

pBM30 Toposmart 克隆试剂盒

(pBM30 Toposmart Cloning Kit)



产品信息:

组分	CL110-01	CL110-02
	(20次)	(20次×3)
pBM30 Vector (20ng/µl)	20μl	20μl×3
10×Toposmart	20μ1	20μl×3
Control Insert EGFP	5µl	5µl
T7Primer(使用前加入54µl ddH2O)	0.1OD	0.1OD×3
T7t Primer(使用前加入54μl ddH ₂ O)	0.1OD	0.1OD×3

保存条件: -20℃保存一年

产品介绍:

利用痘苗病毒的拓扑异构酶I(Topoisomerase I)的切割再连接的特点将PCR产物定向克隆到线性化的pBM30原核表达载体中。适用于克隆由Pfu、KOD、Xerox、Phusion和Q5等高保真DNA聚合酶扩增的平末端PCR产物。引物T7和T7t可用于菌落PCR和测序鉴定。

产品特点:

- ① 连接反应仅需 5 分钟
- ② 只适合平末端PCR产物的快速、高效、定向克隆。
- ③ 载体采用了新的制备工艺,零背景,无需蓝白斑筛选。
- ④ 具有T7 启动子,类似于 pET30 载体,具备原核表达所需的所有调控元件。适用于外源基因在大肠杆菌中的高水平表达。
- ⑤ 带 His.tag 和 S.tag 两种纯化标签。
- 6 具有凝血酶和肠激酶两种蛋白酶酶切识别序列。
- の 载体具有卡那霉素抗性。

注意事项:

- ① 引物要求: PCR 引物 5'端不能进行磷酸化修饰,普通商业化引物即可。上游引物的 5'端添加 CACC 四个碱基。如果表达蛋白需 C 端带 6His 标签,下游引物则需要去掉基因本身的终止密码子(3个碱基)。目的蛋白的翻译终止由 6His 标签的终止密码子TGA 来实现。
- ② DNA 聚合酶: 选用 Pfu、sPfu、Phusion、Q5、KOD 和 Xerox 等高保真 DNA 聚合酶用于 PCR 扩增。
- ③ 连接时间: 5-15 分钟, 一般为 15 分钟。



- ④ 连接温度:室温 (22℃-30℃),可使用PCR 仪控温。最佳反应温度为 25℃。若片段有高 GC 等复杂结构,可在 37℃反应。
- ⑤ 产物要求: 为保证 PCR 产物完整,建议 72℃后延伸 5-10 分钟。连接前使用琼脂糖凝胶电泳检测 PCR 产物的质量和纯度,如 PCR 产物为非单一性条带,目的片段一定要切胶回收。如PCR 产物为单一条带,无引物二聚体,可取 1-3μl 的 PCR 产物直接连接。但若扩增模板为质粒 DNA,应注意质粒的抗性。由于 pBM30 载体为卡那抗性,以氨苄抗性的模板质粒扩增的 PCR 产物直接连接后的产物可涂布在卡那抗性的LB 平板上。以卡那抗性的模板质粒扩增的 PCR 产物应切胶回收后再连接。
- ⑥ 片段用量: 胶回收的 DNA 片段一般使用量为 50-100ng。对照片段为 5°端带 CACC 四个碱基的全长 EGFP 基因的平末端产物,表达产物大小为 32.6kD。
- ⑦ 往 T7 和 T7t 引物干粉管加 100μl 灭菌水即为 5μM 浓度的引物。

操作步骤:

1.连接反应

按下表,在一个 0.2ml PCR 管中依次加入

成分	体积
DNA 片段	0.5-8µl
pBM30 Vector	1µl
10×Toposmart	1µl
补水至总体积	10μl

加完试剂后,轻轻混匀低速离心,使溶<mark>液集中</mark>在管底。PCR 仪控温 25°C反应 15 分钟,反应结束后,将离心管置于冰上,等待细菌转化。如暂时不转化,可冻存于-20°C。

2. 转化

- (1) 取 5µl 连接产物到 100µl 刚刚融化的感受态细胞中,轻轻混匀,冰浴 20-30 分钟。
- (2) 42℃水浴中热击 30 秒钟。
- ③ 立刻置于冰水浴中 2 分钟。
- ④ 加入 900μl 无菌的不含抗生素的 SOC 或 LB, 37℃, 200rpm 振荡培养 60 分钟。
- (5) 4000rpm 离心 1 分钟, 去掉部分上清, 保留 100μl 用移液器轻吹**菌体, 充分悬浮** 菌液,取全部菌液涂布,然后 37℃培养过夜(12-16 小时)。

3.阳性克隆鉴定:

(1) 菌落PCR方法鉴定阳性克隆

A.用10μl吸头挑选克隆至预先加有10μl无菌水或LB培养基的PCR管中,吹打混合 B.在25μl PCR反应体系中加入2μl细菌悬液为模板、T7和T7t各1μl,PCR方法鉴定阳 性克隆。

C.PCR扩增条件: 94℃预变性5分钟(裂解细胞,失活核酸酶),94℃变性10秒钟,55℃退火10秒钟(注:使用基因特异性引物做PCR鉴定时,退火温度则需按其最适温度进行调整),72℃延伸(根据片段的大小决定延伸时间,通常每1-2分/lkb),30-35个循环,72℃后延伸5分钟。1%琼脂糖凝胶电泳分析扩增结果,有强烈的明显



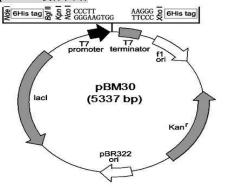
条带的克隆为重组体,与插入片段大小相近(由于扩增引物在克隆位置的两侧,所以PCR扩增出的DNA的长度比插入片段大349bp)可视为阳性克隆。菌落PCR方法鉴定重组体时一定要设立一个不加菌液的阴性对照。

(2) 限制性酶切分析阳性克隆

pBM30为低拷贝质粒。挑取单菌落接种于8mL含卡那的LB培养液中,过夜培养,小量制备质粒,参考pBM30图谱,选择合适的限制性内切酶(NdeI, Bgl II, Kpn I, NcoI, Xho I),酶切后电泳鉴定重组质粒。

(3) 测序:用T7和T7t对质粒进行测序分析。

pBM30 载体图谱



pBM30 sequence landmarks
T7 Promoter:138-154
His tag sequence:229-246; 397-414
S tag sequence:280-324
Cloning site: 375
T7 terminator:482-528
f1 origin:564-953
Kan coding sequence:1046-1861(C)
pBR322 origin: 2571
lacl coding sequence:4001-5083(C)
(C):complementary sequence

T7 promoter primer
T7 promoter

GCCGGTGATGCCGGCCACGATGCGTCCGGCGTAGAGGATCGAGCTCGATCCCGCGAAATTAATACGACTCACTATAGGGGAATTGTG

Dal II Kon I

His tag

Nde I

Nco I cloning site Xho I

Xha T

LysAlaMetValValSerProPheThr: 112 LysGlyAspThrLeuGluHisHisHisHisHisHisHis Enterokinase T7 terminator

AAAGGAAGCTGAGTTGGCTGCTGCCACCGCTGAGCAATAACTAGCATAACCCCTTGGGGCCTCTAAACGGGTCTTGAGGGGTTTTTTGCTGA
T7 terminator primer

常见问题分析

lac operator

重组子克隆菌少,或阳性率低:

- (1) 感受态效率低,使用转化效率>5×10⁷cfu/μg 的感受态细<mark>胞。</mark>
- (2) 连接反应不需在低温下(如放碎冰上)操作,应该在室温下操作。
- (3) PCR 片段加入量太多或太少,按照推荐量加入。
- (4) PCR 回收产物纯度低,重新扩增或重新纯化 PCR 产物。
- (5) PCR 回收产物质量低,切胶时在紫外下照射时间长,需重新制备。



- (6) PCR 扩增结束后,应该再延伸 5-10 分钟,确保片段延伸完全。
- (7) 转化后没有复苏培养,可以加入SOC或LB,培养 60分钟。
- (8) 克隆基因可能对宿主菌有毒性,比如某些编码膜<mark>蛋白和DNA</mark>结合蛋白的基因, 某些启动子和调节序列基因,或含有倒置或串联重<mark>复序列的基</mark>因,选用室温过夜 培养平板。

载体序列

(注: 部分序列, 若看全部序列请到博迈德官网查阅, 网址: www.biomed168.com)

>pBM30(5337bp)

