

# Lrrc10 蛋白表达载体的构建

李晓霞<sup>1,2</sup>, 陈祥贵<sup>1</sup>

(1. 西华大学生物工程学院, 成都 610039; 2. 四川理工学院生物工程学院, 四川 自贡 643000)

**摘要:**为了构建重组质粒 pET - Lrrc10 和 Lrrc10 蛋白表达, 利用 Nco I 和 BamH I 双酶切载体 pMD18 - T - Lrrc10, 回收目的片段与经同样酶切后的表达载体 pET - 30a (+), 转入 *E. coli* strain DH5 $\alpha$ , 菌落 PCR 筛选阳性菌落, 提取阳性菌质粒并进行 PCR 和酶切鉴定; 将重组子转入 *E. coli* strain BL21 (DE3), 于 37 °C 振荡培养, 用 1 mmol/L IPTG 诱导目的蛋白的表达。结果表明, 成功构建了融合表达载体并命名为 pET - Lrrc10。转入 *E. coli* strain BL21 (DE3) 进行目的蛋白的表达, 获得与预期分子量大小相一致的融合表达蛋白 Lrrc10; Lrrc10 蛋白以包涵体形式存在于宿主菌中, 且 IPTG 诱导 4 小时, 目的蛋白表达量最大。

**关键词:**Lrrc10; 重组质粒; 基因表达; 蛋白表达

**中图分类号:**Q786

**文献标识码:**A

心脏是机体最重要的功能器官之一, 其结构和功能异常所导致的心脏疾病对人类构成巨大威胁。心脏特异性病变可能与心脏特异性表达基因有重要关联。到目前为止, 所发现的心脏特异性基因为数不多, 皆与心脏的功能相关, 如 Nkx2 - 5 能够上调其它因子的表达并开始心肌发生<sup>[1]</sup>, GATA - 4 的异常表达能加速心脏发生形成<sup>[2]</sup>, 是已被报道的心肌特异转录因子<sup>[3]</sup>, 这二者被认为是心脏特异性发育相关基因。Lrrc10 是近年来于小鼠胚胎中新发现的小鼠心脏特异性基因, 而且是具有心脏特异性的 LRR 家族中的一员<sup>[4]</sup>。因此, 研究 Lrrc10 基因的功能, 可能对胚胎心脏发育及心脏疾病的研究至关重要。

## 1 材料与方法

### 1.1 菌种和质粒

*E. coli* strain DH5 $\alpha$ 、*E. coli* strain BL21 (DE3)、载体 pET30a (+) (卡那霉素抗性) 和 pMD18 - T - Lrrc10 (卡那霉素抗性) 来源于西华大学生物工程实验室。

### 1.2 主要生物化学试剂

DNA 聚合酶 Taq, 限制性内切酶 NcoI, BamHI, 高效 DNA 连接酶 High Ligation Kit 购自天为时代公司; PCR

纯化试剂盒及胶回收试剂盒, 小量质粒提取试剂盒购自赛百盛公司产品。聚丙烯酰胺国产; 诱导剂 IPTG 日本产。试剂的配制见文献[5]。

### 1.3 重组质粒 pET - Lrrc10 的构建

#### 1.3.1 酶切

质粒 pMD18 - T - Lrrc10 和质粒 pET30a (+) 分别用 BamH I 和 Nco I 进行双酶切。反应条件为: 水浴 37 °C, 20 μL (酶各 1 μL, 10 X 内切酶反应 Buffer 2 μL, DNA 12 μL, 无菌水补充至 20 μL), 酶切约 6 小时后, 分别进行琼脂糖凝胶电泳并用胶回收试剂盒回收。

#### 1.3.2 连接及转化

取适量的目的片段和目的载体片段按照 3:1 的比例加入到 0.2 mL 的薄壁离心管中, 加入与 DNA 等量(或一半的量)的高效 DNA 连接酶 High Ligation Kit 于管中, 混合均匀, 于 16 °C 连接 30 分钟。将连接反应产物直接转化感受态细胞 DH5 $\alpha$ , 涂于含有卡那霉素的 LB 琼脂平板上, 37 °C 温育过夜培养 16~24 小时。

### 1.4 阳性菌落筛选及重组质粒鉴定

分别以菌落为模板进行 PCR 鉴定, 以 pMD18 - T - Lrrc10 为模板进行阳性对照, 并进行阴性对照, 设计引物为上游引物: 5' - CTG TCT CGA GAC CAT GGG AAA

CAC CAT CC - 3' 下游引物: 5' - CGC GGA TCC TCA AGA GCT GGA AGG AAG - 3', 上下游引物中分别加入了 BamH I 和 Nco I 酶切位点, PCR 扩增约 800bp 的片段, 筛选阳性菌落。挑取 LB 平板上的阳性单菌落于 37 °C 摆床振荡过夜培养, 次日使用小量质粒提取试剂盒提取构建的重组质粒。将重组质粒和 pMD18 - T - Lrrc10 分别用 BamH I 和 Nco I 在水浴 37 °C 进行双酶切, 进行酶切鉴定。

