

Multifuse One Step Cloning Kit(增强型一步克隆试剂盒)

货号：PMK0835MU

保存：-20℃保存，有效期12个月。

规格：50T/100T

用途：适用于 1~12个片段的快速无缝克隆、定点突变和高通量克隆等实验。

产品简介：

MultiFuse One Step Cloning Kit是基于同源重组原理开发的一款简单、快速、高效的单/多片段通用型无缝克隆试剂盒，能够将任意含有载体末端重叠区域的DNA片段重组至线性化载体上，不受酶切位点限制，载体自连背景极低。该方法的实现需要在插入片段正/反向PCR引物的5'端引入线性化载体上的15~25nt末端序列，通过重组酶的作用使得具有重叠区域的片段和载体最快在50℃ 5min内重组，完成无缝克隆。

本产品可同时实现1~12个DNA片段的重组，2×Multifuse One Step Cloning Mix中添加的辅助因子和优化的反应体系使产品具有更高的阳性率和兼容性，对于大片段和复杂同源臂的连接成功率更高，并且大幅度提升了对DNA投入量的兼容性，减少了由于DNA片段浓度低导致克隆效率下降的影响。

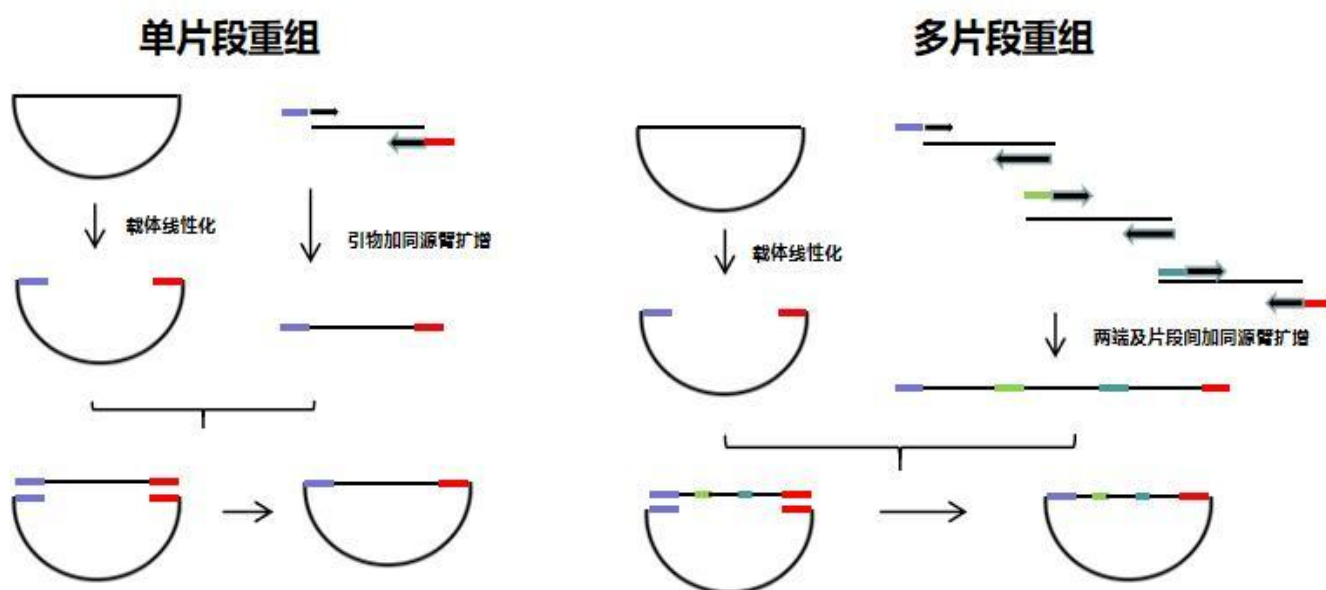
产品组成：

组分	PMK0835MU-50	PMK0835MU-100
2×Multifuse One Step Cloning Mix	250ul	500ul
pUC19 Control Plasmid, Linearized(Ampr,40ng/μl) *	5ul	5ul
Control Fragment(500bp,20ng/μl)**	5ul	5ul

*线性化载体，可与试剂盒提供的线性化片段重组，排除实验其他影响因素；

**线性化片段，可与试剂盒提供的线性化载体重组，排除实验其他影响因素。

原理示意图：



产品特点：

快速：可在 5~30min内完成重组。

简单：不受酶切位点的限制，无需对片段酶切。

无缝：不引入额外序列。

操作步骤:

1. 线性化载体的制备

选择合适的克隆区域对载体进行线性化（尽量选择无重复序列且 GC 含量均匀的区域），线性化的方法有酶切制备和反向 PCR 扩增制备。

1) 酶切制备

推荐使用双酶切使载体线性化更完全，以降低转化背景。使用单酶切线性化载体时，可以适当延长酶切时间以减少环状质粒残留。平末端或粘末端均可，但务必保证酶切完全。

注意:

