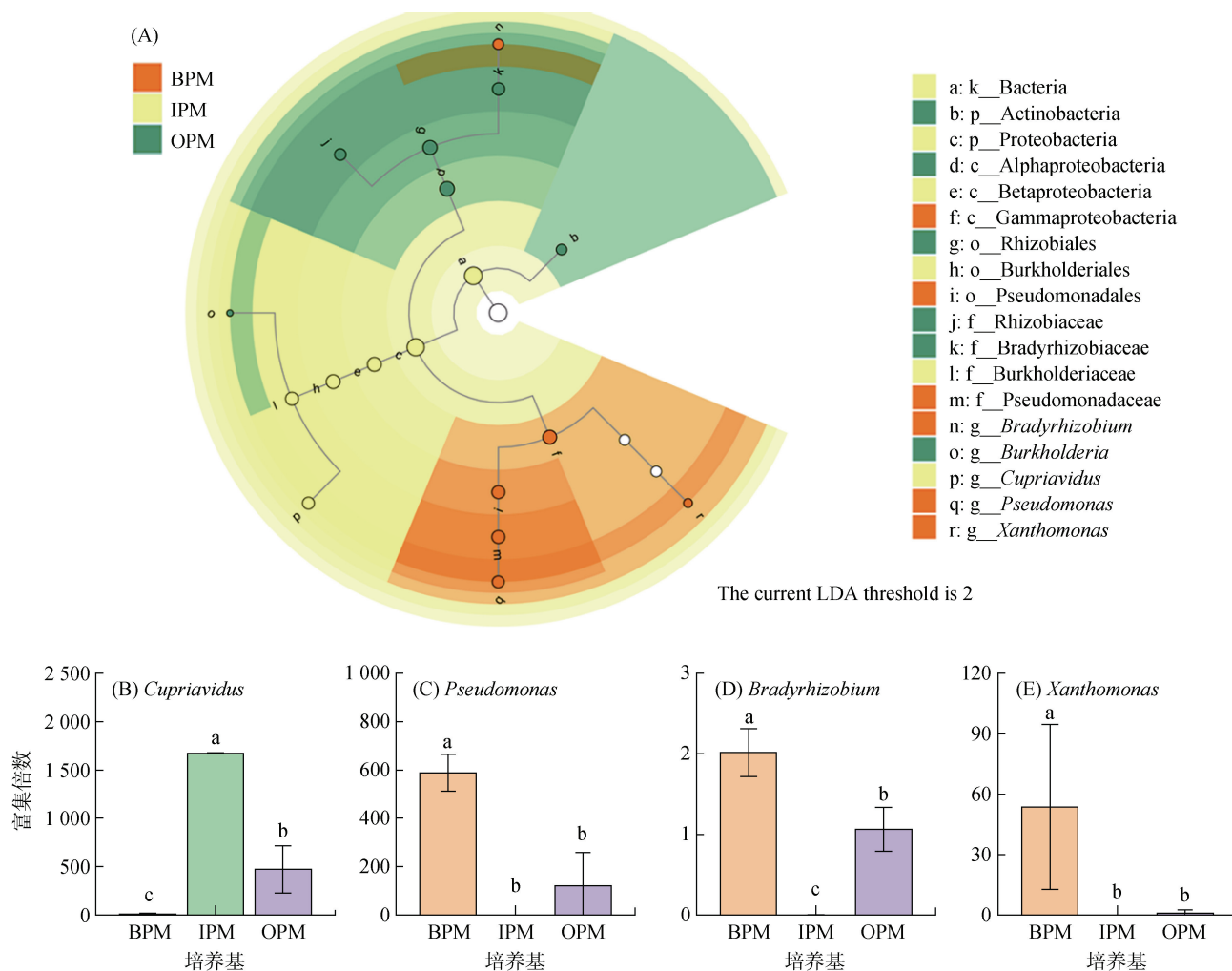
图 3 土壤和可培养解磷菌在微生物门(A)和属(B)水平的群落组成

Fig. 3 Community structures of PSB in soil and enrichments from different media at phylum (A) and genus (B) levels

## 2.4 不同培养基中可培养解磷菌的差异比较

通过 LEfSe 差异分析(图 4A)表明,不同培养基富集了具有显著差异的解磷菌类群。图中不同颜色代表不同培养基来源,每个圆圈代表 1 个解磷菌类群。在属水平,与其他两种培养基进行比较,BPM 中显著差异的可培养解磷菌属具体表现在 *Bradyrhizobium*、*Pseudomonas* 和 *Xanthomonas*;IPM 中为 *Cupriavidus*;而 OPM 具体为 *Burkholderia*。以上 5 属微生物在不