### 1.5 Lrrc10 蛋白表达

#### 1.5.1 重组质粒转化 BL21 (DE3)

将 pET30a (+) 空载体和成功构建的质粒 pET - Lrrc10 一起转化 BL21 (DE3) 感受态细胞, 转化方法同上。目的是用 pET30a (+) 作为对照。

#### 1.5.2 重组载体 pET - Lrrc10 诱导表达

分别挑取单菌落于含卡那霉素的 LB 培养液中 37 °C 摆床过夜培养。将培养物按 1:50 的比例接种于含有 50 μg/mL 卡那霉素的 LB 培养液中 37 °C 摆床通气培养 2 小时以上, 至 OD 值 0.6 ~ 1.0, 取 1 mL 未诱导菌液。加入 IPTG 至终浓度分别为 1 mmol/L, 继续 37 °C 通气培养 6 小时, 每隔 1 小时取 1 mL 诱导菌液。7 份菌液 13 000 rpm 离心 30 秒, 倒掉上层培养液, 加入 100 μL 1 × SDS 凝胶上样缓冲液, 混匀, 沸水浴 5 分钟, 13 000 rpm 离心 1 分钟保留上清。各取 20 μL 进行十二烷基磺酸钠—聚丙烯酰胺凝胶电泳。检测最佳诱导时间。

#### 1.5.3 融合蛋白表达形式的检测及纯化

取 1.5 mL 诱导 4 小时的诱导菌液, 高速离心, 弃去上清液收集菌体, 加入 100 μL STE (Tris - Cl, EDTA, NaCl) 溶液洗涤, 高速离心, 弃上清, 以 50 μL STE 重悬菌体, 加溶菌酶溶液至终浓度 2 g/L, 于 4 °C 放置 20 分钟。加入 DNase I 和 MgCl<sub>2</sub> (终浓度分别为 1 × 10<sup>5</sup> U/L 和 8 mmol/L), 室温下放置至溶液变稀, 以 12 000 rpm 离心 10 分钟。采用 12% SDS - PAGE 对目的蛋白的表达形式进行鉴定<sup>[6]</sup>。

## 2 结果与讨论

### 2.1 重组质粒 pET - Lrrc10 的构建

质粒 pMD18 - T - Lrrc10, 经限制性内切酶 Nco I 和 BamH I 双酶切后, 回收目的基因, 克隆入经同样酶切的 pET30a (+) 载体, 构建重组质粒 pET - Lrrc10, 如图 1 所示。

通过直接酶切含有目的基因片断的质粒获取目的基因, 再进行载体的构建, 避免了因 PCR 扩增带来的基因突变问题。

### 2.2 重组质粒的鉴定

用 PCR 方法(图 2)和酶切方法(图 3)鉴定, 结果构

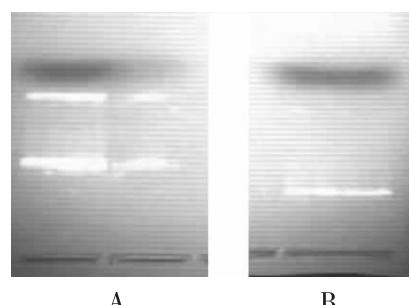


图 1 质粒酶切图  
A 是质粒 pMD18 - T - Lrrc10 酶切的琼脂糖电泳图;  
B 是质粒 pET30a( + )酶切的琼脂糖电泳图。

建的质粒是正确的, 即成功构建了质粒 pET - Lrrc10。



图 2 PCR 鉴定  
M: Maker; 1. 以 pET - Lrrc10 为模板的 PCR 产物; 2. 阴性对照;  
3. 阳性对照, 以 pMD - 18 - T - Lrrc10 为模板的 PCR 产物。

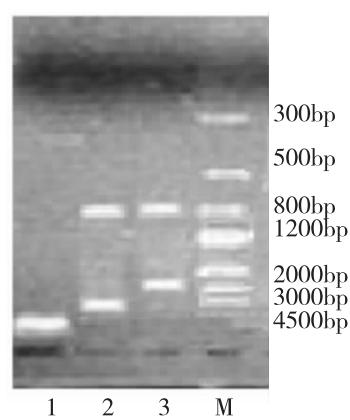


图 3 载体酶切  
1. 未酶切 pET - Lrrc10; 2. 酶切 pET - Lrrc10;  
3. 酶切 pMD - 18 - T - Lrrc10; M: Maker;

### 2.3 Lrrc10 蛋白表达检测及纯化

将转化 pET - Lrrc10 和 pET30a (+) 的 BL21 (DE3) 菌于 37 °C 摆床通气过夜培养, 次日按 1:50 接种, 摆床 2 小时, 加入 IPTG 诱导表达, 如图 4 所示。

