



## 谷胱甘肽过氧化物酶（GSH-Px/GPX）活性检测试剂盒说明书

微量法

**注意：本产品试剂有所变动，请注意并严格按照该说明书操作。**

货号：BC1195

规格：100T/48S

**产品组成：使用前请认真核对试剂体积与瓶内体积是否一致，有疑问请及时联系索莱宝工作人员。**

试剂名称	规格	保存条件
提取液	液体 60 mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂一	粉剂×2 瓶	2-8°C保存
试剂二	液体 10 μL×1 瓶	2-8°C保存
试剂三	液体 30mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂四	液体 15 mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂五	液体 5mL×1 瓶	2-8°C保存
标准品	粉剂×1 支	2-8°C保存
稀释液	液体 4 mL×1 瓶	2-8°C保存

溶液的配制：

- 1、试剂一：临用前加入 1.65mL 蒸馏水溶解，2-8°C可保存 2 周；
- 2、试剂一工作液：临用前根据样本数量按照试剂一：稀释液=1:1 的比例进行配制，现用现配；
- 3、试剂二工作液：临用前按 2 μL 试剂二：10 mL 蒸馏水的比例稀释试剂二，现用现配；
- 4、试剂三：瓶底若有结晶可 50°C水浴溶解，此溶液为饱和溶液，若底部最终还有结晶，吸取上清使用即可；
- 5、标准品：10 mg 还原型谷胱甘肽。临用前加入 0.405 mL 蒸馏水溶解为 80 μmol/mL 的标准溶液备用，2-8°C可保存 4 周。

**产品说明：**

谷胱甘肽过氧化物酶（glutathione peroxidase, GSH-Px 或 GPX, EC.1.11.1.9）是机体内广泛存在的一种重要的过氧化物分解酶。GPX 能够催化还原型谷胱甘肽（GSH）生成氧化型谷胱甘肽（GSSG），使有毒的过氧化氢还原成无毒的羟基化合物。

GPX 催化 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 氧化 GSH，产生 GSSG，GSH 能与 DTNB 生成在 412nm 处有特征吸收峰的化合物，412nm 下吸光度的下降即可反应 GPX 的活性。



**注意：实验之前建议选择 2-3 个预期差异大的样本做预实验。如果样本吸光值不在测量范围内建议稀释或者增加样本量进行检测。**

**需自备的仪器和用品：**

可见分光光度计/酶标仪、天平、台式离心机、微量玻璃比色皿/96 孔板、可调式移液枪、研钵/匀浆器/超声破碎仪、EP 管。

## 操作步骤:

### 一、样本处理（可适当调整待测样本量，具体比例可以参考文献）

- 1、组织：按照组织质量（g）:提取液体积(mL)为 1:5~10 的比例（建议称取 0.05 g 组织，加入 1 mL 提取液）进行冰浴匀浆。5000 rpm，4℃离心 10 min，取上清置冰上待测（如上清不清澈可以离心更长时间）。
- 2、细菌、细胞：按照细胞数量  $10^4$  个: 提取液体积（mL）500~1000:1 的比例（建议 500 万细胞加入 1 mL 提取液），冰浴超声波破碎细胞（功率 300w，超声 3s，间隔 7s，总时间 3 min）然后 5000 rpm，4℃，离心 10min，取上清置冰上待测（如上清不清澈可以离心更长时间）。
- 3、血清（浆）等液体：直接测定。

### 二、测定步骤

- 1、分光光度计/酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 412 nm，蒸馏水调零。
- 2、将 80  $\mu\text{mol/mL}$  标准液用蒸馏水稀释为 0.08  $\mu\text{mol/mL}$  的标准溶液，现用现配。（可取 10 $\mu\text{L}$  80  $\mu\text{mol/mL}$  标准液和 990 $\mu\text{L}$  蒸馏水混合配成 0.08 $\mu\text{mol/mL}$  的标准溶液，再取 100 $\mu\text{L}$  0.8 $\mu\text{mol/mL}$  的标准溶液和 900 $\mu\text{L}$  蒸馏水混合配成 0.08 $\mu\text{mol/mL}$  的标准溶液）
- 3、操作表：（在 1.5 mL 离心管中依次加入下列试剂）

	测定管	对照管
样本上清液（ $\mu\text{L}$ ）	20	-
试剂一工作液（ $\mu\text{L}$ ）	20	20
37℃下预热 5min		
试剂二工作液（ $\mu\text{L}$ ）	10	10
37℃下反应 5min		
试剂三（ $\mu\text{L}$ ）	200	200
样本上清液（ $\mu\text{L}$ ）	-	20

充分混匀，4000 rpm 常温离心 5 min，取上清于 EP 管或者 96 孔板中。

试剂名称( $\mu\text{L}$ )	测定管	对照管	标准管	空白管
蒸馏水	-	-	-	100
上清液	100	100	-	-
标准液	-	-	100	-
试剂四	100	100	100	100
试剂五	25	25	25	25

充分混匀，室温静置 15 min，测定 412 nm 下的吸光度，分别记为 A 测定管、A 对照管、A 标准管、A 空白管。计算  $\Delta A_{\text{测定}} = A_{\text{对照管}} - A_{\text{测定管}}$ ， $\Delta A_{\text{标准}} = A_{\text{标准管}} - A_{\text{空白管}}$ 。空白管和标准管仅需做 1-2 次。

### 三、GPX 活性计算

#### 1、抑制百分率的计算

$$\text{抑制百分率} = (A_{\text{对照管}} - A_{\text{测定管}}) \div (A_{\text{对照管}} - A_{\text{空白管}}) \times 100\%$$

