薛鹏飞,柳鹏福,史吉平,等, 盐单胞菌 Fosmid 文库构建及群体感应淬灭酶的筛选[J], 江苏农业科学,2016,44(10).88-91, doi · 10, 15889/i, issn. 1002 - 1302, 2016, 10, 020

盐单胞菌 Fosmid 文库构建及群体感应淬灭酶的筛选

薛鹏飞1,2、柳鹏福2、史吉平2、李丽霞1

(1. 烟台大学牛命科学学院,山东烟台 264005; 2. 中国科学院上海高等研究院绿色化学工程技术研究中心,上海 201210)

摘要:通过构建盐单胞菌 Fosmid 基因组文库,以求筛选到群体感应淬灭酶(AHL 降解酶)。采用改良的 SDS -CTAB 法提取 1 株盐单胞菌基因组 DNA. 经平末端连接、包装和转染后, 成功构建盐单胞菌 Fosmid 基因组文库。该文 库库容 1 700 个克隆, 平均插入片段约 35 kb, 共包含约 60 Mb 的 DNA 容量, 覆盖该菌基因组 10 倍以上。然后以加 X - gal 的 MM 基本培养基筛洗 AHL 降解酶阳性克降,对文库进行功能驱动的蓝白斑筛洗。通过初筛,筛洗到 3 个 Fosmid 阳性克隆,证实了所构建的 Fosmid 基因组文库能够应用于 AHL 降解酶的活性筛洗。同时该 Fosmid 文库亦可 进一步用于其他功能基因的开发。

关键词:盐单胞菌:Fosmid 基因组文库:蓝白斑筛洗:群体感应淬灭酶

中图分类号: 0785 文献标志码: A 文章编号:1002-1302(2016)10-0088-04

植物的细菌性病害是威胁农业生产的主要自然灾害之 一。病害的发生往往造成作物大面积减产,并在农产品贮藏、 加工、运输过程中进一步造成更大危害,带来巨大损失。目前 主要采用化学药物来防治细菌性病害。这些化学药物的使用 显著减轻了病害的危害程度,减少了经济损失,但也带来了环 境污染、细菌耐药性增加及化学药物残留等诸多问题。近年 来,随着对环保意识的提高,人们越来越崇尚自然健康的生活 方式,对植物病害的防治也提出了更高的要求,生物防治日益 受到重视。

很多植物病原菌的致病性受一种被称为群体感应(quorum sensing, QS) 系统的机制调控^[1]。很多病原菌的致病能 力受群体感应系统调控^[2-4],也能被群体淬灭(quorum quenching,QQ)机制干扰和减弱。以细菌群体感应系统为靶 标的群体淬灭已被证明是防治这一类细菌性病害的有效策 略。具有群体淬灭功能的信号分子降解酶能水解信号分子,

收稿日期:2015-10-11

基金项目:国家自然科学基金(编号:41306142)。

作者简介:薛鹏飞(1991一),男,河北南和人,硕士研究生,从事海洋 环境中群体感应淬灭酶资源发掘及酶学性质相关研究。E-mail: xpflying@ yeah. net.

通信作者:李丽霞,副教授,主要从事植物逆境生理与分子生物学、植 物蛋白质组学和海洋藻类生态毒理学等研究。

- [12] Wang M, Wey S, Zhang Y, et al. Role of the unfolded protein response regulator GRP78/BiP in development, cancer, and neurological disorders [J]. Antioxidants & Redox Signaling, 2009, 11 (9): 2307 - 2316.
- [13] Zhang X X, Liu S K, Takano T. Overexpression of a mitochondrial ATP synthase small subunit gene (AtMtATP6) confers tolerance to several abiotic stresses in Saccharomyces cerevisiae and Arabidopsis thaliana [J]. Biotechnology Letters, 2008, 30(7):1289 - 1294.
- [14] Yang F, Wang Y, Miao L F. Comparative physiological and proteomic responses to drought stress in two poplar species originating from different altitudes [J]. Physiologia Plantarum, 2010, 139 (4):

