



Ultra-Universal One Step Seamless Cloning Mix

目录号: ME-MB0372-20rxns
ME-MB0372-50rxns

保存条件: -20°C

产品内容

Component	ME-MB0372-20rxns	ME-MB0372-50rxns
2×Ultra Cloning MasterMix	100 µL	250 µL
PUC19 Vector, Linearized (20 ng/µL)	10 µL	20 µL
500 bp Control Insert (20 ng/µL)	10 µL	20 µL
ddH ₂ O	1 mL	1 mL

产品说明

Ultra-Universal One Step SeamLess Cloning Mix是基于同源重组原理开发的一款简单、快速、高效的无缝克隆试剂盒，该试剂盒不依赖繁琐的酶切、连接步骤可将DNA定向克隆至任意载体的任意位点，不受酶切位点限制。将载体完全线性化，在插入片段正反向PCR引物的5'端引入15-25bp线性化载体末端同源序列，将两端带有与载体末端一致序列的PCR产物和线性化载体按照一定比例混合，在2×Ultra Cloning MasterMix作用下50℃反应5-30min即可进行转化，完成1-5个片段的定向克隆，阳性率达95%以上。2×Ultra Cloning MasterMix中添加了独特的辅助因子及稳定剂，有效提高重组效率，经过优化的反应Buffer体系，兼容性更强，更好的保证了复杂体系的阳性克隆率。

