

# pBM40 Toposmart 克隆试剂盒

(pBM40 Toposmart Cloning Kit)



## 产品信息:

	CL111-01 (20	CL111-02
	次)	(20次×3)
pBM40 Vector (20ng/μl)	20µl	20μl×3
10×Toposmart	20μ1	20μl×3
Control Insert EGFP	5μΙ	5µl
CMVforward Primer(使用前加入50µl ddH2O)	0.1OD	0.1OD×3
SV40PolyArev Primer(使用前加入50µl ddH2O)	0.1OD	0.1OD×3

**保存条件:** -20℃保存

#### 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pBM40哺乳动物表达载体中。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。引物CMVforward和SV40PolyArev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 CMV 启动子,适用于外源基因在哺乳动物细胞中的表达,带新霉素抗性基因,便于稳转细胞株的筛选。C 端带 FLAG 标签序列便于表达的目的蛋白质的检测。
- (5) 相对于 pcDNA3.1 等其它哺乳动物表达载体, pBM40 载体具有更小的质粒骨架, 转染效率高。
- (6) 载体具有卡那霉素和新霉素抗性。

# 注意事项:

- (1) 引物要求: PCR 引物 5'端不能进行磷酸修饰,普通商业化引物即可。上游引物的 5'端添加 CACC 四个碱基(CACC 为真核表达所必需的 Kozak 序列)。如果目的蛋白需要在 C 端带 FLAG 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 FLAG 标签的终止密码子 TAA(位于 Xho I 酶切位点前)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, 通常用 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℃。若片段存在高 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 pBM40 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 26.9kD。
- (7) 分别往 CMVPforward 引物干粉管和 SV40PolyArev 引物干粉管加入 100μl 和 108μl 灭菌水就可以得到 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
pBM40 Vector	1μl
10×Toposmart	1μl
补水至总体积	10μ1

加完试剂后,轻轻混匀低速离心,使<mark>溶液集中在管</mark>底。PCR 仪控温 25℃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℃。

## 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<mark>钟。</mark>
- (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<mark>分悬浮</mark>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.在25μ1 PCR反应体系中加入2μ1细菌悬液为模板、5μM浓度的CMVPfor和SV40PolyArev各1μl, PCR方法鉴定阳性克隆。
  - C.PCR扩增条件: 95℃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/1kb),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325bp)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。

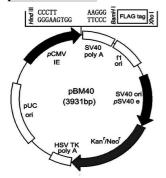


(2) 限制性酶切分析阳性克降

挑取单菌落接种于3-5mL含卡那的LB培养液中,<mark>过夜培养,小量制备质粒,参考</mark>pBM40图谱,选择合适的限制性内切酶(*Hind* III,*BamH*I,*Xho* I),酶切后电泳鉴定重组质粒。

(3) 测序:用CMVPfor和SV40PolyArev对质粒进行测序分析。

# pBM40 载体图谱



pBM40 sequence landmarks
CMV immediate early promoter:1-589
CMV promoter forward primer binding site:519 -539
Cloning site:625
FLAG coding sequence:644-667
SV40 early mRNA polyadenylation signal:818-868
SV40 PolyA reverse primer binding site:824-843
f1 single-strand DNA origin:915-1202
Bacterial promoter for expression of Kanamycin:1264-1392
SV40 origin of replication:1643-1778
SV40 early promoter:1476-1744
Kanamycin/neomycin resistance gene:1827-2621
HSV TK polyadenylation signal:2857-2875
pUC plasmid replication origin:3206-3849

CMV forward primer binding site

 ${\tt CGTAACAACTCCGCCCCATTGACGCAAATGGGCGGTAGGCGTGTACGGTGGGAGGTCTATATAAGCAGAGCTGGTTTAGTGAACCGTCAGATCGGTAGGGAGGTCTATATAAGCAGAGCTGGTTTAGTGAACCGTCAGATCGGTAGGAGTCTATATAAGCAGAGCTGGTTTAGTGAACCGTCAGATCGGTAGGAGTCTATATAAGCAGAGCTGGTTTAGTGAACCGTCAGATCGGTAGGAGTCTATATAAGCAGAGCTGGTTTAGTGAACCGTCAGATCAGATCGGTAGGAGTCTATATAAGCAGAGCTGGTTTAGTGAACCGTCAGATCA$ 

