



硫氧还蛋白还原酶 (TrxR) 活性检测试剂盒
Thioredoxin Reductase (TrxR) Activity Assay Kit

**5,5'-Dithiobis-2-Nitrobenzoic Acid
(DTNB)**



**2-Nitro-5-Mercaptobenzoic Acid
(TNB)**

北京盒子生工科技有限公司
Beijing Boxbio Science & Technology Co., Ltd.



硫氧还蛋白还原酶 (TrxR) 活性检测试剂盒

Thioredoxin Reductase (TrxR) Activity Assay Kit

一、产品描述

硫氧还蛋白还原酶 (TrxR) 是一种 NADPH 依赖的包含 FAD 结构域的二聚体硒酶, 属于吡啶核苷酸-二硫化物氧化还原酶家族成员, 与硫氧还蛋白以及 NADPH 共同构成了硫氧还蛋白系统。TrxR 与 GR 活性类似, 能够催化 GSSG 还原生成 GSH, 是谷胱甘肽氧化还原循环关键酶之一。

硫氧还蛋白还原酶能够催化 NADPH 还原 DTNB 生成 TNB 和 NADP⁺, 并利用 2-乙烯吡啶抑制还原型谷胱甘肽与 DTNB 反应生成的 TNB, TNB 在 412 nm 处具有特征吸收峰, 通过测定 412 nm 处吸光值增加速率即可表征硫氧还蛋白还原酶的活性。

二、产品内容

名称	试剂规格	储存条件	使用说明及注意事项
试剂一	液体 100 mL×1 瓶	4°C保存	-
试剂二	液体 6 mL×1 瓶	4°C保存	-
试剂三	粉剂×2 瓶	-20°C保存	使用前每瓶加入 3.33 mL 蒸馏水充分溶解 (分装后-20°C可保存 2 周, 避免反复冻融)
试剂四	液体 30 μL×1 支	-20°C保存	-
检测工作液的配制 (现用现配): 根据使用量按照试剂四: 无水乙醇=1:9 的体积比配制, 充分混匀即为检测工作液。			

需自备试剂: 无水乙醇 (C₂H₆O, MW = 46.07, CAS: 64-17-5);

三、产品使用说明

测定过程中所需要的仪器和试剂: 可见分光光度计、1 mL 玻璃比色皿 (光径 10 mm)、研钵/匀浆器、可调式移液器、台式离心机、恒温水浴/培养箱、无水乙醇和蒸馏水。

1. 粗酶液的制备 (可根据预实验结果适当调整样本量及比例)

① 细菌或细胞: 离心收集细菌或细胞至离心管内, 按照细菌或细胞数量 (10⁴ 个): 试剂一体积 (mL) 为 (500-1000) : 1 的比例 (建议 500 万细菌或细胞加入 1 mL 试剂一) 处理样品, 冰浴超声破碎 (功率 300 W, 超声 3 s, 间隔 7 s, 总时间 3 min), 4°C 10000 g 离心 10 min, 吸取 100 μL 上清液加入 2 μL 检测工作液充分混匀, 37°C 水浴 30 min 即为粗酶液, 置于冰上待测。

②组织：按照组织质量 (g)：试剂一体积 (mL) 为 1: (5-10) 的比例（建议称取 0.1 g 组织，加入 1 mL 试剂一）处理样品，4°C 10000 g 离心 10 min，吸取 100 μL 上清液加入 2 μL 检测工作液充分混匀，37°C 水浴 30 min 即为粗酶液，置于冰上待测。

2. 测定步骤

- ①分光光度计预热 30 min 以上，调节波长至 412 nm，蒸馏水调零。
- ②试验前将试剂一 37°C（哺乳动物）或 25°C（其它物种）预热 30 min。
- ③在 1 mL 玻璃比色皿中依次加入下列试剂：

试剂	测定组 (μL)	空白组 (μL)
试剂二	100	100
试剂三	100	100
试剂一	700	800
粗酶液	100	-

吸光值测定：①充分混匀并立即开始计时，测定 10 s（总时间）时 412 nm 处吸光值，记为 A1 测定和 A1 空白；②37°C 准确反应 300 s，测定 310 s（总时间）时 412 nm 处吸光值，记为 A2 测定和 A2 空白；③计算 $\Delta A_{测定} = A2_{测定} - A1_{测定}$ ， $\Delta A_{空白} = A2_{空白} - A1_{空白}$ ， $\Delta A = \Delta A_{测定} - \Delta A_{空白}$ 。注：空白组只需测定 1-2 次。

3. 硫氧还蛋白还原酶 (TrxR) 活性计算

- ①按组织蛋白浓度计算

单位定义：每 mg 组织蛋白每分钟生成 1 nmol TNB 所需酶量定义为一个酶活力单位。

$$\text{TrxR (U/mg prot)} = \frac{\Delta A \times V_{反总} \times 10^9}{\epsilon \times d \times C_{pr} \times V_{样} \times T} = \frac{147 \times \Delta A}{C_{pr}}$$

- ②按组织样本质量计算

单位定义：每 g 组织样本每分钟生成 1 nmol TNB 所需酶量定义为一个酶活力单位。

$$\text{TrxR (U/g)} = \frac{\Delta A \times V_{反总} \times V_{样总} \times 10^9}{\epsilon \times d \times W \times V_{样} \times T} = \frac{147 \times \Delta A}{W}$$

- ③按细胞或细胞数量计算

单位定义：每 10^4 个细菌或细胞每分钟生成 1 nmol TNB 所需酶量定义为一个酶活力单位。

$$\text{TrxR (U/10}^4 \text{ cell)} = \frac{\Delta A \times V_{反总} \times V_{样总} \times 10^9}{\epsilon \times d_2 \times \text{细菌或细胞数量} \times V_{样} \times T} = \frac{147 \times \Delta A}{\text{细菌或细胞数量}}$$

注释： V 样：反应体系中加入粗酶液的体积，100 μL =0.1 mL；V 反总：反应体系总体积，1000 μL =1 \times 10⁻³ L；V 样总：粗酶液总体积，1 mL； ϵ ：TNB 摩尔消光系数，1.36 \times 10⁴ L/mol/cm；d：1 mL 玻璃比色皿光径，1 cm；Cpr：样本蛋白浓度，mg/mL；W：样本质量，g；细菌或细胞数量：以万计；T：反应时间，5 min。

四、注意事项

- ①试剂一中含有约 0.1 mg/mL 蛋白，测定样品蛋白浓度时需减去提取液自身的蛋白含量；
- ②准确在 10 s 和 310 s 处完成吸光值测定，以确保试验结果的准确性和重复性；
- ③为保证结果准确且避免试剂损失，测定前请仔细阅读说明书（以实际收到说明书内容为准），确认试剂储存和准备是否充分，操作步骤是否清楚，且务必取 2-3 个预期差异较大的样本进行预测定，过程中问题请您及时与工作人员联系。

For Research Use Only. Not for Use in Diagnostic Procedures.

boxbio

Manufactured and Distributed by

Beijing Boxbio Science & Technology Co., Ltd.
Liandong U Valley, Tongzhou District, Beijing, China

TEL: 400-805-8228

E-MAIL: techsupport@boxbio.cn

Copyright © 2020 Boxbio, All Rights Reserved.