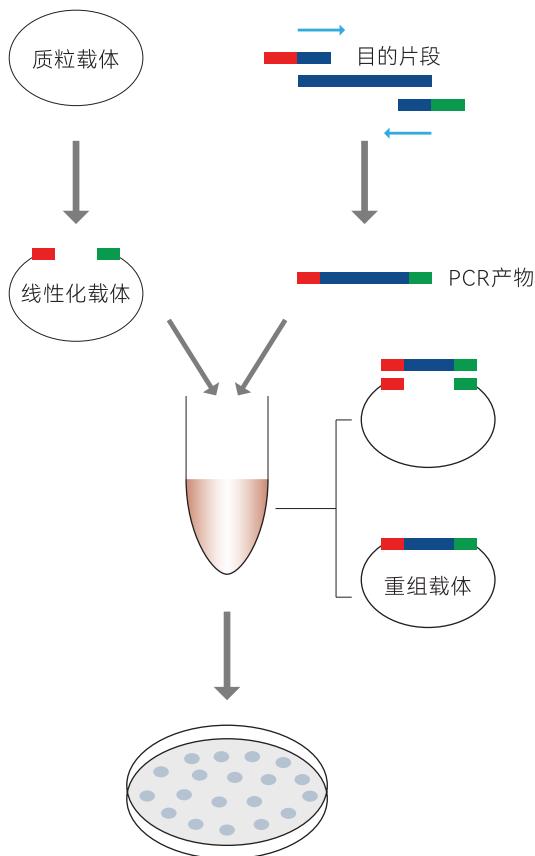


图1 单片段无缝连接原理示意图

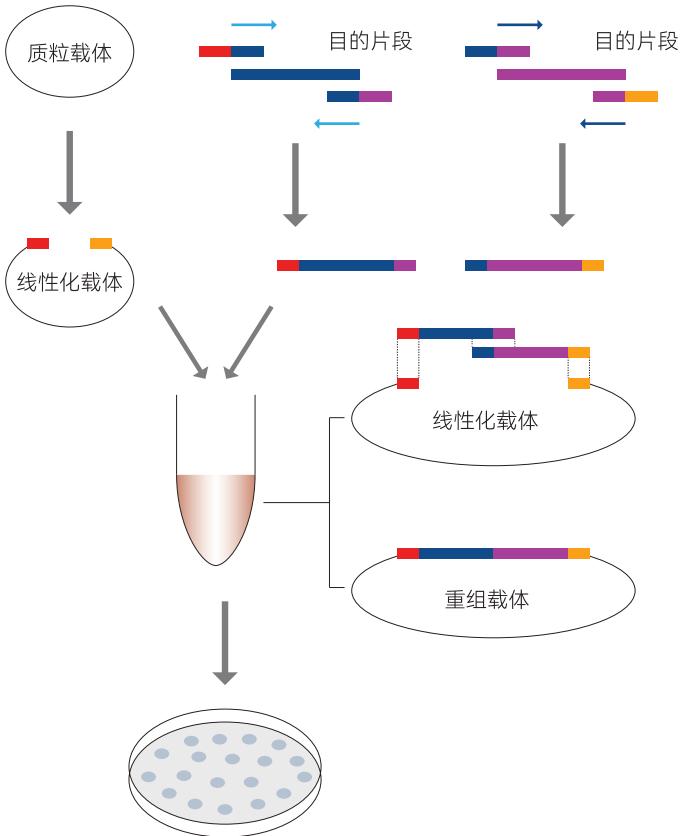


图2 多片段无缝连接原理示意图

产品特点

1. 15分钟可以将一个或者多个长、短PCR扩增片段（平/A端）插入载体。
2. 不受载体和插入片段酶切位点的可用性和平端/粘性末端的限制，可以在任意位点进行克隆。
3. 无缝克隆，插入点不会引入不需要的碱基序列。
4. 高效、准确，克隆阳性率>95%。

自备材料与试剂

- 插入片段, 特异引物, 线性化载体
- 高保真PCR试剂
- 感受态细胞
- 胶回收试剂盒
- PCR仪, PCR反应管等。

线性化载体和插入DNA片段的制备回收

1. 线性化载体的制备回收

选择合适的克隆位点对载体进行线性化, 载体线性化方式有两种: 限制性内切酶酶切消化, 反向PCR扩增。

(1) 酶切所得线性载体, 单酶切或者双酶切均可, 酶切后推荐用PCR产物纯化试剂盒或者胶回收试剂盒纯化载体。重组产物转化后出现的假阳性克隆(无插入片段)是由酶切不完全未线性化环状载体转化而形成的, 所以我们推荐酶切后胶回收纯化, 可以将未线性化载体比例降低到最低程度。

(2) 反向PCR扩增得到线性化载体, 推荐使用高保真聚合酶扩增, 以减少扩增突变的引入, 使用环状质粒为模板时, 建议使用内切酶Dpn I对PCR产物进行消化, 以减少环状质粒模板残留引起的克隆假阳性。如果使用Dpn I消化质粒模板, 需80℃加热20分钟失活Dpn I活性, 以避免重组反应时残留Dpn I对克隆载体的降解。

2. 插入片段的制备与回收

插入片段的制备可用任意PCR酶扩增, 克隆过程不受扩增产物平末端或粘末端(A尾)的影响(重组过程中将被去除, 在最终克隆产物中不会出现), 但为了减少扩增突变, 特别是点突变实验中, 建议使用高保真聚合酶进行扩增。

一般情况下, PCR产物推荐胶回收纯化以降低背景比例, 如果插入片段来源于质粒模板, 且该质粒与重组载体具有相同抗性, 需用内切酶Dpn I消化PCR产物, 以降低背景, 提高阳性率。

3. 插入片段的引物设计原则

单片段引物设计原则: 在插入片段正反向扩增引物的5'端引入线性化载体两末端的同源序列, 使扩增后的插入片段两端分别带有和线性化载体两末端对应的同源序列(20-25 bp不包含酶切位点)

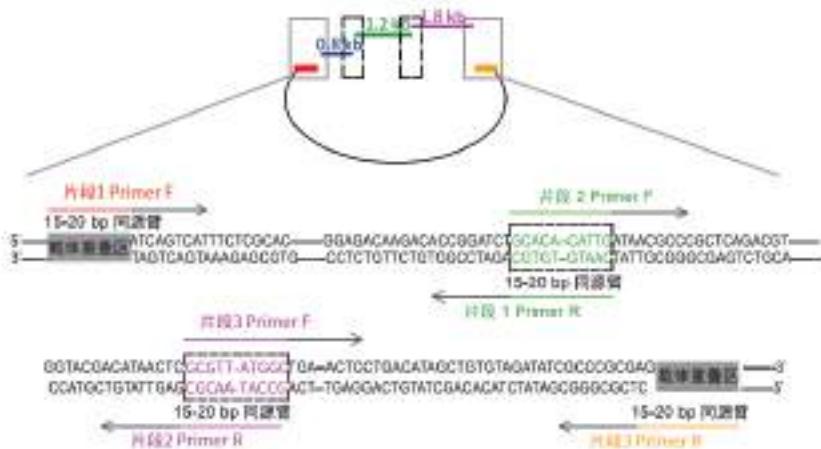
5'-上游载体末端同源序列 (20 bp) + 酶切位点 (可删除) + 基因特异性正向扩增引物序列 (20 bp) -3'