 $\frac{Hind \ III}{CCGCTAGCGCTACCGGAAGCTTGTGTCGCCCTTCACC\$\$AGGGCGACACCGGATCCGACTACAAGGATGACGATGACAAGTAACTCGAGA} \frac{Xho \ I}{CCGCTAGCGCTACCGGATGGCCTTCGAACACGCAGGATGACGAGTAACTCGAGA}$ 

GATCCTCATAATCAGCCATACCACATTTGTAGAGGTTTTACTTGCTTTAAAAAAACCTCCCACACCTCCCCTGAACCTGAAACATAAAATGA

ATGCAATTGTTGTTAACTTGTTTATTGCAGCTTATAATGGTTACAAATAAAGCAATAGCAATAGCAATCACAAATTTCACAAATAAAGCA

SV40 PolyA reverse primer binding site

# 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/ug 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

>pBM40 (3931bp)



GACCTTATGGGACTTTCCTACTTGGCAGTACATCTACGTATTAGTCATCGCTATTACCATGGTGATGCGGTTTTGG CAGTACATCAATGGGCGTGGATAGCGGTTTGACTCACGGGGATTTCCAAGTCTCCACCCCATTGACGTCAATGG GAGTTTGTTTTGGCACCAAAATCAACGGGACTTTCCAAAATGTCGTAA<mark>CAACTCCGCC</mark>CCCATTGACGCAAATGGG CGGTAGGCGTGTACGGTGGGAGGTCTATATAAGCAGAGCTGGTTTAGTGAACCGTCAGATCCGCTAGCGCTACC GGAAGCTTGTGTCGCCCTTCACC\$\$\$AAGGGCGACACCGGATCCGACTACAAGGATGACGATGACAAGTAACTC GAGAGATCCTCATAATCAGCCATACCACATTTGTAGAGGTTTTACTTGCTTTAAAAAAACCTCCCACACCTCCCCCT GAACCTGAAACATAAAATGAATGCAATTGTTGTTGTTAACTTGTTTATTGCAGCTTATAATGGTTACAAATAAAGCAA TAGCATCACAAATTTCACAAATAAAGCATTTTTTTCACTGCATTCTAGTTGTGGTTTGTCCAAACTCATCAATGTATC TTAAGGCGTAAATTGTAAGCGTTAATATTTTGTTAAAATTCGCGTTAAATTTTTGTTAAATCAGCTCATTTTTTAACCA ATAGGCCGAAATCGCCAAAATCCCTTATAAATCAAAAGAATAGACCGAGATAGGGTTGAGTGTTGTTCCAGCTAGA TGGCCCACTACGTGAACCATCACCTAATCAAGTTTTTTTGGGGTCGAGGTGCCGTAAAGCACTAAATCGGAACC CGAAAGGAGCGGCGCTAGGGCGCTGGCAAGTGTAGCGGTCACGCTGCGCGTAACCACCACCACCCCGCCGC CTTAATGCGCCGCTACAGGGCGCGTCAGGTGGCACTTTTCGGGGAAATGTGCGCGGAACCCCTATTTGTTTATT TTTCTAAATACATTCAAATATGTATCCGCTCATGAGACAATAACCCTGATAAATGCTTCAATAATATTGAAAAAGGAA GAGTCCTGAGGCGGAAAGAACCAGCTGTGGAATGTGTGTCAGTTAGGGTGTGGAAAG<mark>TCCCCAGGCTCCCCA</mark> GCAGGCAGAAGTATGCAAAGCATGCATCTCAATTAGTCAGCAACCAGGTGTGGAAAGTCCCCCAGGCTCCCCAG CAGGCAGAAGTATGCAAAGCATGCATCTCAATTAGTCAGCAACCATAGTCCCGCCCCTAACTCCGCCCATCCCG GCCGCCTCGGCCTCTGAGCTATTCCAGAAGTAGTGAGGAGGCTTTTTTTGGAGGCCCTAGGCTTTTGCAAAGATCG