进而干扰致病基因的表达,起到防治病害的作用[5]。2000 年, Dong 等筛洗到1 株能特异性降解 AHL 类信号分子的芽 孢杆菌(Bacillus sp.)240B1,并从中分离到 aiiA 基因,将其转 入致病菌胡萝卜软腐欧文氏菌(Erwinia carotovora) SCG1 后. 显著减少了后者 AHL 类信号分子的产生,降低了其对马铃 薯、胡萝卜等的致病性。将该基因转入烟草、马铃薯后,这些 植物对胡萝卜软腐欧文氏菌 SCG1 导致的软腐病抗性大大增 强^[6]。从第1个内酯酶 AiiA 被发现至今,已有约20种内酯 酶基因得到了克隆与鉴定。筛选有实际应用价值的高活性信 号降解酶是目前生物防治领域的研究热点之一。

目前,稳定的大片段基因组文库可以作为研究基因组学及 功能基因的重要材料[7]。Fosmid 载体是现在流行的用于替代 Cosmid 载体构建大片段文库的新载体。与 BAC 文库构建相 比,Fosmid 文库的构建更简单、快速,可利用其进行全基因组物 理图谱构建、研究基因功能和表达调控、重要性状基因的图位 克隆和基因结构及功能分析等。Fosmid 文库中重组载体在宿 主菌中以单拷贝形式存在,稳定性好,需要时可诱导达到高拷 贝;且其随机性好,保证了每段 DNA 在文库中出现的频率均 等。近年来,Fosmid 文库已被广泛应用于基因图位克隆、物理 图谱的构建、比较基因组及功能基因的筛选与研究。

本实验室分离了大量细菌,并从中筛选出一系列具有信 号分子降解活性的细菌,鉴定后发现其中有1株盐单胞菌

- 388 400.
- [15] Brummell D A, Dal C V, Crisosto C H, et al. Cell wall metabolism during maturation, ripening and senescence of peach fruit [J]. Journal of Experimental Botany, 2004, 55 (405): 2029 - 2039.
- [16] Wen F S, Zhu Y M, Hawes M C. Effect of pectin methylesterase gene expression on pea root development [J]. Plant Cell, 1999, 11 (6):1129 - 1140.
- [17] Zeng G J, Li C M, Zhang X Z, et al. Differential proteomic analysis during the vegetative phase change and the floral transition in Malus domestica [J]. Development Growth & Differentiation, 2010, 52 (7):635-644.

1A01339(Halomonas salaria)首次被发现具有信号降解的活性。本研究对该菌株构建合格的 Fosmid 基因组文库。利用实验室构建的高通量筛选平台,通过功能驱动的蓝白斑筛选得到 Fosmid 阳性克隆,以期为后续分离纯化该群体感应淬灭酶及深入研究其酶学性质和催化机制奠定基础。同时该文库可用于其他功能基因的开发与研究。

1 材料与方法

1.1 材料

- 1.1.1 菌株来源 盐单胞菌 1A01339(Halomonas salaria)购自于中国海洋微生物菌种保藏管理中心,经鉴定具有群体感应淬灭活性;根癌农杆菌 NTI(traR;tra::lacZ749)由本实验室保存。
- 1.1.2 主要试剂和仪器 溶菌酶、蛋白酶 K、Not I 购自 Thermo Scientific 公司; λ/Hind Ⅲ Digest DNA Marker 低熔点 琼脂糖酶 β Agarase 购自于 TaKaRa 公司; 文库构建试剂盒 Copy Control Fosmid Library Production Kit、大肠杆菌 EPI300 T1[®]购自 Epicentre 公司; 小剂量质粒提取试剂盒购自于 Axygen 公司; X gal、IPTG、OOHL(3 oxo C8 HSL) 购自 Sigma 公司; 核酸电泳仪、紫外凝胶成像分析系统(Bio RAD); 各型 规格移液器、小型离心机(Eppenendorf); 恒温培养箱(上海 智城分析仪器); 纯水制备系统(Milipore)。
- 1.1.3 主要培养基 高盐 LB 培养基:含 3% 质量浓度 NaCl 的 LB 培养基;筛选培养基:加有 20 mg/mL X gal 的 1.5% 质量浓度琼脂固体 MM 基本培养基,所用抗生素终浓度为卡那霉素 50 μg/mL。

