

Elabscience® Caspase 1 Activity Assay Kit
(Colorimetric Method)

货号：GCQ0068

规格：20 Assays/50 Assays/100 Assays

产品组分

产品编号	产品名称	20 Assays	50 Assays	100 Assays	Storage
E-CK-A38A	Cell Lysis Buffer	10 mL	25 mL	50 mL	-20℃
E-CK-A38B	2×Reaction Buffer	10 mL	25 mL	50 mL	-20℃
E-CK-A381C	Ac-YVAD-pNA (4 mM)	100 μL	250 μL	500 μL	-20℃, shading light
E-CK-A38D	pNA (10 mM)	200 μL	500 μL	1 mL	-20℃, shading light
说明书	一份				

产品简介

Elabscience®自主研发的 Caspase 1 Activity Assay Kit 采用分光光度法，可用于检测细胞、组织裂解液或其它样本的 caspase 1 活性。

背景介绍

Caspase 1 也称 interleukin 1β converting enzyme (ICE)，是 caspase 家族中唯一可以剪切 IL-1β前体蛋白或 IL-18 前体产生相应成熟的细胞因子的 caspase。Caspase 11 可以剪切 45 kD 的 caspase 1 前体蛋白，产生 20 kD 和 10 kD 的片段，这两个片段可以形成异源二聚体 (heterodimer)，并进一步由两个异源二聚体形成四聚体。Caspase 1 可以通过剪切 Bcl-XL 来调节细胞凋亡，并通过剪切细胞因子的前体来调节相关的免疫反应，也可以通过水解 Gasdermin D (GSDMD)来调节细胞焦亡。

检测原理

本 caspase 1 活性检测试剂盒是基于 caspase 1 可以催化底物 Ac-YVAD-pNA 产生黄色的 pNA (p-nitroaniline)，pNA 在 405 nm 附近有强吸收，从而可以通过测定吸光度来检测 caspase 1 的活性。



检测样本类型

☒细胞样本 ☒组织样本

保存条件

-20℃ 可保存一年。Ac-YVAD-pNA (4 mM)应适当分装并避光保存，避免反复冻融。

自备试剂及仪器

1. 试剂

PBS、蛋白定量试剂盒（Bradford 法）。

2. 仪器

可见分光光度计/酶标仪、台式离心机、恒温培养箱、移液器、研钵或匀浆器。

注意事项

1. 所有待检样本都需检测蛋白浓度，由于样本裂解液中含有还原剂，不适合使用 BCA 法进行蛋白浓度测定，推荐使用考马斯亮蓝法（Bradford 法）。
2. 建议在正式实验前，选择 2~3 个预期差异大的样本进行预实验，若样本吸光值超过标准曲线的测量范围，则需稀释样本或者调整上样量再进行测定。
3. 进行 caspase 1 活性测定的样本，其蛋白浓度应在 1~4 mg/mL，否则会影响实验结果的准确性。
4. 一次实验的细胞数目建议不低于 1×10⁶ 个，组织样本不低于 50mg，以便达到 1~4 mg/mL 的蛋白浓度。否则会影响实验的精准度，导致蛋白浓度过低，反应体系内活性 caspase 1 过少而 OD 值偏低。

准备工作

1. Cell Lysis Buffer 溶解后混匀，冰浴备用。
2. 2×Reaction Buffer 溶解后混匀，冰浴备用。
3. Ac-YVAD-pNA 和 pNA 溶解后混匀，冰浴备用。

样本准备

1. 细胞样本

按照常规方法收集细胞沉淀，PBS 重悬细胞并计数，600×g 离心 5 min，弃上清，按照每 100 万细胞加入 100 μL Cell Lysis Buffer 的比例加入预冷的 Cell Lysis Buffer 重悬细胞，在冰浴条件下裂解 30 min，裂解期间需涡旋震荡 3~4 次，每次 10 s。裂解后的样本，于 4℃，11000 ×g 离心 10~15 min，小心地吸取上清至新的 EP 管中，并置于冰上待用。同时使用 Bradford 法（E-BC-K168-M）测定蛋白浓度。