- A. 经双酶切进行线性化的载体无需去磷酸化，单酶切则需要去磷酸化；
- B. 酶切完成后，应快速将内切酶失活或对目的产物纯化后再用于重组反应；
- C. 酶切后进行胶回收纯化，推荐纯化后通过琼脂糖凝胶电泳检测产物，可同时与 DNA Marker 比较亮度检测浓度。

2) 反向 PCR 扩增制备

推荐使用高保真聚合酶扩增减少碱基突变的概率。推荐使用预线性化质粒为模板，以减少环状质粒模板残留对克隆阳性率的影响。当模板为环状质粒时，扩增产物建议用 Dpn I 消化后使用。

注意：通过胶回收纯化 PCR 产物，推荐纯化后通过琼脂糖凝胶电泳检测其质量和浓度，可同时与 DNA Marker 比较亮度检测浓度。

2. 插入片段的制备

引物设计原则:

插入片段扩增引物由两部分构成：重叠区域+特异性引物，即在插入片段的正/反向引物的 5'端引入待重组的线性化载体末端 15~25nt 的序列(推荐 18nt，不包括酶切位点)，使得扩增后的插入片段末端带有和线性化载体末端一致的同源序列。

F 正向引物 (5'-3')：上游载体重叠区域+酶切位点（可选）+正向特异性引物扩增序列

R 反向引物 (5'-3')：下游载体重叠区域+酶切位点（可选）+反向特异性引物扩增序列

注意:

- A. 若载体为粘性末端，且 3' 端突出，则引物设计必须包含突出部分；若 5' 端突出，则引物设计可以包含突出部分，也可以不包含；
- B. 尽量选择无重复序列且 GC 含量均匀的区域进行克隆，当载体克隆位点上下游 25nt 区域内 GC 含量为 40%~60% 时，重组效率最高；
- C. 计算扩增引物 Tm 值时，只需计算特异性引物的 Tm 值，引入的额外序列无需计算。

示例一：单个插入片段扩增引物设计(以 BamHI 和 Xho I 双酶切线性化载体为例)

线性化载体序列 (黄色和红色标示分别为上下游同源区域，加粗标示为酶切位点序列)：

```
5'---...ggttagagaggttacgcagcaggtGGATCC-----CTCGAGtcaagacgatctacccgagcaataa...-3'
3'---...ccaatctctccgaatgcgtcgtccaCCTAGG-----GAGCTCagttctgctagatgggctcgttatt...-5'
```

插入片段序列 (加粗标示为特异性序列)：

```
tgccagtggcgataagtcgtgtcttacc.....ggcaagacgatagttaccggataaggcgag
acggtcaccgctattcagcacagaatgg.....ccgttctgctatcaatggcctattccgcgtc
```

则插入片段扩增引物设计为:

F (5'-3') : **gaggttacgcagcaggt**+GGATCC (可选) +**tgccagtggcgata**

R (5'-3') : **gctcgggtagatcgtcttga**+CTCGAG (可选) +**ctgcgccttatccggtaa**

示例二：多个插入片段扩增引物设计（以BamHI和Xho I双酶切线性化载体为例）

线性化载体序列（黄色和红色标示分别为上下游同源臂区域，加粗标示为酶切位点序列）：



则片段扩增引物设计为：

片段1：

F (5'-3') : **gaggettaacgcagcaggt**+GGATCC (可选) +**tgccagtggcgata**

R (5'-3') : **taactca...acacgag**

片段2：

F (5'-3') : **ctcgtgt...tgagtt**attagtttcaacgctg

R (5'-3') : **ttaacta...tgcata**g

片段3：

F (5'-3') : **ctatgca...tagttaa**cggtcaccgtgctggtat

R (5'-3') : **gctcgggtagatcgtcttga**+CTCGAG (可选) +**ctgcgccttatccggtaa**

注意：插入多个片段时引物设计：第一片段的上游引物和第三片段的下游引物，分别按照单片段插入的方式引入载体两端的同源序列即可；片段间同源序列引物设计有三种方式：

- 以前一片段3'端15~25nt作为同源序列添加至后一片段5'端(如示例二图所示)；
- 以后一片段5'端15~25nt作为同源序列添加至前一片段3'端；
- 两片段各取一部分作为同源序列(总计15~25nt)，分别添加至另一片段末端。

3. 重组反应（推荐10μl体系）

1) 体系的配制

组分	目的重组	阴性对照 1 ^③	阴性对照 2 ^④	阳性对照(可选) ^⑤
2×One Step Cloning Mix	5ul	5ul	5ul	5ul
线性化载体(50~200ng) ^①	X ul	X ul	0ul	1μl (pUC19 Control Plasmid, Linearized)
插入片段(10~200ng) ^②	Y ul	0ul	Y ul	1μl (Control Fragment)
ddH ₂ O	Up to 10μl	Up to 10μl	Up to 10μl	Up to 10μl

