闪电克隆试剂盒

Lightening Cloning Kit

Components	BDIT0014-25	BDIT0014-50	BDIT0014-100
Lightening Cloning Master Mix (2×)	125µl (~25次)	250µl (~50次)	500 µl (~100次)

介绍

不同于普通分子克隆方法，闪电克隆试剂盒通过简单的体外一步（同源重组）实现DNA克隆。该方法极大简化了克隆过程，无论是单链DNA，还是大到几百kb的DNA片段，均可以高效完成克隆构建。只需将载体质粒线性化，再用PCR法将与载体质粒同源区（约15bp）导入插入片段（Inserts）两端，混合后加入重组酶，即完成质粒构建。该方法可以一步实现多个片段按顺序同时插入载体质粒中。

特点

1. 比传统克隆方法更简单，步骤更少，试剂需求也少，整个流程时间更短。
2. 可同时插入多个插入片段，无需寻找合适的酶切位点。
3. PCR产生的片段无需酶切，线性化载体可以通过酶切或PCR方法产生。
4. 重组产生的DNA接头处不引入任何多余碱基，有利于融合蛋白或核糖体结合位点RBS的构建。
5. 可用于将线性化DNA重新连接成环状，适合定点突变操作。
6. 只要是可PCR的DNA片段，均可用该克隆试剂盒。
7. 插入n个DNA片段与一个片段所花费的时间是一样的。

保存

-20℃保存18个月（此温度下不会冻结，无需分装）；冰袋运输。

闪电克隆流程

1. 设计用于扩增插入片段（和/或载体质粒）的引物序列，引物上携带合适的重叠序列。
2. 用高保真聚合酶PCR扩增插入片段。（无需考虑产物末端有无A尾，重组过程中将被去除，在最终质粒中不会出现）
3. 用高保真酶PCR扩增（或酶切）将载体质粒线性化。
4. 测定插入片段和线性化载体的浓度。
5. 将插入片段和线性化载体加入Lightening Cloning Master Mix溶液中，50℃水浴15 min。
6. 转化DH5α等感受态细胞。

图1: 闪电克隆流程示意图 (以同时插入2个插入片段为例)

含重叠区 (Overlap) 的引物构建原则

闪电克隆所用PCR的引物包含以下两部分:

- 针对载体上插入位点两端的重叠区部分;
- 针对要扩增的插入片段部分;

重叠区序列放在引物的5'-端, 与要插入位点的5'-末端序列一致。重叠区序列长度由其GC含量不同有所变化。建议重叠区长度为15-25 nt, T_m值等于或大于48°C。

插入片段序列放在引物的3'-端, 紧随重叠区。遵从一般引物设计原则。

4. 避免用产生高G/C粘性末端（比如GGCC等）的内切酶位点，这类粘性末端会通过自连产生背景。
5. 载体质粒经过酶切后末端有3种可能：5'突出（5' Overhang）、3'突出（3' Overhang）和平末端（Blunt-end）。不管哪种末端，插入片段与其重组后，该酶切位点都会消失。当然，可以在引物的重叠区（Overlap Region）和插入片段区（Gene-specific Sequence）之间设计新的酶切位点。（见图3）

图 3: 酶切法线性化载体的引物设计

注意：上、

下游引物里的重叠区一定要延伸到载体酶切后 3'末端的最后一个碱基

闪电克隆步骤

1. 按下表建立一个10μl闪电克隆反应体系（建议用无核酸酶的PCR管，并置于冰上操作）：

内容	体积
线性化载体	1-2 μl
插入片段 (1个或多个)	2-4 μl
Lightning Cloning Master Mix (2×)	5 μl
ddH ₂ O	to 10 μl

注1：“Lightning Cloning Master Mix (2×)”容易挂壁，使用前请低速离心，将所有液体集中到管底。

注2：通常最佳反应条件是50-100 ng线性化载体DNA，载体和片段的摩尔比为1:1至1:3。如果插入片段小于200bp，加大到5倍量。对于未纯化的PCR产物，其体积不要超过总体积的20%（建议对线性化载体和插入片段进行回收纯化）。插入片段越多或越长，克隆效率就越低。如果同时插入多个插入片段，建议按相同摩尔数加入。

