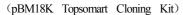


pBM18K Toposmart克隆试剂盒





产品信息:

组分	CL074-01	CL074-02
	(20次)	(20次x3)
pBM18K Vector (20ng/µl)	20μ1	20μl×3
10×Toposmart	20μ1	20μl×3
Control Insert LacZα	5µl	5μ1
M13F(-47)Primer(使用前加入45μl ddH2O)	0.1OD	0.1OD×3
M13R(-48)Primer(使用前加入45µl ddH2O)	0.1OD	0.1OD×3

产品介绍:

pBM18K Toposmart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。阳性克隆可用M13F(-47)和M13R(-48) 引物进行菌落PCR鉴定。载体不含LacZ基因,不能进行蓝白斑筛选。

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 EcoRV 酶切位点,适合单酶切鉴定。
- (5) 载体的多克隆位点两侧具有 SP6 和 T7 RNA 聚合酶启动子序列,可用于体外 RNA 转录。
- (6) 载体具有卡那霉素抗性。

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	0.5-8μ1	
pBM18K Vector	1µl	
10×Toposmart	1µl	
补水至总体积	10ul	

加完试剂后, 轻轻混匀低速 离心, 使溶液集中在管底。

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°C)放置 5-15 分钟,(推荐使用 PCR 仪控制温度。可以设置 25°C 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 1-3ul 的 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 卡那平板上,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 50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。
- (3) 立刻置于冰水浴中 2 分钟。
- (4) 加入 900 ul 无菌的不含抗生素的 SOC 或 LB, 37℃, 200 rpm 振荡培养 60 分钟。
- (5) 4000rpm 离心 1 分钟,去掉部分上清,保留 100ul 用移液器轻吹菌体,充分悬浮 菌液,取全部菌液涂布在卡那霉素抗性的平板上,然后37℃培养过夜(12-16小时)。

5.阳性重组子的鉴定

菌落 PCR

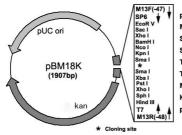
- (1) 菌落 PCR 方法鉴定阳性克隆
- A.用10山吸头挑选克隆至预先加有10山无菌水或LB培养基的PCR管中,吹打混合。
- B.25μl PCR反应体系: 取2μl细菌悬液为模板、加入5μM浓度的M13F(-47)/M13R(-48) 各1山进行PCR扩增。
- C.PCR扩增条件: 94℃预变性5分钟(裂解细胞,失活核酸酶),94℃变性10秒钟, 55℃退火10秒钟,72℃延伸(根据片段的大小决定延伸时间,通常每1min/1kb)X 秒,30个循环,72℃后延伸5分钟。1%琼脂糖凝胶电泳分析扩增结果,有强烈的



明显条带的克隆为重组体,与插入片段大小相近(由于M13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229bp)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(-47)和M13R(-48)通用引物对阳性质粒进行测序分析。

pBM18K载体图谱



pBM18K sequence landmarks
M13F(-47) primer binding site:39-62
SP6 RNA polymerase promoter:94-112
SP6 RNA polymerase transcription initiation site:110
T7 RNA polymerase promoter:205-224
T7 RNA polymerase transcription initiation site:208
M13R(-48) primer binding site:246-267
Kanamycin resistance ORF:416-1231
pUC ori:1288-1892

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 $>5 \times 10^7$ cfu/ μ g 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) 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

>pBM18K (1907bp)

AAAGGCCCACCCGTGAAGGTGAGCCAGTGAGTTGATTGCGCCAGGGTTTTCCCAGTCACGACGTTGTAAAACGA CGGCCAGCCAATTGAAGCTATTTAGGTGACACTATAGATATCGAGCTCG<mark>AGGATCCATG</mark>GTACCCGGGCGTGTC GCCCTT\$\$\$AAGGGCGACACGCCCGGGTCTAGACTGCAGCTCGAGGCATGCAAGCTTTGCCCTATAGTGAGTCG TATTACAATTCCATCCATAGCTGTTTTCCTGTGGAAATTGTTATCCGCGTCCATAGCAGAAAGTCAAAAGCCTC CGACCGGAGGCTTTTGACTTGATCGGCACGTAAGAGGTTCCAACTTTCACCATAATGAAATAAGATCACTACCG GGCGTATTTTTTGAGTTATCGAGATTTTCAGGAGCTAAGGAAGCTAAAATGAGCCATATTCAACGGGAAACGTC TTGCTCGAGGCCGCGATTAAATTCCAACATGGATGCTGATTTATATGGGTATAAATGGGCTCGCGATAATGTCG GGCAATCAGGTGCGACAATCTATCGATTGTATGGGAAGCCCGATGCGCCAGAGTTGTT<mark>TCTGAAACATGGCAAA</mark> GGTAGCGTTGCCAATGATGTTACAGATGAGATGGTCAGGCTAAACTGGCTGACGGAATTTA<mark>TGCCTCTTCCGAC</mark> CATCAAGCATTTTATCCGTACTCCTGATGATGCATGGTTACTCACCACTGCGATCCCAGGGAAAACAGCATTCC AGGTATTAGAAGAATATCCTGATTCAGGTGAAAATATTGTTGATGCGCTGGCAGTGTTCCTGCGC<mark>CGGTTGCAT</mark> TCGATTCCTGTTTGTAATTGTCCTTTTAACGGCGATCGCGTATTTCGTCTCGCTCAGGCGCAATCACGAATGAA TGCATAAGCTCTTGCCATTCTCACCGGATTCAGTCGTCACTCATGGTGATTTCTCACTTGATAACCTTATTTTT GACGAGGGGAAATTAATAGGTTGTATTGATGTTGGACGAGTCGGAATCGCAGACCGATACCAGGATCTTGCCAT ${\tt CCTATGGAACTGCCTCGGTGAGTTTTCTCCTTCATTACAGAAACGGCTTTTTCAAAAATATGGTATTGATAATC}$ CTGATATGAATAAATTGCAGTTTCACTTGATGCTCGATGAGTTTTTCTAATGAGGGCCCAAATGTAATCACCTG GCTCACCTTCGGGTGGGCCTTTCTGCGTTGCTGGCGTTTTTCCATAGGCTCCGCCCCCTGACGAGCATCACAA AAATCGATGCTCAAGTCAGAGGTGGCGAAACCCGACAGGACTATAAAGATACCAGGCGTTTCCCCC<mark>TTGGAAGCT</mark> GCGCTTTCTCATAGCTCACGCTGTAGGTATCTCAGTTCGGTGTAGGTCGTTCGCTCCAAGCTGGGCTGTGTGCA CGAACCCCCGTTCAGCCCGACCGCTGCGCCTTATCCGGTAACTATCGTCTTGAGTCCAACCCGGTAAGACACG ACTTATCGCCACTGGCAGCAGCACTGGTAACAGGATTAGCAGAGCGAGGTATGTAG<mark>GCGGTGCTACAG</mark>AGTTC TTGAAGTGGTGGCCTAACTACGGCTACACTAGAAGAACAGTATTTGGTATCTGCG<mark>CTCTGCTGAAG</mark>CCAGTTAC GCAGCAGATTACGCGCAGAAAAAAAGGATCTCAAGAAGATCCTTTGATTTTCTACCGAAG

BM190328