同培养基中具有富集优势(图 4B ~ 4E), *Cupriavidus* 在 IPM 和 OPM 中分别富集 1 672 倍和 616 倍,显著高于 BPM; *Pseudomonas* 和 *Xanthomonas* 在 BPM 中分别富集 588 倍和 54 倍,显著高于 IPM 和 OPM; *Bradyrhizobium* 在 BPM 和 OPM 中分别富集 2.0 倍和 0.8 倍,显著高于 IPM; *Burkholderia* 仅在 OPM 中有富集,在土壤和其他两种培养基中均未检测到。



(图 4A 为基于 LEfSe 分析的解磷菌群落差异,节点大小对应于该分类单元的平均相对丰度;空心节点代表组间差异不显著的分类单元,而其他颜色的节点则表明这些分类单元体现出显著的组间差异,且在该色所代表分组样本中丰度较高;字母则标识了组间存在显著差异的分类单元的名称。图 4B ~ 4E 为显著差异的解磷菌属在不同培养基中的富集倍数比较)

图 4 不同培养基中土壤可培养解磷菌群落的差异比较

Fig. 4 Differences of soil culturable phosphate-solubilizing bacteria communities in different media

## 3 讨论

可培养解磷菌群落多样性远低于原位土壤(图 1),造成这种差异的原因可能包括:①人工配置的培养基通常营养丰富,无法模拟微生物生长的真实土壤环境,无法满足所有目的微生物的营养需求及培养条

件,导致很多原位土壤中本就存在的寡营养型微生物无法生长<sup>[15]</sup>;而适当降低培养基营养物质浓度,可能提高可培养细菌的数量和种类<sup>[10,16]</sup>;②在利用营养丰富的培养基进行培养时,一些微生物快速生长,可能产生超出自身调节能力的过量超氧化物和自由基等“活性氧物质”,损伤细胞甚至加速死亡,降低微



生物可培养性<sup>[17-19]</sup>; ③琼脂作为常用固体培养基凝固剂, 对一些微生物具有一定程度的毒害作用, 从而降低了可培养率。例如: 琼脂培养基上的菌落数仅为结冷胶培养基上的 1/10<sup>[20]</sup>。培养基配制时, 琼脂和磷酸盐混合灭菌还可能产生 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>, 抑制了微生物生长<sup>[21]</sup>。

目前对解磷机理的认识仍不全面, 限制了解磷菌的应用<sup>[22-23]</sup>。解磷菌分为能够溶解有机磷的有机磷细菌和溶解无机磷的无机磷细菌<sup>[8]</sup>, 但实际上难以明确区分。本研究证实一部分具有分解有机磷能力的细菌属可以在 IPM 上进行生长, 同时具有降解难溶有机和无机磷化合物的能力, 如 *Cupriavidus*、*Pseudomonas*、*Bradyrhizobium*、*Sinorhizobium*、*Xanthomonas* 和 *Actinoplanes*(图 3B), 尤其 *Cupriavidus* 在 OPM 和 IPM 上均表现出明显生长富集优势(图 4B)。除与磷源活化有关外<sup>[24-26]</sup>, *Cupriavidus* 还能够通过抗性基因表达抵抗金属毒性<sup>[27]</sup>, 帮助其适应高铝毒的酸性土壤<sup>[28]</sup>和其他污染土壤<sup>[29]</sup>。因此, *Cupriavidus* 在开发高效、多功能解磷菌生物肥料方面具有良好应用前景。

培养基中磷源、碳源、氮源、生长因子等因素不同, 影响解磷菌的解磷能力以及不同细胞的生长代谢。OPM 与 BPM 为微生物提供了大量有机磷底物, 有利于各种有机磷细菌生长, 其上富集的解磷菌 *phoD* 基因多样性远远高于 IPM(图 1A、1B)。经过 3 代富集培养, OPM 和 BPM 分别富集含 *phoD* 基因解磷菌 14 属和 12 属, 其中 10 属为共有解磷菌, *Bradyrhizobium*、*Pseudomonas* 和 *Sinorhizobium* 相对丰度较高, 表现出更强的有机磷活化和生长繁殖能力。此外, BPM 含营养成分较 OPM 更为丰富, 除磷脂外, 还存在含磷蛋白、核酸、生长因子等, 为平板表面其他“非”解磷菌的生长及菌落形成提供了条件<sup>[9-10]</sup>, 从而可能改变微生物菌落之间的群体感应过程<sup>[30]</sup>, 进而影响可培养解磷菌的生长繁殖状况和群落特征(图 1F)。