2. 在50℃水浴锅内放置10-15分钟。完成后放置在冰上或-20℃保存至下一步转化试验。

注：为了提高克隆效率，可以将反应时间延长到60分钟（但不要超过60分钟）。

3. 取2-4 μ l反应液转化DH5 α 等感受态细菌。

转化步骤

1. 冰上溶解100 μ l DH5 α 等感受态细菌。
2. 加入2 μ l冰预冷的闪电克隆反应液。用移液枪轻轻吹打，或手指轻拨管壁4次混匀。不用振荡。
3. 冰上静置30分钟。
4. 42 $^{\circ}$ C水浴锅内热击45秒。
5. 冰上放置2分钟。
6. 往里面加入950 μ l平衡至室温的SOC/LB培养液（不含抗生素）。
7. 37 $^{\circ}$ C摇床中振荡（250rpm）培养60分钟。
8. 将筛选平板放入37 $^{\circ}$ C培养箱中预热。
9. 取100 μ l涂平板（含抗生素）。（建议使用适当稀释的质粒作为阳性对照，检测转化效率）
（检测感受态效率方法：转化100pg的阳性对照质粒。一般感受态的转化效率在 $1-3 \times 10^9$ 菌落/ μ g DNA）
10. 37 $^{\circ}$ C培养箱培养过夜。

常见问题

现象	原因	解决方法
阳性对照板未长菌落	感受态效率低	重新制备或购买效率更高的商品化感受态
	转化效率低	严格按步骤进行转化
	感受态操作不当	<ol style="list-style-type: none"> 感受态不能反复冻融，最好在冰上溶解，并马上进行转化试验 感受态很脆弱，不能剧烈震荡，混匀时要轻柔。 检测感受态效率 感受态细菌要保持在-80℃冰箱
	平板抗生素不对	换上正确种类和浓度的抗生素。常用抗性为氨苄，浓度50μg/ml
闪电克隆板未长菌落	闪电克隆试剂盒失效	检查闪电克隆试剂盒保存方法是否正确，是否过期
	引物设计错误	检查引物设计是否正确
	重叠区设计不当	避免将重叠区设计在有重复序列区域，否则重组效率会降低10倍。如果要插入的位置是多克隆位点(MCS)，强烈建议选择靠MCS两端的酶切位点，避免回文结构的干扰。如果必须使用位于MCS中间的酶切位点，转化时请加大反应液量
	插入片段DNA和载体的量不正确	加大插入片段和载体的用量重新进行闪电克隆试验。建议反应前对插入片段DNA和载体进行纯化。注：建议尝试尽量加大载体和片段的用量，以增加重组几率
	插入片段的PCR产物量太少或太杂	通常PCR产物都是非常特异的一条带。如果发现PCR产物有很多条带，可能是PCR模板没有处理好，建议不要直接用基因组做模板，应先将目的片段装入T载体，测序正确后再作为模板
	克隆效率低	插入片段越大、或插入片段越多，克隆效率越低。尽量避免同时插入3个或以上片段（可以考虑分次插入）。注：可取少量闪电克隆反应液进行琼脂糖电泳，通过观察插入片段、载体以及重组带的亮度变化来判断闪电克隆效率
	转化效率低	分析插入片段是否对E. coli有毒性，如果是，可以考虑换低拷贝载体，比如BAC
得到大量菌落，但没有正确的插入片段	插入片段不正确	如果PCR产物不是单一条带，必须进行电泳和回收，避免混入其它非特异条带
	含插入片段的DNA转化效率低	分析插入片段是否对E. coli有毒性，如果是，可以考虑换低拷贝载体，比如BAC
	载体未完全线性化	确保载体酶切完全，否则重新酶切和跑胶纯化。另外，避免用会产生高G/C粘性末端（比如GGCC等）的内切酶位点，这类粘性末端会通过自连产生背景
	PCR产物中混有的质粒模板	先用DpnI酶切PCR产物，再进行电泳回收

温馨提示：如果您是首次使用闪电克隆试剂盒，建议在实验前与我们的技术支持取得联系（联系方法见本说明书页脚），他

们会让您快速理解和掌握本试剂盒的使用方法，避免不必要的失误。