1.2 盐单胞菌 Fosmid 文库的构建及鉴定

- 1.2.1 盐单胞菌基因组 DNA 的提取(改良 SDS CTAB 法) 为了能顺利获得较为完整的盐单胞菌基因组,本研究采用 改良的 SDS - CTAB 法提取。具体操作步骤如下:挑取盐单胞 菌 1A01339 接种于 50 mL 高盐 LB 液体培养基中,37 ℃ 过夜 振荡培养;取1.5 mL上述菌液于2 mL离心管中,8 000 r/min 离心 3 min, 弃去上清; 菌体洗涤 2 次, 5 000 r/min 离心 5 min, 弃夫上清:加入 564 μL的 TE 重置悬浮,然后加入约 10 μg 溶 菌酶,轻轻混匀,37 ℃温育 1 h;再加入 50 μL 10% SDS 和 3 μL 蛋白酶 K(10 mg/mL), 轻轻混匀, 37 ℃ 温育 2 h; 加入 100 μL 5 mol/L NaCl,混合均匀,65 ℃反应 2 min;加入 80 μL CTAB - NaCl,混合均匀,65 ℃反应 10 min;加入等体积的氯 仿 - 异戊醇(24:1),振荡均匀,9 000 r/min 离心 10 min;上 清移至另一离心管中加入等体积的酚 - 氯仿 - 异戊醇 (25:24:1),轻轻混匀,10 000 r/min 离心 10 min;上清移至 另一离心管加入 0.6 倍体积异丙醇(贴壁加入),轻轻颠倒混 匀,静置 10 min,9 000 r/min 离心 5 min;弃上清,用 70% 乙醇 洗涤 2 次,10 000 r/min 离心 5 min;离心管倒立于铺开的纸 巾上,数分钟后,直立离心管,干燥 DNA;干燥 DNA 溶于 50 μL TE 中。 - 20 ℃保存。
- 1.2.2 基因组 Fosmid 文库的构建 研究依照 Copy Control Fosmid Library Production Kit 说明构建 Fosmid 文库。因为构建 Fosmid 基因组文库所需要的最合适的 DNA 大小范围为30~40 kb,所以需将将大片段的高质量基因组 DNA 随机剪切成大小均匀的片段(控制在25~40 kb之间)。为保证对基

因组 DNA 处理的随机性,本研究未使用限制性内切酶进行处理。采用 200 μL 小孔径 Tip 反复吹吸 50、100、150、200、250 次,通过调整吹吸次数来获得最合适的 DNA 片段。电压 30~35 V 电泳过夜,检测随机剪切程度,切下 30~40 kb 相应 区间片段,用低熔点琼脂糖酶 β – Agarase 对 DNA 片段进行消化回收。利用 End – Repair Enzyme 将 DNA 片段进行平末端处理和 5′磷酸化修饰。利用连接酶 Fast – Link DNA Ligase 将获得的 DNA 片段连接于 Fosmid 黏粒载体上。连接液用噬菌体蛋白 λ Packaging Extracts 包装,加入氯仿轻柔混匀,包装液经梯度稀释后侵染宿主 EPI300 – T1®感受态细胞,确定合适的稀释比例。以经过适当稀释的包装液侵染宿主EPI300 – T1®感受态细胞,37 ℃孵育 1 h。最后将包装完成的菌液涂布于含 12.5 μg/ mL 氯霉素的 LB 琼脂平板培养基上 37 ℃培养过夜,构建成 Fosmid 基因组文库。

- 1.2.3 文库重组克隆子的鉴定 插入片段大小鉴定:在平板上随机挑取 14 个克隆子培养并根据 Fosmid 文库构建说明加入多拷贝诱导液对其进行诱导培养,使其获得高拷贝数质粒。采用 Axygen 质粒提取试剂盒提取质粒,Not I 酶切,如上条件进行低电压普通电泳,检测插入片段的大小分布情况,鉴定Fosmid 文库质量。克隆稳定性检测:随机挑取 5 个克隆,分别接种于 3 mL 含氯霉素的 LB 液体培养基中继代培养 5 d,分别提取第 50 代(培养 3 d)和第 100 代(培养 5 d)菌液中的质粒,Not I 酶切后,电泳检测。
- 1.2.4 Fosmid 文库保存 (1)短期保存: Fosmid 文库克隆在 平板上培养后可暂时保存 $1 \sim 2 \land P$ 。(2)长期保存: 用无菌 牙签挑取转化平板上的单菌落于 96 孔培养板中,每个菌落 $1 \sim 1$ 个孔格,每孔加入含氯霉素的 12.5 mg/L 液体培养基,用封口膜密封, $37 \sim 10$ 管温箱箱中培养过夜。加入终浓度为 10% 的 甘油,保存于 $10 \sim 10$

