

pBM16A Toposmart克隆试剂盒





产品信息:

组成	CL071-01	CL071-02
	(20次)	(20次x3)
pBM16AVector (20ng/µl)	20μl	20μl×3
10×Toposmart	20μl	20μl×3
Control Insert LacZα	5µl	5µl
M13F Primer (使用前加入60µl ddH2O)	0.1OD	0.1OD×3
M13R Primer(使用前加入60μl ddH2O)	0.1OD	0.1OD×3

保存条件: -20℃保存,有效期一年。

产品介绍:

pBM16AToposmart克隆试剂盒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片段克隆到载体中。不仅适用于克隆由Pfu、sPfu、KOD、Xerox、Phusion和Q5等高保真DNA聚合酶扩增的平末端PCR产物,也可克隆由Taq、Taq plus、Tth和klenTaq等DNA聚合酶扩增的带A尾的PCR产物。试剂盒中的pBM16A载体为线性化的质粒。可以用引物M13F和M13R进行菌落PCR鉴定阳性克降。

产品特点:

- (1) 连接反应仅需 5 分钟。
- (2) 适用于平末端 PCR 产物和带 A 尾的 PCR 产物。
- (3) 载体采用了新的制备工艺,零背景,无需蓝白斑筛选。
- (4) 克隆位点两旁都有 SmaI 和 EcoR V 酶切位点, 适合单酶切鉴定。
- (5) 载体具有氨苄青霉素抗性。

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
pBM16A Vector	1μl
10×Toposmart	1µl
补水至总体积	10µl

加完试剂后,轻轻混<mark>匀低速离心,使溶液集中</mark> 在管底。

注意: 此步骤不需要在低温条件下(冰水浴)上操作。



2.反应温度及片段要求

室温下(20-30℃)放置 5-15 分钟,(推荐使用 PCR 仪控制温度。可以设置 25℃ 反应 5-15 分钟。如果 PCR 产物电泳检测仅有很锐利明亮的条带,无引物二聚体和非特异性条带存在,可直接取 1-3μl PCR 产物原液进行克隆。)然后将离心管放置在冰上。如当天不进行转化实验。请将连接产物置于-20℃保存。

注意: DNA 片段的用量见下表

片段大小(bp)	最佳用量 (ng)	
100-1000	20-50	
1000-2000	50-100	
2000-5000	100-200	

3.阳性对照反应

取 1μl 试剂盒提供的 1kb 长度的对照 Control Insert LacZα片段进行克隆,转化具有α互补功能的大肠杆菌感受态细胞(如 DH5α、TOP10、Mach1-T1等)。菌液涂布在含有 IPTG 和 X-gal 的 LB 氨苄平板上,次日蓝色菌落为阳性克隆,说明有片段插入,白色菌落为空载体。

4.转化

- (1) 取 5山 连接产物到 100山 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。

注: 小于 2kb 片段可以不复苏,直接涂平板。

(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)。

5.阳性重组子的鉴定

菌落 PCR

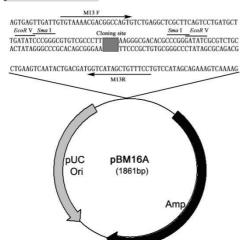
- (1) 菌落 PCR 方法鉴定阳性克隆
- A.用10μl吸头挑选克隆至预先加有10μl无菌水或LB培养基的PCR管中,吹打混合
- B.25μl PCR反应体系: 取2μl细菌悬液为模板、加入5μM浓度的M13F/M13R各1μl进行PCR扩增。
- C.PCR扩增条件: 94℃预变性5分钟(裂解细胞,失活核酸酶),94℃变性10秒钟,55℃退火10秒钟,72℃延伸(根据片段的大小决定延伸时间,通常每1min/1kb)



X秒,30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(M13F/M13R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138bp)可视为阳性克隆。菌落PCR方法鉴定重组子时一定要设立一个不加菌液的阴性对照。

