

# LightNing® BamHI

REF: EG15510S

5'...G G A T C C...3'  
3'...C C T A G G...5'

## 储存条件

-20°C保存 2 年

## 产品组成

组分	规格
LightNing® BamHI	500 µl
10× CutOne® Buffer	2×1 ml
10× CutOne® Color Buffer	2×1 ml

## 产品简介

LightNing® 快速内切酶是一系列经过基因工程重组的快速限制性内切酶，适用于质粒 DNA、PCR 产物或基因组 DNA 等的快速酶切。所有 LightNing® 快速内切酶在通用的 CutOne® 或 CutOne® Color Buffer 中都具有优良的活性，能够在 5~15 分钟内完成酶切。此外，百时美去磷酸化、连接试剂在 CutOne® Buffer 中均具有 100% 活性，支持一管化反应，提升“酶切 - 修饰 - 连接”的体验。

CutOne® Color Buffer 包括红色和黄色示踪染料，可将产物直接用于凝胶电泳。CutOne® Color Buffer 的红色染料与 2500 bp 双链 DNA 片段在 1% 琼脂糖凝胶中迁移速率接近；黄色染料与 10 bp 双链 DNA 片段在 1% 琼脂糖凝胶中迁移速率接近。

## 建议反应条件

1× CutOne® 缓冲液；  
37°C 温育；  
参照“DNA 快速酶切流程”配制反应体系。

## 失活条件

不可热失活，请使用酚氯仿抽提或柱纯化。

## 质量控制

### 功能活性检测

37°C 下，在 20 µl 通用 CutOne® 反应体系中，1 µl LightNing® BamHI 能够在 15 min 内完全消化 1 µg λDNA。

### 超长时间温育检测

37°C 下，在 20 µl 通用 CutOne® 反应体系中，将 1 µl LightNing® BamHI 与 1 µg λDNA 共同温育 3 h，未检测到其他核酸酶污染或星号活性引起的底物非特异性降解。更长时间酶切可能出现星号活性。

### 酶切 - 连接 - 再酶切检测

37°C 下，使用 10 倍酶量的 LightNing® BamHI 消化 DNA 底物，回收酶切产物，在 22°C 下使用 T4 DNA Ligase (Fast) 可以将超过 95% 的酶切产物重新连接。将连接产物再次回收后，使用相同的内切酶可以重新切开 95% 以上的连接产物。

### 非特异性内切酶活性检测

37°C 下，在 20 µl 通用 CutOne® 反应体系中将 1 µl LightNing® BamHI 与 1 µg 超螺旋质粒 DNA 共同温育 4 h 后，使用琼脂糖凝胶电泳检测，少于 10% 的质粒 DNA 转变成缺刻或线性状态。

### 蓝白斑检测

使用 1 µl LightNing® BamHI 消化含有 *lacZα* 基因且仅在该基因上具有 1 个酶切位点的特定载体。将酶切产物重新连接后转化到大肠杆菌感受态细胞中，涂布在含有 X-gal、IPTG 和相应抗生素的 LB 平板培养基上生长。成功连接的 β-半乳糖苷酶基因可以正确表达，并生长出蓝色菌落；而因酶切末端降解等原因未能重新连接的产物将得到白色菌落。对于 LightNing® 系列限制酶而言，白色菌落的比例应当小于 1%。

## 图标注释

-  快速内切酶，可在 5~15 min 内完成反应
-  最适反应温度为 37°C
-  不可热失活
-  3 h 温育未表现星号活性，更长时间酶切可能出现星号活性

## 使用方法

### 1. DNA 快速酶切流程

① 在冰上按如下建议的加样顺序配制反应体系：

	质粒 DNA	PCR 产物	基因组 DNA
ddH <sub>2</sub> O	15 μl	16 μl	30 μl
10× CutOne <sup>®</sup> Buffer 或 10× CutOne <sup>®</sup> Color Buffer	2 μl	3 μl <sup>a</sup>	5 μl
底物 DNA	2 μl (up to 1 μg)	10 μl (~0.2 μg)	10 μl (5 μg)
LightNing <sup>®</sup> BamHI	1 μl	1 μl	5 μl
Total	20 μl	30 μl	50 μl

a. 本体系适用于经过纯化的 PCR 产物酶切。未纯化的 PCR 产物具备一定的离子强度，10× CutOne<sup>®</sup> Buffer 加入量可适当减少至 2 μl。但由于 DNA 聚合酶同时具有外切酶活性，会影响酶切产物，因此如下一步需进行克隆等操作，建议酶切前对 PCR 产物进行纯化。

- ② 轻柔吸打或轻弹管壁以混匀（切勿涡旋），然后瞬时离心以收集挂壁液滴；
- ③ 37°C 温育 15 min（质粒），或 15~30 min（PCR 产物），或 30~60 min（基因组 DNA）；
- ④ 酚氯仿抽提或柱纯化（可选）；
- ⑤ 如果使用 CutOne<sup>®</sup> Color Buffer 进行酶切反应，得到的产物可以直接进行上样电泳
- ⑥ 酶切产物电泳如有“拖带”现象，建议将产物 80°C 孵育 20min，或者加入 6× DNA Loading Buffer with SDS，然后再进行电泳。

### 2. 双酶切或多酶切

- ① 每种快速内切酶的用量为 1 μl，并根据需要适当扩大反应体系；
- ② 所有快速内切酶的体积总和不得超过总反应体系的 1/10；
- ③ 如果所用的几种快速内切酶的最适反应温度不同，应先以最适温度低的酶开始酶切，再添加最适温度较高的酶，在其最适反应温度下进行酶切反应。

### 3. 适用于质粒的扩大反应体系

	1 μg	2 μg	3 μg	4 μg	5 μg
DNA	1 μg	2 μg	3 μg	4 μg	5 μg
LightNing <sup>®</sup> BamHI	1 μl	2 μl	3 μl	4 μl	5 μl
10× CutOne <sup>®</sup> Buffer 或 10× CutOne <sup>®</sup> Color Buffer	2 μl	2 μl	3 μl	4 μl	5 μl
Total	20 μl	20 μl	30 μl	40 μl	50 μl

注：如果总反应体系大于 20 μl，应适当增加温育时间，尽量使用水浴、金属浴或沙浴。

## 不同 DNA 中的酶切位点数量

λDNA	ΦX174	pBR322	pUC57	pUC18/19	SV40	M13mp18/19	Adeno2
5	0	1	1	1	1	1	3

## 甲基化修饰影响

Dam	Dcm	CpG	EcoKI	EcoBI
无影响	无影响	无影响	无影响	无影响

## 在不同反应缓冲液中的活性

	CutOne <sup>®</sup> Buffer	Thermo Scientific FastDigest Buffer	NEB rCutSmart <sup>™</sup> Buffer	Takara QuickCut <sup>™</sup> Buffer
活性	100%	100%	100%	100%

注：活性数据来自百时美限制酶标准反应体系下的检测。

## DNA 修饰酶在 CutOne<sup>®</sup> Buffer 和 CutOne<sup>®</sup> Color Buffer 中的活性

EG15208S Alkaline Phosphatase (Fast)	100%
EG15205S T4 DNA Ligase (Fast)	100%

注：活性数据来自百时美标准反应体系下的检测；T4 DNA Ligase(Fast) 需要 ATP 作为辅助因子。