

Caspase-3 活性测定试剂盒说明书

(货号: BP10141F 分光法 24 样 有效期: 3 个月)

一、指标介绍:

Caspase-3 又称 CPP32、Yama 或 apopain, 属于 CED-3 亚家族, 是细胞凋亡过程中的一个关键酶。

利用 Caspase-3 分解底物 Ac-DEVD-pNA 产生黄色的对硝基苯胺 (pNA), 后者在 405nm 有最大吸收峰, 通过测定吸光值升高速率即可得出 Caspase-3 酶活性大小。

二、试剂盒组分与配制:

试剂组分	试剂规格	存放温度	注意事项
提取液	液体 30mL×1 瓶	4°C保存	
试剂一	液体 20mL×1 瓶	4°C保存	
试剂二	液体 0.5mL×1 支	4°C避光保存	1.低温放置易冻住, 放置室温解冻成液体再用; 2.用不完的试剂分装后-20°C保存。 (保存周期与试剂盒有效期相同)。
标准品	粉体 1 支	4°C避光保存	若重做标曲则用到该试剂。

三、实验器材:

研钵 (匀浆机)、冰盒 (制冰机)、台式离心机、可调式移液枪、水浴锅 (烘箱、培养箱、金属浴)、1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm)、离心管、分光光度计、蒸馏水 (去离子水、超纯水均可)。

四、指标测定:

建议先选取 1-3 个差异大的样本 (例如不同类型或分组) 进行预实验, 熟悉操作流程, 根据预实验结果确定或调整样本浓度, 以防造成样本或试剂不必要的浪费!

1、样本提取:

①组织样本:

取约 0.1g 组织, 加入 1mL 提取液, 进行冰浴匀浆。4°C×12000rpm 离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

【注】: 若增加样本量, 可按照组织质量 (g): 提取液体积 (mL) 为 1: 5~10 的比例进行提取

② 液体样本: 直接测定。若浑浊, 离心后取上清检测。

③细菌或培养细胞

先收集细菌或细胞到离心管内, 离心后弃上清; 取约 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液, 超声波破碎细菌或细胞 (冰浴, 功率 20% 或 200W, 超声 3s, 间隔 10s, 重复 30 次); 4°C×12000rpm 离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

【注】: 若增加样本量, 可按照数量 (10^4): 提取液体积 (mL) 为 500-1000: 1 的比例进行提取

2、检测步骤:

① 打开分光光度计, 设置温度 37°C (若仪器无法控温, 则等待仪器过自检程序即可), 调节波长到 405 nm。

② 所有试剂解冻至室温 (25°C) 或于水浴锅 (25°C) 中孵育 10min, 再在 1mL 玻璃

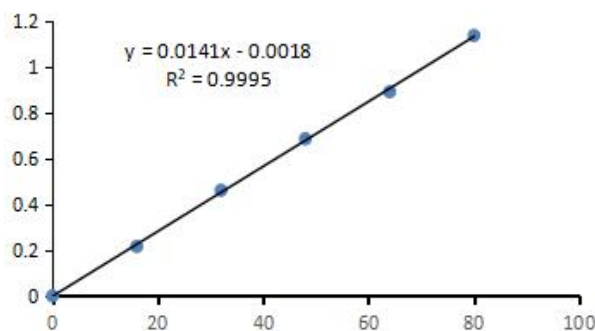
比色皿（光径 1cm）中依次加入：

试剂组分（μL）	测定管
样本	80
试剂一	600
试剂二	20
混匀，于 405nm 处读取 A1 值，37℃反应 1h 后读取 A2 值。ΔA=A2-A1。	

- 【注】：1. 加完试剂二即启动反应，所以试剂二加完混匀后**立即**检测，若 A2 值大于 1.5，可减少样本加样量 V1（如减至 40μL，则试剂一相应增加），或缩短反应时间 T（如由 1h 减至 30min），则改变后的 V1 和 T 需代入公式重新计算。
2. 若 ΔA 小于 0.01，可延长反应时间 T（如由 1h 增至 2h 或更长），则改变后的 T 需代入公式重新计算。

五、结果计算：

1、标准曲线：y = 0.0141x - 0.0018；x 为标准品（对硝基苯胺）（nmol/L），y 为 ΔA。



2、按样本鲜重计算：

单位定义：每克组织每小时催化底物产生 1nmol 对硝基苯胺为一个酶活单位（U）。

Caspase-3 (nmol/h/g 鲜重)=[(ΔA+0.0018)÷0.0141]÷(W×V1÷V)÷T=886.52×(ΔA+0.0018)÷W

3、按样本蛋白浓度计算：

单位定义：每毫克组织蛋白每小时催化底物产生 1nmol 对硝基苯胺为一个酶活单位（U）。

Caspase-3 (nmol/h/mgprot)=[(ΔA+0.0018)÷0.0141]÷(V1×Cpr)÷T=886.52×(ΔA+0.0018)÷Cpr

4、按液体体积计算：

单位定义：每毫升液体每小时催化底物产生 1nmol 对硝基苯胺为一个酶活单位（U）。

Caspase-3 (nmol/h/ml)=[(ΔA+0.0018)÷0.0141]÷V1÷T=886.52×(ΔA+0.0018)

5、按细胞数量计算：

单位定义：每 10⁴ 个细胞每小时催化底物产生 1nmol 对硝基苯胺定义为一个酶活单位（U）。

Caspase-3 (nmol/h/10⁴ cell)=[(ΔA+0.0018)÷0.0141]÷(500×V1÷V)÷T=1.77×(ΔA+0.0018)

V---加入提取液体积，1 mL；

V1---加入样本体积，0.08mL；

T---反应时间，1h；

W---样本质量，g；

500---细胞数量；

D---稀释倍数，未稀释即为 1；

Cpr---样本蛋白质浓度，mg/mL，建议使用本公司的 BCA 蛋白含量检测试剂盒。

附：标准曲线制作过程：

- 1 标曲为非必做实验，用户可根据实验需求制作标曲，亦可直接采用说明书计算公式进行结果计算。

- 2 制备标准品母液 (50 μ mol/mL)：临用前甩几下或离心，使粉体落入底部，加入 0.5mL 乙醇，涡旋震荡溶解后再加入 0.5mL 的蒸馏水混匀，得到 50 μ mol/mL 标准品母液。
- 3 将母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品，例如：0, 0.1, 0.2, 0.3, 0.4, 0.5 μ mol/mL。也可根据实际样本调整标准品浓度。
- 4 标品稀释参照表如下：

吸取标准品母液 100uL，加入 900uL 蒸馏水，混匀得到 0.5 μ mol/mL 的标品稀释液待用。						
标品浓度 μ mol/mL	0	0.1	0.2	0.3	0.4	0.5
标品稀释液 uL	0	40	80	120	160	200
水 uL	200	160	120	80	40	0
各标准管混匀待用。						

- 5 依据测定管的加样表操作，根据结果，以各浓度吸光值减去 0 浓度吸光值，过 0 点制作标准曲线。

试剂组分 (μ L)	标准管	0 浓度管 (仅作一次)
标准品	80	
蒸馏水		80
试剂一	620	620
混匀，于 405nm 处读取 A 值		