

# 氧化型谷胱甘肽(GSSG)含量测定试剂盒说明书

(货号: BP10216F 分光法 48 样 有效期: 6 个月)

### 一、指标介绍:

谷胱甘肽通常以还原型状态(GSH)存在,但是GSH在氧化应激的作用下会转化为氧化型状态(GSSG)。因此GSH/GSSG的比值被认为是氧化应激研究的一个重要指标。

本试剂盒含有 GSH 掩蔽剂,加入掩蔽剂可以除去样品溶液中的 GSH,并在谷胱甘肽还原酶作用下使氧化型谷胱甘肽 (GSSG) 转化为还原型谷胱甘肽 (GSH),进而与 DTNB 与反应生成在 412nm 处有特征吸收峰的复合物; 进而对 GSSG 进行定量。

## 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 60mL×1 瓶	4℃避光保存			
试剂一	液体 1 支	-20℃避光保存	<ol> <li>临用前取 45 μ L 的试剂一至一支新的 EP 管中,加 1.5 mL 的乙醇混匀后测定(共配制 2 支即可);</li> <li>保存周期与试剂盒有效期相同。</li> </ol>		
试剂二	EP 管 2 支	-20°C保存	每支: 1. 临用前 8000g 4°C 离心 2mim 使试剂落入管底; 2. 加入 0.6mL 蒸馏水溶解备用。用不完的试剂分装后-20°C保存,禁止反复冻融,一星期内用完。		
试剂三	液体 2mL×1 瓶	4℃避光保存	<ol> <li>若凝固,可在25℃水浴温育片刻至全部融解后使用;</li> <li>保存周期与试剂盒有效期相同。</li> </ol>		
试剂四	液体 28mL×1 瓶	4°C保存			
试剂五	液体 10μL×1 支	-20℃保存	1. 临用前 8000g 4°C 离心 2mim 使 试剂落入管底; 2. 加入 1.1 mL 蒸馏水溶解备用; 3. 保存周期与试剂盒有效期相同。		
标准品	粉体 1 支	4℃保存	<ol> <li>若重新做标曲,则用到该试剂;</li> <li>按照说明书中标曲制作步骤进行配制;</li> <li>溶解后的标品一周内用完。</li> </ol>		

### 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 比色皿、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: 称取约 0.1g 组织, 加入 1mL 提取液, 进行冰浴匀浆。4℃×12000rpm 离心 15min, 取上清液, 置冰上待测。

【注】:根据研究需求,可按组织质量(g):提取液体积(mL)为1:10的比例进行提取。

网址: www.bpelisa.com



② 细菌/细胞样本: 先收集细菌或细胞到离心管内, 离心后弃上清; 取 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液; 超声波破碎细菌或细胞(功率 300w, 超声 3 秒, 间隔 7 秒, 总时间 3min); 4℃×12000rpm 离心 15min, 取上清液, 置冰上待测。

【注】:若增加样本量,可按照细菌/细胞数量(10<sup>4</sup> 个):提取液体积(mL)为 500~1000:1 的比例提取 ③ 液体样本:直接检测。若浑浊、离心后取上清检测。

#### 2、检测步骤

- ① 分光光度计预热 30min, 调节波长到 412nm, 蒸馏水调零。
- ② 所有试剂在使用前需在 25℃水浴中保温 10min。若批量测定则试剂二和三和四可按照 20:40:520 配成混合液,按照 580μL 加样量操作。
- ③ 在 1mL 玻璃比色皿中依次加入:

1 17:2 17:11				
试剂组分(μL)	测定管			
样本	80			
试剂一	40			
轻轻混匀,孵育 10 分钟				
试剂二	20			
试剂三	40			
试剂四	520			
试剂五	20			
\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\\	N. DD T. 410 NT TO DT N/ /+			

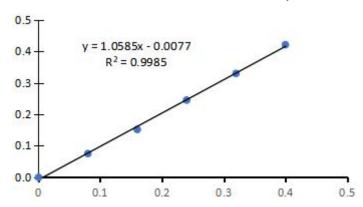
混匀, 室温 (25℃) 下, 立即于 412nm 读取吸光值 A1, 25min 后读取吸光值 A2, ΔA= A2-A1。

【注】1.若 $\triangle A$  在零附近徘徊,可增加样本加样量(如增至  $160\mu L$ ),则试剂四相应减少,保持反应总体积  $720\mu L$  不变。

2.严格控制反应时间于 25min 读值。

#### 五、结果计算:

1、标准曲线方程为 y = 1.0585x - 0.0077; x 为标准品质量 (nmol), y 为 $\Delta A$ 。



2、按样本鲜重计算:

GSSG(nmol/g 鲜重)=( $\Delta A+0.0077$ )÷1.0585÷( $W\times V1\div V$ )=11.8×( $\Delta A+0.0077$ ) ÷W

3、按细胞数量计算:

 $GSSG(nmol/10^4 cell) = (\Delta A + 0.0077) \div 1.0585 \div (细胞数量 \times V1 \div V) = 11.8 \times (\Delta A + 0.0077) \div 细胞数量$ 

4、按照液体体积计算:

GSSG(nmol/mL)= $(\Delta A+0.0077)\div 1.0585\div V1=11.8\times (\Delta A+0.0077)$ 

V---加入提取液体积, 1mL; V1---反应中加入样本体积, 80μL =0.08mL;

W---样品质量, g;



## 附:标准曲线制作过程:

- 1 标准品溶于 1.06mL 蒸馏水中, (母液需在两天内用且-20℃保存), 标准品母液浓度为 10μmol/mL。 将母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品, 例如: 0, 1, 2, 3, 4, 5 nmol/mL。也可根据实际样本 调整标准品浓度。
- 2 标品稀释参照表如下:

15.44.14						
吸取标准品母液 500uL,加入 500uL 蒸馏水,混匀得到 5μmol/mL 的标品稀释液待用。						
标品浓度	0	1	2	2	4	5
μmol/mL	0	1	2	3	4	3
标品稀释液	0	40	90	120	160	200
uL	0	40	80	120	160	200
水 uL	200	160	120	80	40	0
各标准管混匀待用。						

3 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。

一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个一个						
试剂名称(μL)	标准管	0 浓度管(仅做一次)				
标品	80					
蒸馏水		80				
试剂一	40	40				
轻轻混匀,孵育 10 分钟						
试剂二	20	20				
试剂三	40	40				
试剂四	520	520				
试剂五	20	20				
混匀,室温(25℃)下,立即于 412nm 读取吸光值 A,						
△A=A 测定-0 浓度管。						

### 【注意事项】:

- 1. 粗提液不能用于测定可溶性蛋白含量。
- 2. 一些还原剂如抗坏血酸,巯基乙醇,二硫苏糖醇 (D TT) 和半胱氨酸,或巯基反应性化合物如马来酰亚胺化合物会干扰谷胱甘肽测定。因此在样品制备过程中应避免使用这些物质。

网址: www.bpelisa.com