

## FlashCut™ HinfI

REF: MF03401

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



### 储运条件

-20°C

### 产品组成

组分 / 规格	MF03401S
FlashCut™ HinfI	200 µl
10× FlashOne™ Buffer	1 ml
10× FlashOne™ Color Buffer	1 ml
6× Loading Buffer	500 µl

### 产品简介

FlashCut™ 快速内切酶是一系列经过基因工程重组、能够在 5~15 分钟内精确完成 DNA 切割的限制性内切酶，适用于质粒 DNA、PCR 产物或基因组 DNA 等的快速酶切。FlashCut™ 快速内切酶具有如下特点：5~15 分钟内即可完成酶切；共用一种酶切 Buffer，大大简化酶切反应体系；良好的酶活冗余度，轻松应对底物过量或困难模板酶切。此外，莫纳去磷酸化、连接试剂在 FlashOne™ 酶切 Buffer 中具有 100% 活性，支持一管化反应，提升“酶切-修饰-连接”的体验。

### 建议反应条件

1× FlashOne™ 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

80°C 温育 20 min。

### 质量控制

#### 功能活性检测

最适反应温度下，在 20 µl 反应体系中，1 µl FlashCut™ HinfI 能够在 15 min 内完全消化 1 µg λDNA。

#### 超长时间温育检测

最适反应温度下，将 1 µl FlashCut™ HinfI 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，延时酶切可能出现星号活性。

#### 酶切-连接-再酶切检测

最适反应温度下，使用 1 µl FlashCut™ HinfI 消化底物，回收酶切产物。在 22°C 下使用适量 MonClone™ Fast T4 DNA Ligase 可以将酶切产物重新连接。将连接产物再次回收后，使用相同的内切酶可以重新切开连接产物。

### 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

受 CpG 甲基化影响，序列可能重叠，剪切受阻

受 EcoBI 甲基化影响，序列可能重叠，剪切阻断

失活条件为 80°C 温育 20 min

3 h 温育未表现星号活性，延时酶切可能出现星号活性

☎ 400-928-3698

莫纳生物科技有限公司  
Monad Biotech Co., Ltd.

E-mail: support@monadbiotech.com  
Web: www.monadbiotech.com



Simply Discover More

## 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× FlashOne™ Buffer 或 10× FlashOne™ 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)
FlashCut™ HinfI	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× FlashOne™ 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 80°C 温育 20 min 即可使酶失活，停止反应（可选）。

### 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

DNA	1 µg	2 µg	3 µg	4 µg	5 µg
FlashCut™ HinfI	1 µl	2 µl	3 µl	4 µl	5 µl
10× FlashOne™ Buffer 或 10× FlashOne™ 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
148	21	10	5	6	10	27	72

## 甲基化修饰影响

Dam	Dcm	CpG	EcoKI	EcoBI
无影响	无影响	序列可能重叠 剪切受阻	无影响	序列可能重叠 剪切阻断

## 在不同反应缓冲液中的活性

	Monad FlashOne™ Buffer	Thermo Scientific FastDigest Buffer	NEB CutSmart® Buffer	Takara QuickCut™ Buffer
活性	100%	100%	100%	100%

⚠ 注：活性数据来自 Monad 限制酶标准反应体系下的检测。

## 注意事项：

酶切后进行琼脂糖凝胶电泳验证时，建议添加上样体积 1/5 的 6× Loading Buffer 至 Loading Buffer 终浓度为 1×，可以有效地分离酶与核酸，避免跑胶条带异常。

☎ 400-928-3698

莫纳生物科技有限公司  
Monad Biotech Co., Ltd.

E-mail: support@monadbiotech.com  
Web: www.monadbiotech.com



Simply Discover More