由于解磷机制复杂多样, 解磷菌还存在多种溶磷基因<sup>[2]</sup>, 这些基因不一定同时包含于相同种、属菌株中。因此, 针对 *phoD* 基因进行测序, 仅能获得平板上包含 *phoD* 基因的可培养解磷菌菌落信息, 可能遗漏某些具有其他解磷途径的解磷菌, 后续有必要继续在分子水平对解磷菌溶磷机制的多样性进行深入探讨。

随着分子生物学技术手段的发展, 利用高通量测序技术测定解磷菌多样性的研究逐渐增多, 同时越来越多未分类解磷菌属和种被发现。出现这种现象主要

是由于目前的可培养技术限制了微生物的分离鉴定, 导致解磷微生物数据库不够完善, 能够鉴定的物种仍十分有限。然而, 相同种、属或同一菌株在不同环境条件下的解磷能力及机理也可能存在差别<sup>[31]</sup>。未来仍需要通过改进现有技术或发展新技术<sup>[15]</sup>以定向分离或鉴定更多的解磷菌属和种, 为全面解析环境解磷微生物多样性和生理机制提供参考。

## 4 结论

培养基成分不同, 强烈影响不同类型解磷菌的解磷能力及细胞的生长代谢。以 *phoD* 基因为靶, 土壤可培养解磷菌  $\alpha$  多样性远远低于原位土壤, 群落结构也与土壤本底显著不同。BPM 和 OPM 富集可培养解磷菌多样性高于 IPM。不同培养基检测具有显著富集差异的可培养解磷菌共 5 属, *Cupriavidus* 在 IPM 和 OPM 中显著富集, *Pseudomonas*、*Bradyrhizobium* 和 *Xanthomonas* 在 BPM 和 OPM 中富集显著, *Burkholderia* 仅在 OPM 中被检测。

## 参考文献:

- [1] Sarmah R, Sarma A K. Phosphate solubilizing microorganisms: A review[J]. Communications in Soil Science and Plant Analysis, 2023, 54(10): 1306–1315.
- [2] Rawat P, Das S, Shankhdhar D, et al. Phosphate-solubilizing microorganisms: Mechanism and their role in phosphate solubilization and uptake[J]. Journal of Soil Science and Plant Nutrition, 2021, 21(1): 49–68.
- [3] 陶冬雪, 高英志. 土壤解磷微生物促进植物磷素吸收策略研究进展[J]. 生态学报, 2023, 43(11): 4390–4399.
- [4] Hu Y J, Xia Y H, Sun Q, et al. Effects of long-term fertilization on *phoD*-harboring bacterial community in Karst soils[J]. Science of the Total Environment, 2018, 628: 53–63.
- [5] Neal A L, Rossmann M, Brearley C, et al. Land-use influences phosphatase gene microdiversity in soils[J]. Environmental Microbiology, 2017, 19(7): 2740–2753.
- [6] Wan W J, He D L, Li X, et al. Adaptation of *phoD*-harboring bacteria to broader environmental gradients at high elevations than at low elevations in the Shennongjia primeval forest[J]. Geoderma, 2021, 401: 115210.
- [7] Wan W J, Liu S, Li X, et al. Dispersal limitation driving *phoD*-harboring bacterial community assembly: A potential indicator for ecosystem multifunctionality in long-term fertilized soils[J]. Science of the Total Environment, 2021, 754: 141960.
- [8] 马凯, 王效昌, 谢嘉慧, 等. 沉积物解磷菌的研究进展: 分布、解磷能力及功能基因[J]. 农业资源与环境学报, 2023, 40(2): 280–290.
- [9] 李凯凯, 曹伟伟, 文昌丽, 等. 基于高通量测序的稀释平板计数细菌群落变化研究[J]. 微生物学报, 2022, 62(11): 4447–4464.