注：检测贴壁细胞时，需收集诱导后产生的悬浮细胞，并与后续收集的贴壁细胞一起检测。

2. 组织样本

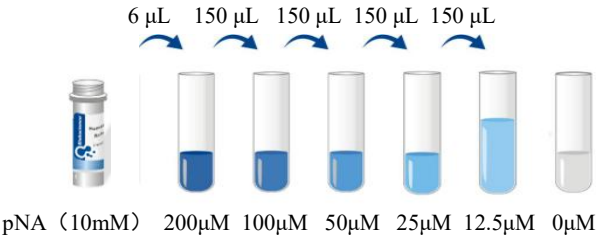
取 50 mg 待测组织样本，用 PBS 或者生理盐水清洗 1-2 次，去除组织中残留的血细胞，用手术剪剪碎，加入 200 μL 预冷的 Cell Lysis Buffer，进行匀浆（在冰浴条件下进行，若组织质量加倍时，加入的预冷 Cell Lysis Buffer 也需加倍）。将匀浆好的样本转移至 1.5 mL 离心管中，冰浴裂解 30 min。裂解后的样本，于 4℃，11000×g 离心 10~15 min，小心地吸取上清至新的 EP 管中，并置于冰上待用。同时使用 Bradford 法（E-BC-K168-M）测定蛋白浓度。

注：制备好的样本应立即测定，若无法及时测定，可将裂解后的上清保存在-80℃，2 周内进行检测。

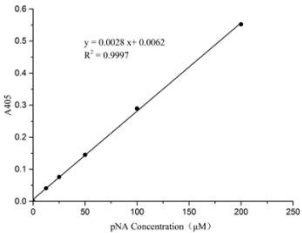
实验步骤

1. 制备 pNA 标准曲线（选做）

- 1) 配制标准品稀释液：取冰浴的 Cell Lysis Buffer 和 2×Reaction Buffer，按照 1:1 配制标准品稀释液，涡旋或吹打混匀。
- 2) 进行倍比稀释：取 6 支 EP 管，第一支 EP 管中加入 294 μL 标准品稀释液，其他每管中加入 150 μL 标准品稀释液，从 pNA (10 mM)的标准品中吸取 6 μL 到第一支 EP 管中混匀配成 200 μM 的标准品工作液，吸取 150 μL 到第 2 支 EP 管，混匀后吸取 150 μL 到第 3 支 EP 管，按此步骤往后依次吸取混匀至第 5 支 EP 管，如下图所示：



- 3) 每管取 100 µL 不同浓度的标准品置于酶标板或比色皿中，检测 405 nm 下 OD 值。**(为保证实验结果的准确性，建议所有的待测样本和标准品都设立复孔。)**
- 4) 绘制标准曲线：分别以标准品浓度和对应绝对 OD 值（每一个标准品的 OD₄₀₅ 减去不含 pNA 的 OD₄₀₅）作为 x 轴和 y 轴，使用图形软件（或 EXCEL）绘制标准曲线，如下图所示。**实测数据可能因实验条件、检测仪器等的不同而存在差异，图中数据仅供参考。**



2. Caspase 1 的活性检测

- 1) 取 50 µL 样本裂解液，按照下表设置反应体系。

	空白孔	样本孔
Cell Lysis Buffer	50 µL	0 µL
2×Reaction Buffer	45 µL	45 µL
待测样品	0 µL	50 µL
Ac-YVAD-pNA	5 µL	5 µL
总体积	100 µL	100 µL

注意：在设置反应体系时，先加入反应液，再加入待测样本后适当混匀，最后加入 Ac-YVAD-pNA 并混匀，所有加液步骤注意避免气泡产生。

- 2) 加入 Ac-YVAD-pNA 后混匀，37°C 孵育 1~2 h，发现颜色变化较明显时即可检测 OD₄₀₅。若颜色变化不明显，可适当延长孵育时间到 4 h。

结果计算

方法一：按照酶活性增加的百分比计算

$$\text{Caspase 1 活性百分比} = \frac{\text{OD}_{\text{样本}} - \text{OD}_{\text{空白对照}}}{\text{Cpr}_{\text{样本}}} \div \frac{\text{OD}_{\text{阴性}} - \text{OD}_{\text{空白对照}}}{\text{Cpr}_{\text{阴性}}} \times 100\%$$

