

## 过氧化氢酶(CAT)检测试剂盒(钼酸铵比色法)

### 产品简介:

过氧化氢酶(Catalase, CAT)又称触酶,是一类以铁卟啉为辅基的结合酶,由四个相同亚单位组成的四聚体酶,共含4分子的亚铁血红素作为辅基,分子量约为24KD, CAT能将细胞代谢产生的毒性物质过氧化氢迅速清除,可与GSH-Px共同保护巯基酶、膜蛋白、过氧化氢解离。

Leagene 过氧化氢酶(CAT)检测试剂盒(钼酸铵比色法)其检测原理是血清或血浆等样本中在最佳酶反应条件下,反应后剩余的  $H_2O_2$  与钼酸铵形成稳定的黄色复合物,其黄色深浅与酶活性成反比,通过分光光度计或酶标仪测定测405nm处吸光度,该酶的检测对于研究自由基代谢平衡、抗衰老和肿瘤发病机制具有一定的价值,50T试剂盒可测定23~25个样本。该试剂盒仅用于科研领域,不适用于临床诊断或其他用途。

### 产品组成:

名称	编号	TE0741 50T	TE0741 100T	Storage
试剂(A): $H_2O_2$ 基液		5ml	10ml	4°C 避光
试剂(B): CAT Assay Buffer		50ml	100ml	RT
试剂(C): 钼酸铵试剂		5g	10g	RT
使用说明书		1份		

### 自备材料:

- 1、蒸馏水、生理盐水
- 2、研钵或匀浆器、离心管、离心机、水浴锅或恒温箱、分光光度计、比色杯

### 操作步骤(仅供参考):

- 1、配制65mM  $H_2O_2$  基液:本试剂盒提供的  $H_2O_2$  基液中的  $H_2O_2$  浓度约为1M,由于过氧化氢不是非常稳定,使用前需自行测定过氧化氢的实际浓度,把浓度约为1M的  $H_2O_2$  基液用本CAT Assay Buffer稀释100倍,使  $H_2O_2$  基液中的  $H_2O_2$  浓度约为10mM;分光光度计测定  $A_{240}$ (一般情况下,新配制的10mM  $H_2O_2$  基液  $A_{240}$  在0.4~0.45左右,经过3个月以后  $A_{240}$  在0.35~0.4左右),  $H_2O_2$  浓度(mM)= $22.94 \times A_{240}$ ,进而计算出本试剂盒提供的  $H_2O_2$  基液中的  $H_2O_2$  的实际浓度,然后再根据实际的过氧化氢浓度,配制65mM  $H_2O_2$  基液。

2、配置 MO 显色液：称取 0.4g 钼酸铵试剂加入到 10ml 蒸馏水中，充分溶解即成，MO 显色液易出现乳白色样物质，应弃用，尽量现用现配；本产品提供的钼酸铵试剂为过量。

3、准备样品：

①细胞或组织样品：取恰当细胞或组织进行裂解，可以采用 RIPA 裂解液，如有必要可进行适当匀浆，低速离心取上清，-20℃冻存，用于 CAT 的检测。

②血浆、血清和尿液样品：血浆、血清按照常规方法制备，用生理盐水 10 倍稀释后，可以直接用于本试剂盒的测定，尿液通常也可以直接测定，不能及时检测可-20℃冻存。

③全血样品：收集适量的全血至一抗凝管内，颠倒混匀，取全血冻融一次，用 CAT Assay Buffer 1000 倍后进行 CAT 检测。

④血液中的红细胞裂解液：用抗凝管收集血液，颠倒混匀，取至少 500μl 全血 4℃ 3000g 离心 5min，弃上清，沉淀用预冷的生理盐水洗涤 3 次，用约 5 倍细胞体积的预冷的去离子水，例如 Milli-Q 纯水，重悬细胞沉淀，冰浴 10min；使用前用 CAT Assay Buffer 稀释 400 倍后进行 CAT 检测。

⑤植物样品：准确称取植物材料(果肉或者去叶脉的叶片)0.5g，剪碎，置于 4℃预冷的研钵或匀浆器中，加入预冷提取液 1ml，低温研磨至匀浆后转移至离心管，用 3ml 提取液冲洗研钵或匀浆器并转入离心管，加提取液至总体积为 5ml，4℃ 10000r/min 离心 20min，上清液为酶提取液，上清液可用于 CAT 的检测。提取液配方：无水磷酸氢二钠 3.3g+二水磷酸二氢钠 0.13g，补水至 200ml，完全溶解即为提取液，4℃保存备用。注意：如果 CAT 酶活性较低，应相应减少提取液的总体积，以便提高 CAT 酶的浓度。

⑥高活性样品：如果样品中含有较高活性的 CAT，可以使用 CAT Assay Buffer 稀释。

⑦(选做)样品准备完毕后可以 BCA 蛋白浓度测定试剂盒测定蛋白浓度，以便于后续计算单位蛋白重量组织或细胞内的 CAT 含量。

4、CAT 加样：按照下表设置空白管、自身对照管、测定管，溶液应按照顺序依次加入，并注意避免产生气泡；如果样品中的酶活性过高，可以减少样品用量或适当稀释后再进行测定，样品的检测最好能设置平行管/孔。