- [10] 文昌丽, 曹伟伟, 唐雪莲, 等. 基于高通量测序的连续传代富集土壤可培养菌菌群变化规律研究[J]. 生态与农村环境学报, 2023, 39(1): 123–135.
- [11] Quail M A, Kozarewa I, Smith F, et al. A large genome center's improvements to the Illumina sequencing system[J]. Nature Methods, 2008, 5(12): 1005–1010.
- [12] 夏围围, 贾仲君. 高通量测序和 DGGE 分析土壤微生物群落的技术评价[J]. 微生物学报, 2014, 54(12): 1489–1499.
- [13] 喻江, 王淳, 龙永, 等. 鄱阳湖湿地细菌群落多样性和可培养细菌功能基因丰度[J]. 环境科学, 2024, 45(4): 2223–2232.
- [14] Fraser T D, Lynch D H, Bent E, et al. Soil bacterial *phoD* gene abundance and expression in response to applied phosphorus and long-term management[J]. Soil Biology and Biochemistry, 2015, 88: 137–147.
- [15] 熊盈盈, 莫祯妮, 邱树毅, 等. 未培养环境微生物培养方法的研究进展[J]. 微生物学通报, 2021, 48(5): 1765–1779.
- [16] Aagot N, Nybroe O, Nielsen P, et al. An altered *Pseudomonas* diversity is recovered from soil by using nutrient-poor *Pseudomonas*-selective soil extract media[J]. Applied and Environmental Microbiology, 2001, 67(11): 5233–5239.
- [17] Apel K, Hirt H. Reactive oxygen species: Metabolism, oxidative stress, and signal transduction[J]. Annual Review of Plant Biology, 2004, 55: 373–399.
- [18] Bruns A, Nübel U, Cypionka H, et al. Effect of signal compounds and incubation conditions on the culturability of freshwater bacterioplankton[J]. Applied and Environmental Microbiology, 2003, 69(4): 1980–1989.
- [19] 岳秀娟, 余利岩, 张月琴. 自然界中处于 VBNC 状态微生物的研究进展[J]. 微生物学通报, 2004, 31(2): 108–111.
- [20] Tamaki H, Sekiguchi Y, Hanada S, et al. Comparative analysis of bacterial diversity in freshwater sediment of a shallow eutrophic lake by molecular and improved cultivation-based techniques[J]. Applied and Environmental Microbiology, 2005, 71(4): 2162–2169.
- [21] Tanaka T, Kawasaki K, Daimon S, et al. A hidden pitfall in the preparation of agar media undermines microorganism cultivability[J]. Applied and Environmental Microbiology, 2014, 80(24): 7659–7666.
- [22] 陈哲, 吴敏娜, 秦红灵, 等. 土壤微生物溶磷分子机理研究进展[J]. 土壤学报, 2009, 46(5): 925–931.
- [23] 姜焕焕, 李嘉钦, 陈刚, 等. 解磷微生物及其在盐碱土中的应用研究进展[J]. 土壤, 2021, 53(6): 1125–1131.
- [24] Qian Y C, Shi J Y, Chen Y X, et al. Characterization of phosphate solubilizing bacteria in sediments from a shallow eutrophic lake and a wetland: Isolation, molecular identification and phosphorus release ability determination[J]. Molecules, 2010, 15(11): 8518–8533.
- [25] Wan W J, Qin Y, Wu H Q, et al. Isolation and characterization of phosphorus solubilizing bacteria with multiple phosphorus sources utilizing capability and their potential for lead immobilization in soil[J]. Frontiers in Microbiology, 2020, 11: 752.
- [26] Yu X, Liu X, Zhu T H, et al. Isolation and characterization of phosphate-solubilizing bacteria from walnut and their effect on growth and phosphorus mobilization[J]. Biology and Fertility of Soils, 2011, 47(4): 437–446.
- [27] Janssen P J, Van Houdt R, Moors H, et al. The complete genome sequence of *Cupriavidus metallidurans* strain CH<sub>3</sub>4, a master survivalist in harsh and anthropogenic environments[J]. PLoS One, 2010, 5(5): e10433.
- [28] Zheng M M, Wang C, Li W X, et al. Soil nutrients drive function and composition of *phoC*-harboring bacterial community in acidic soils of Southern China[J]. Frontiers in Microbiology, 2019, 10: 2654.
- [29] Minari G D, Saran L M, Lima Constancio M T, et al. Bioremediation potential of new cadmium, chromium, and nickel-resistant bacteria isolated from tropical agricultural soil[J]. Ecotoxicology and Environmental Safety, 2020, 204: 111038.
- [30] Mukherjee S, Bassler B L. Bacterial quorum sensing in complex and dynamically changing environments[J]. Nature Reviews Microbiology, 2019, 17(6): 371–382.
- [31] 石晶晶, 张林, 江飞焰, 等. AM 真菌菌丝际细菌具有固氮解磷双重功能[J]. 土壤学报, 2021, 58(5): 1289–1298.