注：阴性对照为不做凋亡处理的生物学对照组。

方法二：按照酶活计算

- 建立标准曲线：根据标准管的浓度（x，µmol/L）和吸光度（y，减去浓度为 0 的空白管）做标准方程 $y=ax+b$ 。
- 计算 caspase 1 酶活力：
Caspase 1 酶活力单位的定义：One unit is the amount of enzyme that will cleave 1.0 nmol of the colorimetric substrate Ac-YVAD-pNA per hour at 37°C under saturated substrate concentrations。即一个酶活力单位定义为当底物饱和时，在 37°C 一个小时内可以剪切 1 nmol Ac-YVAD-pNA 产生 1 nmol 游离的 pNA 的 caspase 1 的酶量。

$$\text{Caspase 1 activity (U/mgprot)} = \frac{\Delta A - b}{a} \times \frac{V_{\text{反应}}}{V_{\text{样}} \times \text{Cpr} \times T} \times f$$

注：
y: 标准品测定 OD 值-空白 OD 值
x: 标准品的浓度
a: 标曲的斜率
b: 标曲的截距
ΔA: 测定孔 OD 值-空白孔 OD 值
V 反应: 反应体系总体积，0.1 mL
V 样: 加入的样本体积，0.05 mL
T: 反应时间，h
Cpr: 样本加入检测体系前的蛋白质浓度，mgprot/mL
f: 样本加入检测体系前的稀释倍数

常见问题及解决方案

现象	可能原因	建议
OD ₄₀₅ 值偏低或无信号	焦亡现象不明显或者细胞处于焦亡晚期，细胞破碎死亡。	焦亡现象不明显以及诱导过度至细胞死亡均无法有效检测到 caspase 1 的活化，可设置梯度诱导浓度和诱导时间选择最佳的诱导方案。
	细胞诱导时的密度太大。	降低诱导时细胞的密度，摸索最佳诱导密度，推荐诱导浓密为 5~10×10 ⁵ /mL。

OD ₄₀₅ 值偏低或无信号	细胞数目太少，Cell Lysis Buffer 太多。	增加细胞的数量，每 100 万细胞加入 50~100 µL Cell Lysis Buffer。
	检测总蛋白量较低。	使用 Bradford 法测浓度，提高蛋白检测的总量，可以进行预实验检测，检测总蛋白不低于 50ug。
	温度较高，Cell Lysis Buffer 中的 DTT 失活，Caspase 酶失活。	Cell Lysis Buffer 和细胞裂解过程在冰上进行，每 10 分钟进行涡旋混匀一次，充分保证酶活。
	细胞沉淀的保存条件不佳，导致细胞降解，Caspase 酶失活。	收集细胞沉淀后立即放入 -20°C（1 个月）或者 -80°C（2 个月）保存备用，规定时间内进行检测。
	波长范围选择错误。	最佳检测波长为 405nm，若仪器不符合，可选择 405±20 nm 范围。
OD ₄₀₅ 值偏高	37°C 孵育时间过长。	适当延长 37°C 孵育时间，建议最佳孵育时间为 1~2 小时内，随着时间延长，control 组的背景数值会逐渐增大，导致结果偏低。
	细胞处理试剂或者药物有颜色，且在 405 nm 波长有吸收峰。	增加细胞离心洗涤的次数，设置细胞处理试剂的空白对照，最终实验结果减去药物试剂的影响。
	检测样本中有较多气泡。	排除气泡后再检测。
	使用回收的 96 孔板中有杂质附着，导致结果偏高。	建议使用新的一次性 96 孔板。

声明

- 本产品仅限于专业人员的科学研究使用。
- 请注意安全事项，遵守实验室试剂操作规范操作。
- pNA(4-硝基苯胺)对人体有毒，操作时请特别小心，并注意有效防护以避免直接接触人体或吸入体内。pNA 在较低温度情况下会凝固而粘在离心管管底、管壁或管盖内，可以 20~25°C 水浴温育片刻至全部融解后使用。
- 样品中激活的 caspase 水平较低时，首先确认焦亡或者凋亡现象是否明显。如果细胞焦亡或者凋亡比较明显且确认该 caspase 是可以被激活的，可适当调节诱导细胞的时间，找到一个 caspase 激活比较强的时间点，以便检测出该 caspase 的激活。可作时间曲线，例如诱导 0、2、4、8、16 和 24 小时，或 0、1、2、4、8 和 16 小时，或 0、1、2、4、6 和 8 小时等。具体的诱导时间需根据具体情况而定。
- 在本试剂盒的反应体系中，底物的起始浓度为 0.2 mM，对于绝大多数样品来说，在 37°C 孵育 2 个小时以内底物都是饱和的，针对少数样品中 caspase 1 酶活力特别高的情况，须用 Cell Lysis Buffer 适当稀释样品后再进行检测。