CCCGAAGTGGCGAGCCCGATCTTCCCCATCGGTGATGTCGGCGATATAGGCGCCAGCAACCGCACC GAAATTAA<u>TACGACTCACTATAGGG</u>GAATTGTGAGCGGATAACAATTCCC<mark>CTCTAGAAATA</mark>ATTTTG TTTAACTTTAAGAAGGAGATATACATATGCACCATCATCATCATCATCTTCTGGTCTGGTGCCACGC GGTTCTGGTATGAAAGAAACCGCTGCTGCTAAATTCGAACGCCAGCACATGGACAGCCCAGATCT GGGTACCGACGACGACAAGGCCATGGTTGTGTCGCCCTTCACC\$\$\$AAGGGCGACACCCTCG AGCACCACCACCACCACTGAGATCCGGCTGCTAACAAAGCCCGAAAGGA<mark>AGCTGAGTTGGC</mark> $\mathsf{TGCTGCC}\underline{\mathsf{ACCGCTGAGCAATAACTAGC}}\mathsf{ATAACCCCTTGGGGCCTCTAAACGGGTC}\underline{\mathsf{TTGAGGGGTTT}}$ TTTGCTGAAAGGAGGAACTATATCCGGATTGGCGAATGGGACGCCCCTGTAGCGGCGCATTAAGCG TTCGCTTTCTTCCCTTCTTCTCGCCACGTTCGCCGGCTTTCCCCGTCAAGCTCTAAATCGGGGGGCTCCCTTTAGGGTTCCGATTTAGTGCTTTACGGCACCTCGACCCCAAAAAACTTGATTAGGGTG<mark>ATG</mark> GTTCACGTAGTGGGCCATCGCTAGATGGAACAACACTCAACCCTATCTCGGTCTATTCTTTTGATTT ATAAGGGATTTTGCCGATTTCGGCCTATTGGTTAAAAAATGAGCTGATTTAACAAAAATTTAACGCCG AATTTTAACAAATATTAACGTTTACAATTTCAGGTGGCACTTTTCGGGGAAATGTGCGCGGAACC ATCGAGCATCAAATGAAACTGCAATTTATTCATATCAGGATTATCAATACCATATTTTTGAAAAAGCC GTTTCTGTAATGAAGGAGAAAACTCACCGAGGCAGTTCCATAGGATGGCAAGATCCTGGTATCGGT $\tt CTGCGATTCCGACTCGTCCAACATCAATACAACCTATTAATTTCCCCTCGTCAAAAATAAGGTTATC$ AAGTGAGAAATCACCATGAGTGACGACTGAATCCGGTGAGAATGGCAAAAGTTTATGCATTTCTTTCCAGACTTGTTCAACAGGCCAGCCATTACGCTCGTCATCAAAATCACTCGCATCAACCAAACCGTT ATTCATTCGTGATTGCGCCTGAGCGAGACGAAATACGCGATCGCTGTTAAAAGGACAATTACAAAC AGGAATCGAATGCAACCGGCGCAGGAACACTGCCAGCGCATCAACAATATTTTCACCTGA<mark>ATCAG</mark> GATATTCTTCTAATACCTGGAATGCTGTTTTCCCGGGGATCGCAGTGGTGAGTAACCATGCATCATC AGGAGTACGGATAAAATGCTTGATGGTCGGAAGAGGCATAAATTCCGTCAGCCAGTTT<mark>AGTCTGAC</mark> CATCTCATCTGTAACATCATTGGCAACGCTACCTTTGCCATGTTTCAGAAACAACTCTGGCGCATCG GGCTTCCCATACAATCGATAGATTGTCGCACCTGATTGCCCGACATTATCGCGAGCCCATTTATACCC ATATAAATCAGCATCCATGTTGGAATTTAATCGCGGCCTAGAGCAAGACGTTTCCCGTTGAATATGG CTCATAACACCCCTTGTATTACTGTTTATGTAAGCAGACAGTTTTATTGTTCATGACCAAAATCCCTT AACGTGAGTTTTCGTTCCACTGAGCGTCAGACCCCGTAGAAAAGATCAAAGGATCTTCTTGAGATC CTTTTTTCTGCGCGTAATCTGCTGCTTGCAAACAAAAAAACCACCGCTACCAGCGGTGGTTTGTT TGCCGGATCAAGAGCTACCAACTCTTTTTCCGAAGGTAACTGGCTTCAGCAG<mark>AGCGCAGATAC</mark>CA AATACTGTCCTTCTAGTGTAGCCGTAGTTAGGCCACCACTTCAAGAACTCTGTAGCACCGCCTACAT ACCTCGCTCTGCTAATCCTGTTACCAGTGGCTGCTGCCAGTGGCGATAAGTCGTGTCTTACCGGGTT GGACTCAAGACGATAGTTACCGGATAAGGCGCAGCGGTCGGGCTGAACG<mark>GGGGGTTCGTG</mark>CACAC AGCCCAGCTTGGAGCGAACGACCTACACCGAACTGAGATACCTACAGCGTGAGCTATGAGAAAGC GCCACGCTTCCCGAAGGGAGAAAGGCGGACAGGTATCCGGTAAGCGG<mark>CAGGGTCGGAACAGGAG</mark> AGCGCACGAGGGAGCTTCCAGGGGGAAACGCCTGGTATCTTTATAGTCCTGTCGGGTTTCGCCACC AACGCGGCCTTTTTACGGTTCCTGGCCTTTTGCTGGCCTTTTGCTCACATGTTCTTTCCTGCGTTATC CCCTGATTCTGTGGATAAC

BM190328