

总还原力试剂盒说明书

(货号：ADS-F-KY026-96 分光法 96 样 有效期：9 个月)

一、指标介绍：

总还原力是评估物质中还原性成分含量的综合指标，主要用于测定其抗氧化能力或还原潜力。该指标通过定量分析样品中能提供电子的物质总量，为环境监测、食品工业及生物化学研究提供关键数据支持。

样品将铁氰化钾还原成亚铁氰化钾，亚铁氰化钾再与三氯化铁反应生成普鲁士蓝，随后在 700nm 测定普鲁士蓝的吸光度即可获得样品中的总还原力。

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 110mL×1 瓶	4°C保存	
试剂一	液体 20mL×1 瓶	4°C保存	
试剂二	粉剂×1 瓶	4°C避光保存	1. 开盖前可晃动几下，使粉剂落入容器底部； 2. 临用前加入 21mL 水充分溶解备用； 3. 溶解后的试剂与试剂盒有效期相同（注意保存期间留意是否变色，变色不能使用）。
试剂三	液体 20mL×1 瓶	4°C保存	
试剂四	液体 10mL×1 瓶	4°C避光保存	
标准品	粉剂 mg×1 支	4°C保存	4. 若重新做标曲，则用到该试剂； 5. 按照说明书中标曲制作步骤进行配制； 6. 溶解后的标品一周内用完。

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 0.1g 样本（若是干样可取 0.02-0.05g），加入 1mL 的提取液进行匀浆，匀浆后转入 2mL 离心管中 12000rpm，室温离心 10min，取上清，置冰上待测。

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 的提取液进行匀浆；匀浆后转入 2mL 离心管中 12000rpm，室温离心 10min，取上清置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照细菌/细胞数量（ 10^4 个）：提取液（mL）为 1000~5000:1 比例进行提取。

③ 液体样本：水溶性样本可直接检测。若是油性样本，可用 80%乙醇溶解后再取上清检测。

2、检测步骤：

① 可见分光光度计预热 30min (等仪器过自检程序亦可)，调节波长至 700nm，蒸馏水调零。

② 在离心管中依次加入：

试剂名称 (μL)	测定管	空白管 (仅做一次)
样本	150	
提取液		150
试剂一	200	200
试剂二	200	200
混匀，于 50°C 水浴 20min		
试剂三	200	200
混匀，5000rpm 室温离心 5min，取出全部上清液待下一步反应		

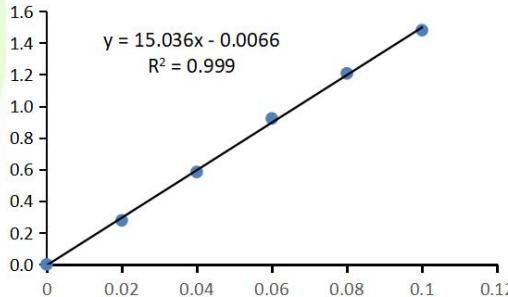
③ 显色反应：

试剂名称 (μL)	测定管	空白管 (仅做一次)
上清液	450	450
水	450	450
试剂四	100	100
混匀，室温反应 10min，取出全部澄清液体至 1mL 比色皿中，于 700nm 处读取吸光值 A， $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{空白}}$ 。		

【注】若 ΔA 的值在零附近，可增加样本量 V1 (如增至 50 μL 或更多，则试剂一相应减少)，或增加取样浓度，则改变后的 V1 和 W 需代入公式重新计算。

五、结果计算：

1、标准曲线： $y = 15.036x - 0.0066$ ，x 是标准品浓度 (mg/mL)，y 是 ΔA 。



2、定义：用从标准曲线上获得的抗氧化剂的量来表示样本的总还原力。

3、按样本质量计算：

$$\begin{aligned} \text{总还原力} (\mu\text{g/g 鲜重}) &= [(\Delta A + 0.0066) \div 15.036 \times V1 \times 10^3] \div (V1 \div V \times W) \times D \\ &= 66.51 \times (\Delta A + 0.0066) \div W \times D \end{aligned}$$

4、按蛋白浓度计算：

$$\begin{aligned} \text{总还原力} (\mu\text{g/mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0066) \div 15.036 \times V1 \times 10^3] \div (V1 \div V \times C_{\text{pr}}) \times D \\ &= 66.51 \times (\Delta A + 0.0066) \div C_{\text{pr}} \times D \end{aligned}$$

5、液体样本计算：

$$\begin{aligned} \text{总还原力}(\mu\text{g}/\text{mL}) &= [(\Delta A + 0.0066) \div 15.036 \times V_1 \times 10^3] \div V_1 \times D \\ &= 66.51 \times (\Delta A + 0.0066) \times D \end{aligned}$$

6、按细菌或细胞数量计算：

$$\begin{aligned} \text{总还原力}(\mu\text{g}/10^4 \text{ cell}) &= [(\Delta A + 0.0066) \div 15.036 \times V_1 \times 10^3] \div (V_1 \div V \times 500) \times D \\ &= 0.133 \times (\Delta A + 0.0066) \times D \end{aligned}$$

V----加入提取液体积, 1 mL;

V1----反应中样品体积, 150μL=0.15 mL;

W----样品质量, g;

500---细菌或细胞总数, 万;

D---稀释倍数, 未稀释即为 1。

Cpr---上清液蛋白浓度, 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 (1mg/mL) : 在标准管中直接加入 2mL 纯水充分溶解, 即 1mg/mL 标准品母液备用。
3. 把母液用水稀释成以下浓度梯度的标准品: 0,0.02,0.04,0.06,0.08,0.1 mg/mL。

吸取 100uL 标准品母液至新的离心管中, 加入 900uL 水, 混匀作为标品稀释液备用。						
标品浓度 mg/mL	0	0.02	0.04	0.06	0.08	0.1
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。						

4. 按照测定管加样体系操作, 依据结果即可制作标准曲线。

试剂名称 (μL)	测定管	0 浓度管 (仅做一次)
标品	150	
提取液		150
试剂一	200	200
试剂二	200	200
混匀, 于 50°C 水浴 20min		
试剂三	200	200
混匀, 5000rpm 室温离心 5min, 取出全部上清液待下一步反应		

显色反应:

试剂名称 (μL)	测定管	0 浓度管 (仅做一次)
上清液	450	450
水	450	450
试剂四	100	100
混匀, 室温反应 10min, 取出全部澄清液体至 1mL 比色皿中, 于 700nm 处读取吸光值 A, $\Delta A = A - A_0$ 浓度管。		