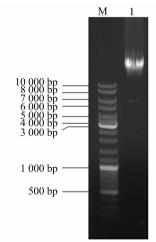
1.3 群体感应淬灭酶阳性克隆的筛选

本研究采用根癌农杆菌 NTI(traR,tra::lacZ749)对文库进行筛选。将文库单克隆接种于 96 孔培养板中,37 ℃培养过夜。再加至终浓度为 0.1 mmol/L 的 IPTG,30 ℃进行诱导培养。取诱导培养 5 h 菌液与等体积 2 μmol/L 0OHL(3 - oxo - C8 - HSL)混合并反应 2 h 作为待测样品(本研究以OOHL作为 AHL 分子标准品进行检测)。以加有 X - gal 的MM 琼脂固体培养基为生测培养基,用无菌小刀将培养基琼脂切成间隔的细条状,在细条的上端加入待测的样品,在样品的下面连续点接农杆菌 NTI,28 ℃培养 24 h 后观察并记录试验结果。当样品中存在 AHL 分子时,随着分子在培养基内不断向下扩散,激活生测菌株中 lacZ 基因的表达,可使菌落呈现蓝色; AHL 分子浓度越大,扩散距离越远,就有越多的指示菌变蓝。通过观察变蓝的数量就可判断 AHL 分子的浓度。本研究分别以 OOHL 分子与无菌水作为阳性对照与阴性对照,通过指示菌变色程度筛洗阳性克隆。

2 结果与分析

2.1 盐单胞菌基因组 DNA 的提取

本研究中盐单胞菌 1A01339 基因组 DNA 提取采用改良的 CTAB – NaCl 法提取后进行琼脂糖凝胶电泳,结果见图 1。高质量的基因组 DNA 为后续构建 Fosmid 文库提供良好的样品。

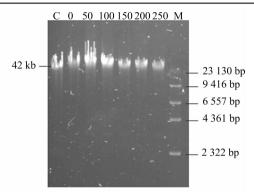


M—DNA marker; 1—盐单胞菌1A01339基因组DNA 图1 盐单胞菌基因组 DNA 电泳结果

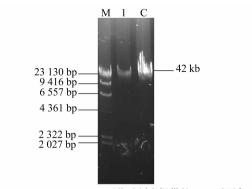
2.2 Fosmid 文库构建质量鉴定与评价

由于构建 Fosmid 文库需要将大片段的高质量基因组 DNA 剪切成大小均匀的片段(30~40 kb),而本试验提取的 盐单胞菌基因组 DNA 片段完整,因此要对 DNA 进行剪切。电压 30~35 V 电泳过夜,电泳检测结果见图 2,可确定经 250 次剪切效果最佳。故以经 250 次剪切的基因组 DNA 为材料,采用低熔点琼脂糖酶β-Agarase 对 DNA 片段进行消化回收。经电泳检测(图 3),发现回收片段介于 23~42 kb 之间,符合建库要求,可以用于构建 Fosmid 文库。

本试验共获得约 1 700 个克隆。随机挑取 14 个克隆分析插入片段的大小。Not I 酶切片段进行低电压普通琼脂糖凝胶电泳。从图 4 可以看到,14 个阳性菌落的酶切产物中均有 1 条 同 样 大 小 的 条 带,此 条 带 极 为 pCC1FOS 载 体(8.1 kb)。克隆子中插入最长片段约为 42 kb,最短片段约为 25 kb;将所有片段进行统计得到插入片段平均长度为 35 kb,