**如果使用分光光度计，反应体系设置如下：**

加入物(ml)	空白管	自身对照管	测定管
CAT Assay Buffer	0.1	—	—
待测样品	—	—	0.1
65mM H <sub>2</sub> O <sub>2</sub> 基液(37℃预温 5min)	1.0	1.0	1.0
立即混匀，置于 37℃水浴，准确孵育 60s。			
待测样品	—	0.1	—
MO 显色液	1.0	1.0	1.0

如果使用酶标仪(不推荐), 反应体系设置如下:

加入物(ml)	空白管	自身对照管	测定管
CAT Assay Buffer	0.01	—	—
待测样品	—	—	0.01
65mM H <sub>2</sub> O <sub>2</sub> 基液(37°C预温 5min)	0.1	0.1	0.1
立即混匀, 置于 37°C水浴, 准确孵育 60s。			
待测样品	—	0.01	—
MO 显色液	0.1	0.1	0.1

5、CAT 测定: 分光光度计测定 405nm 处吸光度, 如果没有分光光度计, 亦可用酶标仪测定, 但如果有条件, 尽量采用分光光度计测定; 蒸馏水调零, 读取各管吸光度(分别记为  $A_{\text{空白}}$ 、 $A_{\text{自身对照}}$ 、 $A_{\text{测定}}$ )。

### 计算:

CAT 活性单位的定义: 在 37°C 1min 催化水解 1 $\mu$ mol 过氧化氢量为一个 CAT 酶活力单位; 根据酶活性定义, 计算出样品中的 CAT 活性。

血清、血浆、尿液中 CAT 活力计算公式:

$$\text{血清样品 CAT 活力(U/ml)} = \{(A_{\text{自身对照}} - A_{\text{测定}}) / A_{\text{空白}}\} \times 650 \times N$$

组织、细胞中 CAT 活力计算公式:

$$\text{组织样品 CAT 活力(U/mg)} = \{(A_{\text{自身对照}} - A_{\text{测定}}) / A_{\text{空白}}\} \times 650 / \text{待测样品血红蛋白浓度(mg/ml)}$$

式中:  $A_{\text{自身对照}}$  = 自身对照的吸光度

$A_{\text{测定}}$  = 待测样品的吸光度

$A_{\text{空白}}$  = 空白的吸光度

N = 待测样品检测前的稀释倍数

植物组织中 CAT 活力计算公式:

$$\text{植物样品 CAT 活力(U/g)} = \{(A_{\text{自身对照}} - A_{\text{测定}}) / A_{\text{空白}}\} \times 650 \times N \times V / m$$

式中:  $A_{\text{自身对照}}$  = 自身对照的吸光度

$A_{\text{测定}}$  = 待测样品的吸光度

$A_{\text{空白}}$  = 空白的吸光度

N = 待测样品检测前的稀释倍数

V = 提取液总体积(ml)

m = 植物样品的质量(g) = 0.5

### 注意事项:

1、该试剂盒亦可用酶标仪进行检测, 但测定的样本数相应增多, 如果有条件, 尽量采用

分光光度计检测。

- 2、待测样品中不应含有 CAT 抑制剂，同时需避免反复冻融。
- 3、CAT Assay Buffer 如果出现浑浊或絮状物，应弃用。
- 4、MO 显色液配置后可 4°C 稳定两周，如果出现乳白色物质应弃用，最好现用现配。
- 5、对于植物样品研磨处理应迅速，以免 CAT 酶活下降，同时尽量置于冰浴状态处理；另外本法不推荐用于植物样本 CAT 的检测，最好采用过氧化氢酶(CAT)检测试剂盒(紫外比色法)。
- 6、完整的红细胞以及未稀释的溶血液中的过氧化氢酶置于 4°C 1 周仍然较稳定，稀释后的溶血液中 CAT 容易失活。
- 7、尽量避免冰冻样品造成溶血，否则过氧化氢酶活性会下降 10~15%。
- 8、血清样品室温下 3 天内活性下降 64.7%，4°C 条件下下降 10.5%，-20°C 保存 30 天活性仅下降 3.5%，因此待测样品均应 -20°C 或 -70°C 保存。
- 9、为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。
- 10、试剂开封后请尽快使用，以防影响后续实验效果。

**有效期：**12 个月有效；低温运输，按要求保存。

**相关产品：**

产品编号	产品名称
DC0032	Masson 三色染色液
DM0007	瑞氏-姬姆萨复合染色液
DP0013	GUS 染色液(即用型)
DZ2011	环保浸蜡脱蜡透明液
PW0053	Western 抗体洗脱液(碱性)
TC0699	植物总糖和还原糖检测试剂盒(DNS 比色法)
TC1167	尿素(Urea)检测试剂盒(脲酶波氏比色法)