

(本试剂盒仅供体外研究使用，不用于临床诊断!)

**产品货号: E-BC-K772-M**

**产品规格: 48T(32 samples)/96T(80 samples)**

**检测仪器: 酶标仪(590-600 nm)**

## **Elabscience®总铁离子比色法测试盒**

### **Total Iron Colorimetric Assay Kit**

使用前请仔细阅读说明书。如果有任何问题，请通过以下方式联系我们：

电话：400-999-2100

邮箱：[biochemical@elabscience.cn](mailto:biochemical@elabscience.cn)

网址：[www.elabscience.cn](http://www.elabscience.cn)

具体保质期请见试剂盒外包装标签。请在保质期内使用试剂盒。

联系时请提供产品批号(见试剂盒标签)，以便我们更高效地为您服务。

## 用途

本试剂盒适用于检测血清、动植物组织样本中铁离子的含量。

## 检测原理

在还原剂的作用下，样本中的铁离子被还原为亚铁离子，亚铁离子与探针结合，生成的物质在 593 nm 波长处有强吸收峰，在一定范围内其光密度值与铁离子浓度成线性相关。

## 提供试剂和物品

编号	名称	规格 1 (Size 1)(48 T)	规格 2 (Size 2)(96 T)	保存方式 (Storage)
试剂一 (Reagent 1)	缓冲液 (Buffer Solution)	50 mL×1 瓶	50 mL×2 瓶	2-8°C 避光 保存 6 个月
试剂二 (Reagent 2)	显色液 (Chromogenic Solution)	10 mL×1 瓶	10 mL×2 瓶	2-8°C 避光 保存 6 个月
试剂三 (Reagent 3)	10 mmol/L 铁标准品 (10 mmol/L Iron Standard)	1 mL×1 支	1 mL×2 支	2-8°C 避光 保存 6 个月
试剂四 (Reagent 4)	提取剂 (Extracting Solution)	40 mL×1 瓶	40 mL×2 瓶	2-8°C 避光 保存 6 个月
	96 孔酶标板	1 板		
	96 孔覆膜	2 张		
	样本位置标记表	1 张		

说明：试剂严格按上表中的保存条件保存，不同测试盒中的试剂不能混用。

对于体积较少的试剂，使用前请先离心，以免量取不到足够量的试剂。

## 所需自备物品

仪器：酶标仪(590 - 600 nm, 最佳检测波长为 593 nm)

## 试剂准备

- ① 检测前，试剂盒中的试剂平衡至室温。
- ② 100  $\mu\text{mol/L}$ 铁标准品的配制：  
取20  $\mu\text{L}$ 试剂三与1980  $\mu\text{L}$ 双蒸水混合均匀。按需配置，现配现用。
- ③ 不同浓度标准品的稀释：

编号	①	②	③	④	⑤	⑥	⑦	⑧
标准品浓度( $\mu\text{mol/L}$ )	0	5	10	15	20	30	40	50
100 $\mu\text{mol/L}$ 标准品( $\mu\text{L}$ )	0	50	100	150	200	300	400	500
试剂一( $\mu\text{L}$ )	1000	950	900	850	800	700	600	500

## 样本准备

### ① 样本处理

组织样本：取 0.1 g 新鲜组织块，加入 0.9 mL 试剂四匀浆，12000 ×g 离心 10 min，取上清液备用。

血清样本：取血清样本 55 μL 与试剂一 165 μL 混合均匀备用。如果血清样本浑浊，5000 ×g 离心 5 min，取澄清部分使用。

### ② 样本的稀释

在正式检测前，需选择2-3个预期差异大的样本稀释成不同浓度进行预实验，根据预实验的结果，结合本试剂盒的线性范围：0.4-50 μmol/L，请参考下表稀释(仅供参考)：

样本	稀释倍数	样本	稀释倍数
10%小鼠肝组织	2-3	10%大鼠肺组织	不稀释
10%小鼠心组织	不稀释	10%大鼠脾组织	2-3
10%绿萝叶片组织	不稀释	大鼠血清	不稀释
人血清	不稀释	小鼠血清	1-2

注：组织稀释液为试剂四；

血清稀释液为试剂一，血清样本在样本处理过程中已稀释 4 倍。

## 实验关键点

- ① 为避免污染试剂二，可用 EP 管将试剂二分装一部分使用。
- ② 在使用移液枪向酶标板中加入液体时避免气泡产生。
- ③ 不要使用铁制器具处理和转移样本。