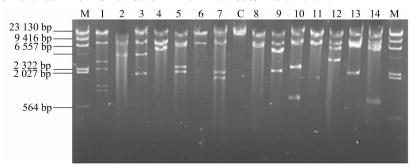
M—DNA marker; C—回收试剂盒提供的42 kb对照条带; 0、50、100、150、200、250分别代表吹吸次数图2 经不同吹打切割次数得到的基因组 DNA



M—DNA marker; C—回收试剂盒提供的42 kb对照条带; 1—回收的盐单孢菌基因组DNA

图3 经低熔点琼脂糖酶 β -Agarase 回收的 DNA 片段

插入率为100%。克隆片段总库容达到60 Mb,假设该盐单胞菌基因组以4.5 Mb为计,则整个文库包含的 DNA 量超过该菌基因组的10倍,且克隆质粒酶切带型多态性较强,说明了文库克隆的随机性大。



M—DNA marker; C—回收试剂盒提供的42 kb对照条带; 1~14—随机挑取的14个克隆 **图4** Fosmid 文库克隆的酶切检测电泳结果

通过克隆的稳定性检测发现第 100 代酶切图谱与第 0 代 无任何明显差异,未发现插入片段的丢失或重排,说明所构建 的 Fosmid 文库是稳定的。高质量的 Fosmid 文库提供了后续 功能筛选阳性克隆的基础。

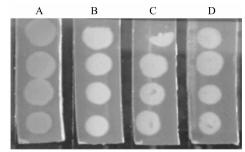
2.3 群体感应淬灭酶阳性克隆筛选

研究表明,对基因文库进行活性筛选要比序列筛选容易获得更新型的基因^[7]。因此,从 Fosmid 文库中挑取克隆子,利用功能驱动的蓝白斑筛选 AHL 降解酶,并以此验证活性筛选 Fosmid 文库中生物催化剂的可行性。

常规研究多采用以β-葡萄糖苷酶为报告系统的基因重

组菌株根癌农杆菌 NTI(traR,tra::lacZ749)筛选产 AHL 降解酶的菌株,其原理为:根癌农杆菌 NTI 中含有编码受体蛋白 TraR 的 traR 基因和由 tra 启动子控制表达的 β — 半乳糖甘酶 基因 tra::lacZ749,同时自身缺失 traI 基因,不能合成 AHL 信号分子。当外源的 AHL 信号分子被加入时,traR 基因表达的蛋白 TraR 与 AHL 分子结合后可激活 lacZ 基因的表达,产生 β —半乳糖甘酶从而使加有 X—gal 的平板培养基显蓝色。通过前期筛选工作,已确定该株盐单胞菌 1A01339 具有群体感应淬灭活性(图 5)。

本研究对构建的 Fosmid 文库进行高通量活性初筛,共获



得3个有活性的阳性克隆:10B4、11G10和23A3(图6)。经后续验证,这些Fosmid克隆均具有AHL降解酶活性,可为分离鉴定该菌株的群体感应淬灭酶开展后续研究。

3 讨论

基因组文库是上世纪 70 年代末发展起来的一种研究基因组特性、分离新基因的技术手段,它包含了基因组的全套遗传信息,人们可用相应的基因探针从文库中调取出任一特定的基因片段加以研究。通过构建基因组文库,再结合功能性筛选的方法,大量基因信息被发现。目前大部分研究倾向于

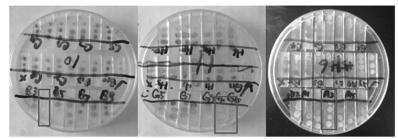


图6 通过筛选得到的 Fosmid 阳性克隆

构建小片段质粒文库,但与小片段文库相比,大片段文库如Fosmid 文库有明显的优点,因其插入片段长度较长(30~40 kb),单个克隆可涵盖完整代谢途径的多基因簇,可能更有利于基因及其周围信息的发现,因而广泛应用于对生物活性物质功能性筛选的研究中^[9],但用该方法筛选 AHL 降解酶基因的报道尚少见。因而,考虑到 Fosmid 文库片段长度和容量上的优势,应用 Fosmid 文库的方法可能利于群体感应淬灭酶的筛选和鉴定。

