

# spCas9-gRNA 靶点效率检测试剂盒(Catalog. No. VK007)

#### 产品组成

	组成	货号	编号	VK007-10T	VK007-30T
spCas9 酶切试剂	spCas9 (1U/μL)	VK007-10	1#	12μL	34μL
	10× spCas9 buffer	VK007-11	2#	50μL	200μL
体外转录试剂	T7 RNA Polymerase Mix (5U/μL)	VK010-01	3#	22μL	62μL
	rNTP (100 mM, rATP/rUTP/rCTP/rGTP)	VK010-02	4#	24μL	64μL
	10× Transcription Buffer	VK010-03	5#	24μL	64μL
	Stop Solution	VK010-04	6#	200μL	500μL
	DNaseI (1U/μL)	VK010-05	7#	24μL	64μL
标准 gRNA 试剂	标准 gRNA 模板(50ng/μL)	VK007-12	8#	20μL	60µL
	标准 gRNA1(g1)引物 g1-FP(10μM)	VK007-13	9#	10μL	30µL
	标准 gRNA2(g2)引物 g2-FP(10μM)	VK007-14	10#	10μL	<b>30μ</b> L
	反向引物 gRNA-RP(10μM)	VK007-15	11#	30μL	100μL
	DEPC H <sub>2</sub> O	VK010-06	12#	1mL	1mL

注意: 收到试剂盒后,使用前请离心,避免试剂滞留在离心管盖上。

保存条件:请将产品于-20℃保存,避免反复冻融

### 原理:

CRISPR/Cas9 是细菌和古细菌在长期演化过程中形成的一种适应性免疫防御,可特异剪切外源的病毒及 DNA 以对抗入侵。人工改造过的 Cas9/gRNA 系统通过 gRNA(short guide RNA)引导 Cas9蛋白识别并剪切带有 gRNA 靶点的双链 DNA,用于基因敲除和精确编辑 DNA 等操作。利用 CRISPR 技术进行基因敲除和编辑操作实验前,获得剪切活性高的 gRNA 靶点是实验成功的关键。Cas9/gRNA 剪切活性与 gRNA 靶点的识别序列有关,每个 gRNA 的剪切活性都会不同。

本试剂盒通过 spCas9/gRNA 体外酶切靶点 DNA 片段,进行 gRNA 靶点活性的评估。体外 spCas9 酶切 DNA 效果与 DNA 浓度、spCas9 酶量、反应时间、gRNA 的量、靶点活性有关,为了科学地评价 gRNA 靶点效率,将固定 DNA 浓度和 spCas9 酶量,在一定单位时间内,测量 spCas9 酶切靶点 DNA 的效率,并通过与已知有活性的 gRNA 靶点进行比较,评价目标 gRNA 靶点的活性。

#### 实验步骤:

### 1. 体外转录 gRNA

一)、gRNA PCR 产物的获得

分两种情况:

I: 若客户已经设计了 gRNA 靶点,未构建到 gRNA 表达载体上。可以先检测 gRNA 的靶点活性,再把有活公司网站: www.v-solid.com 电话: 010-62963369 订购邮箱: order@v-solid.com



性的 gRNA 靶点构建到 gRNA 表达载体或者使用下面体外转录的 gRNA 进行显微注射。

#### A、引物合成:

请合成引物 T7-gRNA-FPg:

T7-gRNA-FPg	TAATACGACTCACTATAGNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNN
gRNA-RP	AGCACCGACTCGGTGCCACTT
(VK007-15)	

#### B、PCR 扩增反应:

使用 T7-gRNA-FPg(客户自己合成,浓度稀释为 10uM)和 gRNA-RP(**VK007-15**)引物对,以标准 gRNA 模板(**VK007-12**)为模板做 PCR(PCR 产物 120bp 左右),**对于每个样品请按如下 50ul 体系扩增 2 管。** 