5'-下游载体末端同源序列 (20 bp) + 酶切位点 (可删除) + 基因特异性反向扩增引物序列 (20 bp) -3'

多片段引物设计原则：载体两端的引物设计原则与单片段克隆时的原则一致，片段之间设计重叠区域引物。

多片段引物设计原理：片段A的反向引物包含与片段B的正向引物20-25 bp的重叠区域和特异引物区域，片段B的反向引物包含与片段C的正向引物20-25 bp重叠区域和特异引物区域，依次类推，两端片段引物包含线性载体两端的同源序列。

如图示：



注：为了提高克隆效率，可增加片段之间的重叠区域并使Tm值趋于一致。

操作步骤

1. 线性化载体与插入片段的使用量

1.1 载体一般用量0.03 pmol左右, 插入片段与载体的摩尔比在2:1-3:1之间最佳; 多片段连接的情况下, 片段与片段之间摩尔比为1:1。

1.2 单片段克隆用量

最适克隆载体使用量= $(0.02 \times \text{克隆载体碱基对数}) \text{ ng (0.03 pmol)}$

最适插入片段使用量= $(0.04 \times \text{插入片段碱基对数}) \text{ ng (0.06 pmol)}$

1.3 多片段克隆用量 (2-5个片段)

最适克隆载体使用量= $(0.02 \times \text{克隆载体碱基对数}) \text{ ng (0.03 pmol)}$

每个插入片段的使用量= $(0.02 \times \text{每个插入片段碱基对数}) \text{ ng (0.03 pmol)}$

2. 重组反应

2.1 按照下表建立反应体系

组分	反应体系
2×Ultra Cloning MasterMix	5 μL
Linear Vector (50–200 ng)	X μL
Insert(s)	Y μL
dd H ₂ O	To 10 μL

注: 可分别设计Linear Vector和Insert (s) 的阴性对照, 分别检测线性化载体中有无环状质粒残留、插入片段中有无环状质粒模板残留 (当插入片段扩增模板与克隆载体抗性相同时推荐设置阴性对照)

对照反应体系 (可选)

组分	反应体系
2×Ultra Cloning MasterMix	5 μL
PUC19 Vector, Linearized (20 ng/μL)	3 μL
500 bp Control Insert (20 ng/μL)	1 μL
dd H ₂ O	To 10 μL

2.2 轻轻混匀, 在50°C水浴或者PCR仪中反应5-15分钟, 超过3个片段的连接, 可以延长反应时间至30分钟。反应结束后, 将EP管置于冰上降温后直接转化或者保存于-20°C。

3. 重组产物转化

- 3.1 克隆感受态置于冰上解冻, 取10 μL 反应产物加入100 μL 感受态细胞中, 轻弹管壁混匀, 冰上静置30分钟。
- 3.2 42°C水浴热激90秒, 立即置于冰上2-3分钟,
- 3.3 加入600 μL 无抗LB液体培养基, 37°C摇床220rpm培养30分钟,
- 3.4 5000rpm离心5分钟, 弃多余培养液, 剩余100 μL 菌液重悬菌体, 用无菌涂布棒均匀涂布在正确抗性的平板上。
- 3.5 37°C培养箱倒置培养12-16小时。

4. 阳性克隆的鉴定

可根据具体情况, 选择菌落PCR鉴定、提取质粒进行限制性内切酶鉴定或测序鉴定。

常见问题

1. 转化效率低

- 1) 引物设计不合理, 引物应包含15-25bp同源臂, GC含量40%-60%;
- 2) 感受态效率低, 使用新制备或妥善保存的感受态细胞;
- 3) 载体和片段比例或纯度不佳, 对反应有抑制, 可对片段和载体进行胶回收纯化, 纯化产物溶解在ddH₂O中, 尽量按照说明书推荐的比例添加;

2. 出现假阳性

- 1) 载体线性化不完全, 含环状质粒, 建议制备线性化载体时, 延长反应时间, 使用切胶回收的方式进行纯化;
- 2) 相同抗性质粒污染, 以质粒为模板进行插入片段PCR扩增时, 使用DpnI酶处理或对产物进行切胶回收;
- 3) 非特异PCR产物扩增, 优化PCR反应体系, 提高扩增特异性, 切胶回收PCR产物。