2000 年,Dong 等鉴定了 2 类分解 AHL 群体感应信号的水解酶——AHL 内酯酶和酰胺酶,并发现将该类基因转人植物病原菌胡萝卜软腐欧文氏菌后,减弱了各种试验植物软腐病的症状,从而首次提出群体淬灭生物防治的新概念^[6]。这些研究的主要成果发表在《Nature》和《PNAS》等权威学术刊物上,开辟了群体淬灭这一新的研究领域^[10-12]。自此以后,世界各国很多学者都开展了筛选分离 AHL 信号分子降解酶的工作,并发现了一系列 AHL 降解酶^[13]。

本研究通过 Fosmid 文库构建并成功筛选到具有群体感应淬灭活性的阳性克隆。利用改良的 SDS - CTAB 法提取 1 株盐单胞菌基因组 DNA,并采用 Epicentre 公司的文库构建试剂盒成功构建了盐单胞菌高质量的 Fosmid 基因组文库,并通过功能驱动的蓝白斑筛选群体感应淬灭酶,最后成功获得 3 个 Fosmid 阳性克隆子。表明构建的 Fosmid 文库能够用于AHL 降解酶的活性筛选,为后续开展分离鉴定该菌株的群体感应淬灭酶奠定了基础。同时所构建的盐单胞菌 Fosmid 文库亦可进一步用于其他功能基因的开发。

参考文献:

- [1] Fuqua W C, Winans SC, Greenberg E P. Quorum sensing in bacteria: the LuxR LuxI family of cell density responsive transcriptional regulators [J]. J Bacteriol, 1994, 176(2): 269 275.
- [2] Miller M B, Bonnie B L. Quorum sensing in bacteria[J]. Annu Rev Microbiol, 2001, 55; 165-199.

- [3] Minna P, Diana F, Rillkka H, et al. A small diffusible signal molecule is responsible for the global control of virulence and exoenzyme production in the plant pathogen *Erwinia carotovora* [J]. Embo Journal, 1993, 12(6):2467-2476.
- [4] Ravi K, Sanjay C, Kusum H. Quorum sensing is necessary for the virulence of *Pseudomonas aeruginosa* during urinary tract infection [J]. Kidney Int, 2009, 76(3):286-292.
- [5] Dong Y H, Zhang L H. Quorum sensing and quorum quenching enzymes[J]. J Microbiol, 2005, 43(1):101 109.
- [6] Dong Y H, Xu J L, Li X Z, et al. AiiA, an enzyme that inactivates the acylhomoserine lactone quorum – sensing signal and attenuates the virulence of *Erwinia carotovora* [J]. PNAS, 2000, 97 (7): 3526 – 3531
- [7] 李丽娟, 蔡 晶, 张石来, 等. 长雄野生稻(*Oryza longistaminata*) 全基因组 Fosmid 文库构建[J]. 分子植物育种, 2012, 10(4): 457-461.
- [8] Schmeisser C, Steele H, Streit W R. Metagenomics, biotechnology with non - culturable microbes [J]. Applied Microbiology & Biotechnology, 2007, 75(5):955-962.
- [9]赵志祥,芦小飞,陈国华,等. 温室黄瓜根结线虫发生地土壤微生物宏基因组文库的构建及其一个杀线虫蛋白酶基因的筛选[J]. 微生物学报,2010,50(8);1072-1079.
- [10] Dong Y H, Wang L H, Xu J L, et al. Quenching quorum sensing dependent bacterial infection by an N acyl homoserine lactonase [J]. Nature, 2001, 411 (6839):813 –817.
- [11] Lin Y H, Xu J L, Wang L H, et al. Acyl homoserine lactone acylase from *Ralstonia* strain XJ12B represents a novel and potent class of quorum quenching enzymes [J]. Mol Microbiol, 2003, 47(3): 849 860.
- [12] Zhang L H, Dong Y H. Quorum sensing and signal interference: diverse implications [J]. Mol Microbiol, 2004, 53(6):1563-1571.
- [13] Czajkowski R, Jafra S. Quenching of acyl homoserine lactone dependent quorum sensing by enzymatic disruption of signal molecules [J]. Acta Biochim Pol, 2009, 56(1):1–16.