## 操作步骤

### 动植物组织的测定

- ① 标准管：取 300  $\mu\text{L}$  不同浓度标准品，分别加入对应的 1.5 mL 的 EP 管中。  
测定管：取 300  $\mu\text{L}$  样本，加入对应的 1.5 mL 的 EP 管中。
- ② 向步骤①各管中加入 150  $\mu\text{L}$  试剂二。
- ③ 混合均匀，37  $^{\circ}\text{C}$  孵育 40 min。
- ④ 将各管以 12000  $\times\text{g}$  离心 10 min。
- ⑤ 取 300  $\mu\text{L}$  步骤④中各管上清液加入酶标板各对应孔中。
- ⑥ 在酶标仪 593 nm 处测定各孔 OD 值。

### 血清（浆）的测定

- ① 标准孔：取 200  $\mu\text{L}$  不同浓度标准品，分别加入酶标板相应孔中。  
测定孔：取 200  $\mu\text{L}$  样本，加入酶标板相应孔中。
- ② 向步骤①各孔中加入 100  $\mu\text{L}$  试剂二。
- ③ 混匀，37  $^{\circ}\text{C}$  孵育 40 min。
- ④ 在酶标仪 593 nm 处测定各孔 OD 值。

## 操作表

### 动植物组织的测定

	标准管	测定管
不同浓度标准品( $\mu\text{L}$ )	300	--
待测样本( $\mu\text{L}$ )	--	300
试剂二( $\mu\text{L}$ )	150	150
混匀, $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ 孵育 40 min, $12000 \times g$ 离心 10 min, 取 300 $\mu\text{L}$ 上清液于酶标板各对应孔中, 在酶标仪 593 nm 处测定各孔 OD 值。		

### 血清(浆)的测定

	标准孔	测定孔
不同浓度标准品( $\mu\text{L}$ )	200	--
待测样本( $\mu\text{L}$ )	--	200
试剂二( $\mu\text{L}$ )	100	100
混匀, $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ 孵育 40 min, 在酶标仪 593 nm 处测定各孔 OD 值。		

## 结果计算

标准品拟合曲线:  $y = ax + b$

血清样本:

$$\text{Fe 含量} \begin{matrix} (\mu\text{mol/L}) \end{matrix} = \frac{\Delta A - b}{a} \times 4^* \times f$$

组织样本(以组织湿重进行计算):

$$\text{Fe 含量} \begin{matrix} (\mu\text{mol/kg wet weight}) \end{matrix} = \frac{\Delta A - b}{a} \times f \div \frac{m}{V}$$

**注解:**

y: 标准品 OD 值-空白 OD 值(标准品浓度为 0 时的 OD 值)

x: 标准品的浓度

a: 标曲的斜率

b: 标曲的截距

$\Delta A$ : 样本的绝对 OD 值(测定孔 OD 值-空白孔 OD 值)

4\*: 血清与试剂一混合后被稀释了四倍

V: 样本匀浆液加入量(mL)

f: 样本加入检测体系前的稀释倍数

m: 样本匀浆质量 (g)

## 附录1 关键数据

### 1. 技术参数

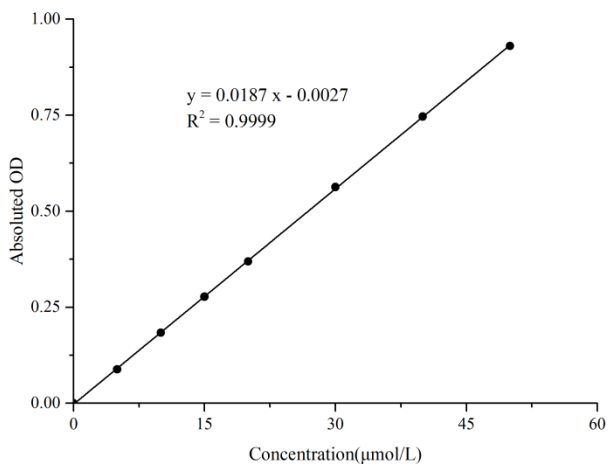
检测范围	0.4-50 $\mu\text{mol/L}$	平均批间差	1.5 %
灵敏度	0.4 $\mu\text{mol/L}$	平均批内差	1.3 %
平均回收率	99 %		

### 2. 标准曲线(数据仅供参考)

①不同浓度的标准品，按照操作步骤进行实验，测得各浓度标准品OD值如下表所示：

标准品浓度 ( $\mu\text{mol/L}$ )	0	5	10	15	20	30	40	50
OD 值	0.048	0.135	0.233	0.327	0.416	0.613	0.797	0.980
	0.048	0.137	0.230	0.324	0.418	0.609	0.792	0.976
平均 OD 值	0.048	0.136	0.232	0.326	0.417	0.611	0.795	0.978
绝对 OD 值	0.000	0.088	0.184	0.278	0.369	0.563	0.747	0.930