尽量使样本的抑制百分率在 30-70%范围内，越靠近 50%越准确。如果计算出来的抑制百分率小于 30%或大于 70%，则通常需要调整加样量后重新测定。如果测定出来的抑制百分率偏高，则需适当稀释样本；如果测定出来的抑制百分率偏低，则需重新准备浓度比较高的待测样本。

#### 2、GPX 活性计算

(1) 按蛋白浓度计算

活力单位定义：每 mg 蛋白在反应体系中每分钟催化 1 nmol GSH 氧化定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPX (U/mg prot)} = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标}) \times 1000 \times V \text{ 酶促} \div (C_{\text{pr}} \times V \text{ 样}) \div T \\ = 200 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div C_{\text{pr}}$$

(2) 按样本质量计算

活力单位定义：每 g 样本在反应体系中每分钟催化 1 nmol GSH 氧化定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPX (U/g 质量)} = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标}) \times 1000 \times V \text{ 酶促} \div (V \text{ 样} \div V \text{ 样总} \times W) \div T \\ = 200 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div W$$

(3) 按细胞数量计算

活力单位定义：每  $10^4$  个细胞在反应体系中每分钟催化 1 nmol GSH 氧化定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPX (U}/10^4 \text{ cell)} = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标}) \times 1000 \times V \text{ 酶促} \div (\text{细胞数量} \times V \text{ 样} \div V \text{ 样总}) \div T \\ = 200 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div \text{细胞数量}$$

(4) 按液体体积计算

活力单位定义：每 mL 液体在反应体系中每分钟催化 1 nmol GSH 氧化定义为一个酶活力单位。

$$\text{GPX (U/mL)} = \Delta A \text{ 测定} \div (\Delta A \text{ 标准} \div C \text{ 标}) \times 1000 \times V \text{ 酶促} \div V \text{ 样} \div T = 200 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准}$$

C 标：标准液混合物的浓度：0.08  $\mu\text{mol/mL}$ ；V 酶促：酶促反应体系体积，0.25 mL；V 样：酶促反应中加入样本体积，0.02 mL；V 样总：提取液体积，1 mL；C<sub>pr</sub>：上清液蛋白浓度，mg/mL；T：反应时间，5 min；细胞数量：以万计；W：样本质量，g；1000：换算系数，1  $\mu\text{mol}=1000 \text{ nmol}$ 。

**注意事项：**

- 1、吸光度若大于 1.5 时，建议将样本用提取液稀释后进行测定。
- 2、建议一次不要做过多样本以免检测时间过长影响显色，使测定不准确。

**实验实例：**

1. 取 0.1 g 小鼠肝脏组织加入 1 mL 提取液进行匀浆研磨，取上清稀释 40 倍后再按照测定步骤操作，用 96 孔板测得 A 测定管=0.152，A 对照管=0.278，A 标准管=0.370，A 空白管=0.064，计算  $\Delta A \text{ 测定} = A \text{ 对照管} - A \text{ 测定管} = 0.126$ ， $\Delta A \text{ 标准} = A \text{ 标准管} - A \text{ 空白管} = 0.306$ ，按样本质量计算酶活得：  
 $\text{GPX (U/g 质量)} = 200 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div W \times 40$ （稀释倍数）=32941 U/g 质量。
2. 取 0.1 g 杨树叶片加入 1 mL 提取液进行匀浆研磨，用 96 孔板测得 A 测定管=0.199，A 对照管=0.259，A 标准管=0.370，A 空白管=0.064，计算  $\Delta A \text{ 测定} = A \text{ 对照管} - A \text{ 测定管} = 0.060$ ， $\Delta A \text{ 标准} = A \text{ 标准管} - A \text{ 空白管} = 0.306$ ，按样本质量计算酶活得：  
 $\text{GPX (U/g 质量)} = 200 \times \Delta A \text{ 测定} \div \Delta A \text{ 标准} \div W = 392 \text{ U/g 质量}$ 。

**相关发表文献：**

- [1] Yang Yang, Li Jing, Wei Cong, et al. Amelioration of nonalcoholic fatty liver disease by swertiamarin in fructose-fed mice. *Phytomedicine*. June 2019; 59.(IF4.18)
- [2] Xuejuan Xia, Yuxiao, Xing, Guannan Li, et al. Antioxidant activity of whole grain Qingke (Tibetan *Hordeum vulgare* L) toward oxidative stress in d-galactose induced mouse model. *Journal of Functional Foods*. June 2018; (IF3.197)

[3] Qilong Wang, Guosheng Xiao, Guoliang Chen, et al. Toxic effect of microcystin-LR on blood vessel development. *Toxicological & Environmental Chemistry*. Feb 2019;(IF3.547)

[4] Wang H, Li Y Y, Qiu L Y, et al. Involvement of DJ-1 in ischemic preconditioning-induced delayed cardioprotection in vivo[J]. *Molecular medicine reports*, 2017, 15(2): 995-1001

**相关系列产品:**

BC1170/BC1175 还原型谷胱甘肽 (GSH) 含量检测试剂盒

BC1180/BC1185 氧化型谷胱甘肽 (GSSG) 含量检测试剂盒

BC1150/BC1155 硫氧还蛋白氧化还原酶 (TrxR) 活性检测试剂盒

BC1210/BC1215  $\gamma$ -谷氨酰半胱氨酸连接酶 (GCL) 活性检测试剂盒