PCR 体系如下(PCR 酶推荐使用保真性较好的 DNA 聚合酶 NuHigh Power MixDye-free,请另行购买,如唯尚立德的 solidPfu Mix 试剂盒(Cat. No.VK008)):

组分	用量
标准 gRNA 模板( <b>VK007-12</b> ,5ng/ul)	2ul
T7-gRNA-FPg (10uM)	2ul
gRNA-RP ( <b>VK007-15</b> , 10uM)	2ul
NuHigh Power MixDye-free(2×)	25ul
DEPC H <sub>2</sub> O (VK010-06)	19ul
Total	50ul

#### PCR 程序如下:

#### C、PCR产物的检测和回收:

同一样品的 2 管 PCR 产物混合到一管后取 3ul 跑 1.3% 琼脂糖凝胶电泳检测 PCR 结果(大小应为 120bp 左右的单一条带);

检测正确后使用 PCR 产物纯化试剂盒 (如全式金的 EP101-01)进行过柱纯化操作,最后使用 40ul DEPC H<sub>2</sub>O 洗脱 DNA,测浓度 (至少要≥70ng/ul,若浓度太低请浓缩处理或重新扩增 3~4 管 50ul 体系 PCR 产物),作为后续体外转录的 DNA 模板。



※请同时准备标准 gRNA1(g1)和标准 gRNA2(g2)的 PCR 产物:

使用标准 gRNA1(g1)引物 g1-FP(**VK007-13**, 10uM)或者标准 gRNA2(g2)引物 g2-FP(**VK007-14**, 10uM)和 gRNA-RP(**VK007-15**, 10uM)引物对,以标准 gRNA 模板(**VK007-12**)为模板做 PCR, PCR 反应体系、反应程序、检测、回收及后期处理均参考上面所示。

II. 若客户已经将 gRNA 靶点构建到 gRNA 表达质粒上,需要检测 gRNA 的靶点活性。

A:、引物设计:

请合成引物 T7-gRNA-FP:

T7-gRNA-FP	TAATACGACTCACTATAGNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNN
gRNA-RP ( <b>VK007-15</b> )	AGCACCGACTCGGTGCCACTT

#### B、PCR 扩增:

使用 T7-gRNA-FP(客户自己合成,浓度稀释为 10uM)和 gRNA-RP(VK007-15)引物对,以带有 gRNA 靶点的 gRNA 表达质粒(使用唯尚立德 spCas9 CRSIPR 质粒构建试剂盒 VK001 or vk005 系列构建)为模板做 PCR,PCR 反应体系、反应程序、检测、回收及后期处理均参考上面所示。

- 二) gRNA 的转录步骤(注意使用 RNase free 的枪头及 EP 管):
- 注: 1、不要使用加帽体外转录试剂盒进行 gRNA 的体外转录。
  - 2、以下的操作请全部购买和使用 RNase free 的枪头及 EP 管,ddH2O 用 DECP 处理。
  - 3、因 gRNA 为小片段 RNA,不要使用 LiCl 法沉淀 RNA。

请同时准备标准 gRNA1(g1)和标准 gRNA2(g2)的体外转录。

反应体系如下:

组分	用量
10×Transcription Buffer (VK010-03)	2 ul
rNTP ( <b>VK010-02</b> )	2 ul
T7 RNA Polymerase Mix (VK010-01)	2 ul
gRNA PCR 产物(上一步产物)	1ug (≤14ul)
DEPC H <sub>2</sub> O ( <b>VK010-06</b> )	up to 20 ul

以上混合后,37 $^{\circ}$ 已过夜反应(推荐使用 37 $^{\circ}$ 0恒温培养箱处理,尽量不要使用水浴)。反应结束后,加入 2 ul DNase I(**VK010-05**),37 $^{\circ}$ 0反应 40-60 分钟。

三)gRNA的回收与提取:



- 1) 加入 112ul DEPC 水(**VK010-06**)、18ul Stop Solution(**VK010-04**)混匀后,加入 2 倍体积(即 300ul)的 无水乙醇(自备,注意无 RNase 污染),充分混匀后,-20℃冻存 3 小时以上(一般过夜处理)。
- 2) 13000rpm 4℃离心 20 min, 去除上清保留沉淀。
- 3) 加入 450ul 的 70%冷乙醇清洗(自备,注意用 DEPC 水配制),13000rpm 4℃离心 15 min,去除上清保留 沉淀,再 13000rpm 4℃离心 1 min,小心吸净残留的液体,室温晾置 1~2min 后,加入 40ul DEPC 水溶解 RNA 沉淀。
- 4)测量 RNA 浓度(一般在 300~800ng/ul, 若浓度过高,请取 1ul 进行琼脂糖凝胶电泳检测,来判断条带亮度是否和所测浓度相符),确定浓度正**确后可直接用于后续的 spCas9/gRNA 酶切实验,或者-80℃保存待用。**

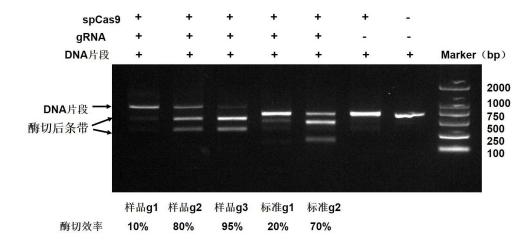
### 2. spCas9/gRNA 体外酶切反应

按照如下反应体系次序加样,准备酶切反应:建议每次酶切反应,同时做标准靶点的 gRNA 酶切反应,做为阳性参照进行活性比对。

	1	2	3
spCas9	1ul	1ul	1ul
10XspCas9 buffer	2 ul	2 ul	2 ul
gRNA (体外转录)	50 ng(样品 gRNA)	50 ng(标准 gRNA1(g1))	50 ng (标准 gRNA2(g2))
ddH2O	x ul	x ul	x ul
酶切的 dsDNA	50 ng (客户准备)	1ul (VK007-12, 50ng/ul)	1ul (VK007-12, 50ng/ul)
Total	20ul	20ul	20ul

充分混合后, **37**℃反应 **30**min, 加入 **3ul DNA** Loading Buffer(自备)混合后 **65**℃煮 **5**min, 跑 **2**%琼脂糖凝胶电泳检测分析酶切结果

琼脂糖凝胶电泳检测分析酶切结果,对比与两个对照 gRNA 估算活性。



#### 样品 gRNA 靶点评价说明:

标准 gRNA1(g1)和标准 gRNA2(g2)经过 SSA luciferase 检测过活性, 其 SSA 活性分别为:

标准 gRNA1(g1)=3

标准 gRNA2(g2)=10, 因此

若样品 gRNA 的酶切效率<标准 gRNA1(g1),表明样品 gRNA 靶点活性比较差,不建议使用;

若 40%-50%≥样品 gRNA 的酶切效率 ≥ 标准 gRNA1(g1), 表明样品 gRNA 靶点活性合格;

若标准 gRNA 2(g2)≥ 样品 gRNA 的酶切效率 ≥40%-50%,表明样品 gRNA 靶点活性良好,建议使用



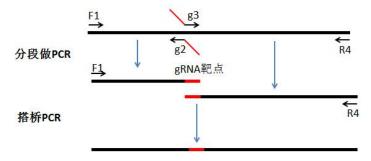
若样品 gRNA 的酶切效率 ≥ 标准 gRNA2(g2),表明样品 gRNA 靶点活性非常高,建议使用。

## 附件:

### 一. 酶切 DNA 的准备:

两种方法准备酶切用的 DNA

- 1. 以目标基因的基因组 DNA 为模板, PCR 扩增出带有 gRNA 靶点的 DNA 片段;
- 2. 将 gRNA 靶点(包括 PAM 序列)可通过搭桥 PCR 的方式构建到 PCR 产物中。如下图所示



建议 gRNA 靶点不要位于 PCR 片段中央,这样将切割出两条大小不同带便于判断。