②按上表数据绘制标准曲线，如下图所示：





## 附录2 实例分析

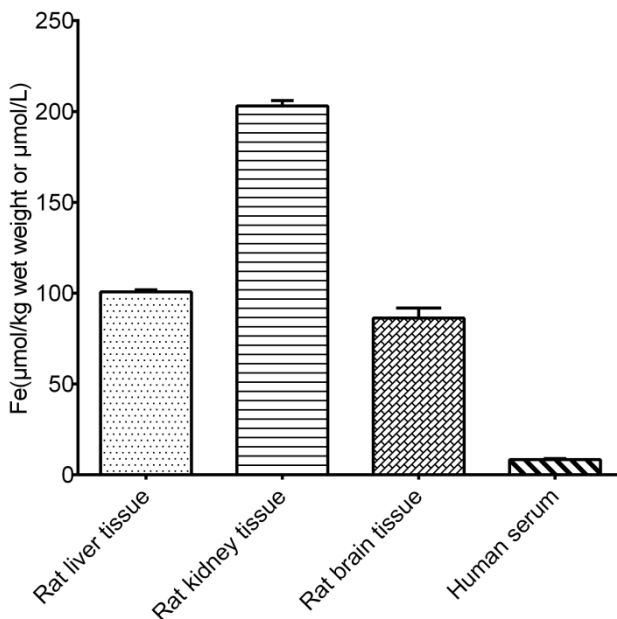
例如检测大鼠肝组织(数据仅供参考):

将10%大鼠肝组织匀浆稀释2倍, 取300  $\mu\text{L}$ 按操作表进行检测, 其结果如下:

标准曲线:  $y = 0.0187x - 0.0027$ , 测定孔平均OD值为0.144, 空白孔平均OD值为0.042, 铁离子含量计算结果为:

$$\text{Fe 含量} \left( \frac{\mu\text{mol}}{\text{kg wet weight}} \right) = \frac{0.144 - 0.042 + 0.0027}{0.0187} \times 2 \div \frac{0.1}{0.9} = 100.78 \mu\text{mol/kg wet weight}$$

按照说明书操作, 测定大鼠肝组织(稀释2倍, 加样量为300  $\mu\text{L}$ )、大鼠肾组织(稀释2倍, 加样量为300  $\mu\text{L}$ )、大鼠脑组织(稀释2倍, 加样量为300  $\mu\text{L}$ )和人血清(加样量为200  $\mu\text{L}$ )中的Fe含量(如下图):



### 附录3 问题答疑

问题	可能原因	建议解决方案
无法检测出样本含量	细胞中 Fe 含量低于检出限	增加样本匀浆浓度
复孔差异大	样本中有固体杂质未去除干净	延长孵育后离心时间
	酶标板孔中有气泡	加液时将枪头贴近孔内壁缓慢加入

#### 声明

1. 试剂盒仅供研究使用，如将其用于临床诊断或任何其他用途，我公司将不对因此产生的问题负责，亦不承担任何法律责任。
2. 实验前请仔细阅读说明书并调整好仪器，严格按照说明书进行实验。
3. 实验中请穿着实验服并戴乳胶手套做好防护工作。
4. 试剂盒检测范围不等同于样本中待测物的浓度范围。如果样品中待测物浓度过高或过低，请对样本做适当的稀释或浓缩。
5. 若所检样本不在说明书所列样本类型之中，建议先做预实验验证其检测有效性。
6. 最终的实验结果与试剂的有效性、实验者的相关操作以及实验环境等因素密切相关。本公司只对试剂盒本身负责，不对因使用试剂盒所造成的样本消耗负责，使用前请充分考虑样本可能的使用量，预留充足的样本。