ATCAAGAGACAGGATGAGGATCGTTTCGCATGATTGAACAAGATGGATTGCACGCAGGTTCTCCGGCCGCTTGG GTGGAGAGGCTATTCGGCTATGACTGGGCACAACAGACAATCGGCTGCTCTGATGCCGCCGTGTTCCGGCTGT CAGCGCGGCTATCGTGGCTGGCCACGACGGCGTTCCTTGCGCAGCTGTGCTCGACGTTGTCACTGAAGCGG GAAGGGACTGCTATTGGGCGAAGTGCCGGGGCAGGATCTCCTGTCATCTCACCTTGCTCCTGCCGAGAA AGTATCCATCATGGCTGATGCAATGCGGCGGCTGCATACGCTTGATCCGGCTACCTGCCCATTCGACCACCAAG CGAAACATCGCATCGAGCGAGCACGTACTCGGATGGAAGCCGGTCTTGTCGATCAGGATGATCTGGACGAAGA GCATCAGGGGCTCGCCCAGCCGAACTGTTCGCCAGGCTCAAGGCGAGCATGCCCGACGCGAGGATCTCGT CGTGACCCATGGCGATGCCTGCTTGCCGAATATCATGGTGGAAAATGGCCGCTTTTCTGGATTCATCGACTGTG GCCGGCTGGGTGTGGCGGACCGCTATCAGGACATAGCGTTGGCTACCCGTGATATTGCTGAAGAGCTTGGCGG CGAATGGGCTGACCGCTTCCTCGTGCTTTACGGTATCGCCGCTCCCGATTCGCAGCGCATCGCCTTCTATCGCC CGAGATTTCGATTCCACCGCCGCCTTCTATGAAAGGTTGGGCTTCGGAATCGTTTTCCGGGACGCCGGCTGGAT GATCCTCCAGCGCGGGGATCTCATGCTGGAGTTCTTCGCCCACCCTAGGGGGAGGCTAACTGAAACACGGAAG GAGACAATACCGGAAGGAACCCGCGCTATGACGGCAATAAAAAGACAGAATAAAACGCACGGTGTTGGGTCGTT TGTTCATAAACGCGGGGTTCGGTCCCAGGGCTGGCACTCTGTCGATACCCCACCGAGACCCCATTGGGGCCAA TACGCCGCGTTTCTTCCTTTTCCCCACCCCACCCCCAAGTTCGGGTGAAGGCCCAGGGCTCGCAGCCAACG AAAAGGATCTAGGTGAAGATCCTTTTTGATAATCTCATGACCAAAATCCCTTAACGTGAGTTTTCGTTCCACTGAG CGTCAGACCCCGTAGAAAAGATCAAAGGATCTTCTTGAGATCCTTTTTTTCTGCGCG<mark>TAATCTGCTGCTT</mark>GCAAA CAAAAAAACCACCGCTACCAGCGGTGGTTTGTTTGCCGGATCAAGAGCTACCAACTCTTTTTCCGAAGGTAACT GGCTTCAGCAGAGCGCAGATACCAAATACTGTCCTTCTAGTGTAGCCGTAGTTAGGCCACCACCTTCAAGAACTCT GTAGCACCGCCTACATACCTCGCTCTGCTAATCCTGTTACCAGTGGCTGCCAGTGGCGATAAGTCGTGTCTT ACCGGGTTGGACTCAAGACGATAGTTACCGGATAAGGCGCAGCGGTCGGGCTGAACGGGGGGTTCGTGCACA CAGCCCAGCTTGGAGCGAACGACCTACACCGAACTGAGATACCTACAGCGTGAGCTATGAGAAAGCGCCACGC TTCCCGAAGGGAGAAAGGCGGACAGGTATCCGGTAAGCGGCAGGGTCGGAACAGGAGAGCGCACGAGGGAG CTTCCAGGGGGAAACGCCTGGTATCTTTATAGTCCTGTCGGGTTTCGCCACCTCTGACTTG TGATGCTCGTCAGGGGGGGGGGGCCTATGGAAAAACGCCAGCAACGCGGCCTTTTTACGGTTCCTGGCCTTTT GCTGGCCTTTTGCTCACATGTTCTTTCCTGCGTTATCCCCTGATTCTGTGGATAACCGTATTACCGCCATGCAT

BM20220716