由图 4 可以看出, 转化 pET - Lrrc10 的 BL21 (DE3) 菌, 与转化 pET30a (+) 的 BL21 (DE3) 菌对照, 在 31KD 条带处有明显的诱导条带, 与预期的大小一致。且诱导

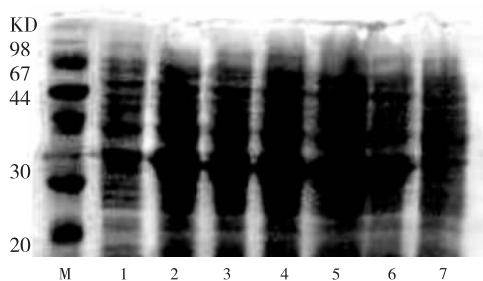


图 4 pET-Lrrc10/BL21(DE3) 经 IPTG 诱导表达的 SDS-PAGE 分析

M: Marker; 1. pET-Lrrc10/BL21(DE3) 未诱导; 2~6. pET-Lrrc10/BL21(DE3) 分别诱导 2、3、4、5、6 小时; 7. 诱导的 pET-30a(+)。

表达 4 小时时蛋白表达量最好。

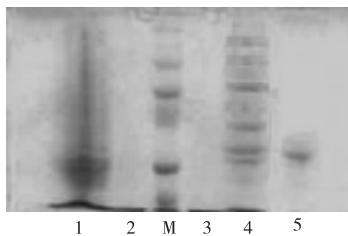


图 5 Lrrc10 纯化后的 SDS-PAGE 电泳

1. 裂解沉淀; 2. 裂解上清; 3. M: Marker; 由上而下分子量分别是: 98kDa, 64kDa, 44kDa, 30kDa, 20kDa; 4. 洗涤上清; 5. 纯化之后的 Lrrc10 蛋白。

由图 5 中的裂解上清和裂解沉淀可分析出, 该蛋白主要以不可溶的形式表达, 在大肠杆菌 BL21(DE3) 中形成包涵体。

### 3 结束语

成功构建了融合表达载体并命名为 pET-Lrrc10。

转入 *E. coli* strain BL21(DE3) 进行目的蛋白的表达, 获得与预期分子量大小相一致的融合表达蛋白 Lrrc10; Lrrc10 蛋白以包涵体形式存在于宿主菌中, 且 IPTG 诱导 4 小时时, 目的蛋白表达量最大。

### 参 考 文 献:

- [1] Ilona S, Skerjanc, Helen Petropoulos, Alan G. Ridgeway. Myocyte Enhancer Factor 2C and Nkx2-5 Up-regulate Each Other's Expression and Initiate Cardiomyogenesis in P19 Cells[J]. J Biol Chem, 1998, 27(3):34904-34910.
- [2] Komuro I, Izumo S. Csx: a murine homeobox-containing gene specifically expressed in the developing heart[J]. Sci, 1993, 90:8145-8149.
- [3] Grepin C, Robitaille L, Antakly T, et al. Inhibition of transcription factor GATA-4 expression blocks in vitro cardiac muscle differentiation. Mol[J]. Cell. Biol, 1995(15): 4095-4102.
- [4] 陈祥贵, 李勇, 赵如冰, 等. 心脏特异新基因 Lrrc10 的分子克隆与特性分析[J]. 生物化学与生物物理进展, 2003(30):617-622.
- [5] 黄培堂. 分子克隆试验指南[M]. 北京: 科学出版社, 2001.
- [6] 江虹, 阎小君, 苏成之, 等. 幽门螺杆菌 vacA 基因毒性相关片段原核表达载体的构建和表达[J]. 细胞与分子免疫学杂志, 2001(17):237-240.

## Construction of Lrrc10 Protein Expression Vector

LI Xiao-xia<sup>1,2</sup>, CHEN Xiang-gui<sup>1</sup>

(1. School of Biotechnology Engineering, Xihua University, Chengdu 610039, China;

2. School of Biotechnology Engineering, Sichuan University of Science & Engineering, Zigong 643000, China)

**Abstract:** To construct pET-Lrrc10 and Express protein of Lrrc10, pMD18-T-Lrrc10 was digested by BamH I and Neo I to get Lrrc10, which was ligated with pET-30a(+) digested by BamH I and Nco I. Then the recombinant was transformed into *E. coli* strain DH5 $\alpha$ . Positive strains were identified by PCR to extract recombinants which were transformed into *E. coli* strain BL21(DE3) to induce Lrrc10 protein with IPTG at 37°C. The results show that the recombinant plasmid was constructed successfully and was named as pET-Lrrc10. After induced by IPTG, the *E. coli* strain BL21(DE3) transformed by pET-Lrrc10 expressed recombinant protein which was consistent with expected molecular weight. Lrrc10 recombinant protein existed as inclusion body and reached its expression peak after induced by IPTG for four hours.

**Key words:** Lrrc10; recombinant plasmid; gene expression; protein expression