## 附录4 客户发表文献

1. Du S, Zhou N, Xie G, et al. Surface-engineered triboelectric nanogenerator patches with drug loading and electrical stimulation capabilities: Toward promoting infected wounds healing[J]. *Nano Energy*, 2021, 85:106004. IF:17.087
2. Bartolini D, Arato I, Mancuso F, et al. Melatonin modulates Nrf2 activity to protect porcine pre-pubertal Sertoli cells from the abnormal H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> generation and reductive stress effects of cadmium. *J Pineal Res.* 2022;73 (1):e12806. IF:13.007
3. Yang Z, Wang J, Ai S, et al. Self-generating oxygen enhanced mitochondrion-targeted photodynamic therapy for tumor treatment with hypoxia scavenging[J]. *Theranostics*, 2019, 9(23): 6809. IF:11.556
4. Wan Q, Cao R, Wen G, et al. Sequential use of UV-LEDs irradiation and chlorine to disinfect waterborne fungal spores: Efficiency, mechanism and photoreactivation[J]. *Journal of Hazardous Materials*, 2022, 423:127102-. IF:10.588
5. Tian J, Wang L, Hui S, et al. Cadmium accumulation regulated by a rice heavy-metal importer is harmful for host plant and leaf bacteria. *J Adv Res.* 2022. IF:10.479
6. Jg A, Jie S B, Jy B, et al. Comparative toxicity reduction potential of UV/sodium percarbonate and UV/hydrogen peroxide treatments for bisphenol A in water: An integrated analysis using chemical, computational, biological, and metabolomic approaches[J]. *Water Research*, 2020, 190. IF:9.702
7. Yang X X, Xu X, Wang M F, et al. A nanoreactor boosts chemodynamic therapy and ferroptosis for synergistic cancer therapy using molecular amplifier dihydroartemisinin[J]. *Journal of Nanobiotechnology*, 2022, 20(1):1-19. IF:9.464
8. Liu Z, Liu X, Yang Q, et al. Neutrophil membrane-enveloped nanoparticles for the amelioration of renal ischemia-reperfusion injury in mice[J]. *Acta Biomaterialia*, 2020, 104: 158-166. IF:8.947
9. Huang S, Le H, Hong G, et al. An all-in-one biomimetic iron-small interfering RNA nanoplatform induces ferroptosis for cancer therapy. *Acta Biomater.* 2022;148:244-257. IF:8.291
10. Alharbi YM, Sakr SS, Albarrak SM, et al. Antioxidative, Antidiabetic, and Hypolipidemic Properties of Probiotic-Enriched Fermented Camel Milk Combined with *Salvia officinalis* Leaves Hydroalcoholic Extract in Streptozotocin-Induced Diabetes in Rats. *Antioxidants (Basel)*. 2022;11 (4):. IF:7.675
11. Wang H, Huang Q, Zhang Z, et al. Transient post-operative overexpression of CXCR2 on

- monocytes of traumatic brain injury patients drives monocyte chemotaxis toward cerebrospinal fluid and enhances monocyte-mediated immunogenic cell death of neurons in vitro[J]. *Journal of Neuroinflammation*, 2022. IF:7.573
12. Liu P, Yin Z, Chen M, et al. Cytotoxicity of adducts formed between quercetin and methylglyoxal in PC-12 cells[J]. *Food Chemistry*, 2021, 352(2):129424. IF:7.514
  13. Adhikari B, Adhikari M, Ghimire B, et al. Cold plasma seed priming modulates growth, redox homeostasis and stress response by inducing reactive species in tomato (*Solanum lycopersicum*)[J]. *Free Radical Biology and Medicine*, 2020, 156: 57-69. IF:7.376
  14. Zhao X, Wang C, Dai S, et al. Quercetin Protects Ethanol-Induced Hepatocyte Pyroptosis via Scavenging Mitochondrial ROS and Promoting PGC-1  $\alpha$  -Regulated Mitochondrial Homeostasis in L02 Cells. *Oxid Med Cell Longev*. 2022;2022:4591134. IF:7.31
  15. Chagas TQ, Freitas N, Montalvão MF, Nobrega RH, Machado MRF, Charlie-Silva I, Araújo APDC, Guimarães ATB, Alvarez TGDS, Malafaia G. Multiple endpoints of polylactic acid biomicroplastic toxicity in adult zebrafish (*Danio rerio*)[J]. *Chemosphere*. 2021 Aug;277:130279. IF:7.086
  16. Mlindeli Gamede, Lindokuhle Mabuza, Phikelelani Ngubane, et al. Preventing the onset of diabetes-induced chronic kidney disease during prediabetes: The effects of oleanolic acid on selected markers of chronic kidney disease in a diet-induced prediabetic rat model[J]. *Biomedicine & Pharmacotherapy*. 2021 Jul;139:111570. IF:6.529
  17. Yang H, Zhu Y, Ye Y, et al. Nitric oxide protects against cochlear hair cell damage and noise-induced hearing loss through glucose metabolic reprogramming[J]. *Free radical biology & medicine*, 2021. IF:6.525
  18. Rao M J, Xu Y, Tang X, et al. CsCYT75B1, a Citrus CYTOCHROME P450 Gene, Is Involved in Accumulation of Antioxidant Flavonoids and Induces Drought Tolerance in Transgenic Arabidopsis[J]. *Antioxidants & Redox Signaling*, 2020, 9(2):161. IF:6.313
  19. Liou G G, Hsieh C C, Lee Y J, et al. N-Acetyl Cysteine Overdose Inducing Hepatic Steatosis and Systemic Inflammation in Both Propacetamol-Induced Hepatotoxic and Normal Mice[J]. *Antioxidants*, 2021, 10(3):442. IF:6.312
  20. Wang Y, Chi H, Xu F, et al. Cadmium chloride-induced apoptosis of HK-2 cells via interfering with mitochondrial respiratory chain[J]. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 2022, 236:113494-. IF:6.233