(2) 测序: 用M13F、M13R通用引物对阳性质粒进行测序分析。

pBM16A载体图谱



pBM16Asequence landmarks

M13F primer binding site:14-32 M13R primer binding site:139-155 Amplicillin resistance ORF:304-1164 pUC ori:1213-1828

常见问题分析

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 的感受态细胞。
- (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) PC 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,比如某些编码膜蛋白和 DNA 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复序列的基因,选用室温过夜培 养平板。



载体序列

>pBM16A(1861bp)

AGTGAGTTGATTGTGTAAAACGACGGCCAGTGTCTGAGGCTCGCTTCAG<mark>TCCTGATGCTT</mark>GATATCCCGGGCGT GTCGCCCTT\$\$\$AAGGGCCGACACGCCCGGGATATCGCGTCTGCCTGAAGTCAATACTGACGATGGTCATAGCTG TTTCCTGTCCATAGCAGAAAGTCAAAAGCCTCCGACCGGAGGCTTTTGACTTGATCGGCACGTAAGAGGTTCCA ACTTTCACCATAATGAAATAAGATCACTACCGGGCGTATTTTTTTGAGTTATCG<mark>AGATTTTCAGG</mark>AGCTAAGGAA GCTAAAATGAGTATTCAACATTTCCGTGTCGCACTTATTCCGTTTTTTGCGGCCA<mark>TTTTTGCCTTCCTG</mark>TTTTTGC TCACCCAGAAACGCTGGTGAAAGTAAAAGATGCTGAAGATCAGTTGGGTGCACGAG<mark>TGGGTTACATCG</mark>AACTGG ATCTCAACAGCGGTAAGATCCTTGAGAGTTTTCGCCCCGAAGAACGTTTTCCAATGAT<mark>GAGCACTTTTAAAGTT</mark> GAATGACTTGGTTGAGTACTCACCAGTCACAGAAAAGCATCTTACGGATGGCATGACAGTAAG<mark>AGAATTATGCA</mark> ACCGCTTTTTTGCACAACATGGGGGATCATGTAACTCGCCTTGATCGTTGGGAACCGGAGCTGAATGA<mark>AGCCAT</mark> ACCAAACGACGAGGCTGACACCACGATGCCTGTAGCAATGGCAACAACGTTGCGCAAACTATTAACTGGCG<mark>AAC</mark> AGCACTGGGGCCAGATGGTAAGCCCTCCCGTATCGTAGTTATCTACACGACGGGGAGTCAGGCAACTATGGATG AACGAAATAGACAGATCGCTGAGATAGGTGCCTCACTGATTAAGCATTGGTAATGAGGGCCCAAATGTAA<mark>TCAC</mark> CTGGCTCACCTTCGGGTGGGCCTTTCTGCGTTGCTGGCGTTTTTCCATAGGCTCCGCCCCCCTGACGAGCATCA CAAAAATCGATGCTCAAGTCAGAGGTGGCGAAACCCGACAGGACTATAAAGATACCAGGCGTTTCCCCCTGGAA GCTCCCTCGTGCGCTCTCCTGTTCCGACCCTGCCGCTTACCGGATACCTGTCCGCCTTTCTCCCTTCGGGAAGC GTGGCGCTTTCTCATAGCTCACGCTGTAGGTATCTCAGTTCGGTGTAGGTCGTTCGCTCCAAGCTGGGCTGTGT GCACGAACCCCCGTTCAGCCCGACCGCTGCGCCTTATCCGGTAACTATCGTCTTGAG<mark>TCCAACCCGGTA</mark>AGAC ACGACTTATCGCCACTGGCAGCAGCACTGGTAACAGGATTAGCAGAGCGAGGTATGTAGGCGGTGCTACAGAG TTCTTGAAGTGGTCGCCTAACTACGGCTACACTAGAAGAACAGTATTTGGTATCTGCGCTCTGCTGAAGCCAGT CAAGCAGCAGATTACGCGCAGAAAAAAGGATCTCAAGAAGATCCTTTGATTTTCTACCGAAGAAAGGCCCACC CGTGAAGGTGAGCC

BM190328