①最适载体用量(ng)=0.02×载体碱基对数，即0.03pmol；

②最适片段用量(ng)=0.04×片段碱基对数，插入多片段，每片段最适用量(ng)=0.02×片段碱基对数。若插入单片段的长度大于载体，则应互换载体与插入片段用量；若插入片段的长度小于200bp，则插入片段应使用5倍载体用量；

③检验线性化载体中是否有背景质粒残留；

④当插入片段扩增模板是与克隆载体抗性相同的环状质粒时，推荐进行；

⑤用来排除其他操作因素的影响。

注意：

D. 若按上述公式计算得到的用量超过最低/最高值，则建议直接按最低/最高用量使用；

E. 若载体片段过长、插入片段过长或片段数过多，克隆阳性率均会降低；

F. 若某一组分浓度过高可适当稀释后使用，每个组分的用量最好不低于1μl。

2) 反应条件

将上述各个成分轻柔混匀（避免产生气泡，请勿涡旋操作），按如下条件进行反应：

插入片段	反应条件
1~2个插入片段	50°C, 5~15 min
3~12个插入片段	50°C, 15~30 min

当载体骨架>10kb 或插入片段>5kb以及插入片段数量>5 时，建议延长反应时间至30min。

注意：

- 推荐使用PCR仪等温控较精准的仪器反应，反应时间不足或太长克隆效率均会降低；
- 50°C反应完成后，建议进行瞬时离心，将反应液收集至管底；
- 将反应管置于冰上冷却，建议即时转化。

4. 转化

- 取100μl冰浴上融化的感受态细胞，加入适量重组产物(体积不超过所用感受态细胞体积1/10)轻轻混匀，冰上静置25min；
- 42°C水浴热激45s，迅速转移至冰浴中，静置2min；
- 向离心管中加入700μl不含抗生素的无菌培养基(2×YT或LB)，混匀后 37°C，200rpm复苏1h；
- 根据实验需要，吸取不同体积的复苏液均匀涂布到含相应抗生素的2×YT或LB培养基上，将平板倒置放于37°C培养箱过夜培养。

5. 阳性克隆的鉴定

- 菌落/菌液PCR鉴定：用枪头挑取单菌落至10μl无菌水中混匀后取1μl为模板，或直接蘸取菌落至PCR体系中扩增(建议至少使用一条通用引物，避免假阳性结果)；
- 以质粒为模板PCR鉴定：挑取单克隆至含相应抗生素的LB培养基中，37°C，200rpm 过夜摇菌后抽提质粒作为模板，可使用载体通用引物或特异性引物扩增；
- 酶切鉴定（若有需要）：挑取单克隆至含相应抗生素的LB培养基中，37°C，200rpm 过夜摇菌后抽提质粒，使用相应内切酶酶切质粒后电泳检测片段大小；
- 测序：建议使用载体通用引物测序鉴定。

注意事项：

- 设计及合成引物时，注意反向引物的序列顺序。
- 插入片段纯度差，需要对载体和插入片段进行胶回收纯化，电泳检测胶回收产物后再进行连接反应；不推荐多管样品过一个柱子的方式回收DNA，会造成更多的EDTA、胍盐等杂质残留，抑制反应；用于重组反应的胶回收产物请溶解于ddH₂O中。
- 避免出现线性化载体或插入片段比例不佳，请严格按推荐的方法计算各组分量，用琼脂糖凝胶电泳检测样品质量及浓度。
- 自制感受态随着保存时间的增加，效率可能会降低，建议尽量使用新鲜感受态或高效的商业化感受态。
- 酶切制备线性化载体时，需要提高快速内切酶的使用量，延长反应时间，使用胶回收纯化酶切产物；制备插入片段时尽量使用预线性化质粒作为扩增模板，扩增产物进行DpnI消化及凝胶回收纯化。
- 注意PCR 产物中是否混有非特异性扩增。推荐优化PCR体系，提高特异性，使用凝胶回收PCR产物，避免克隆含有不正确的插入片段。
- 推荐使用载体的通用引物或至少使用一条通用引物进行菌P鉴定，验证引物是否正确。
- 建议提取质粒为模板进行PCR验证或酶切验证，避免出现假阳性结果(插入片段较大)，必要时优化 PCR 体系、程序。
- 只有空质粒的条带，说明重组不成功，载体线性化不完全，建议优化载体及片段质量。
- 请于使用前确保产品完全解冻，彻底混匀后短暂离心，置于冰上备用。反复冻融会影响产品的性能。
- 该试剂仅用于科研领域，不适用于临床诊断或其他用途。
- 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。