

(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-K022-M

产品规格: 48T(44 samples)/96T(92 samples)

检测仪器: 酶标仪 (530-570 nm)

## Elabscience®分型超氧化物歧化酶

### (CuZn-SOD/Mn-SOD) 测试盒(羟胺法)

CuZn/Mn Superoxide Dismutase (CuZn-SOD/Mn-SOD)

Activity Assay Kit (Hydroxylamine Method)

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。

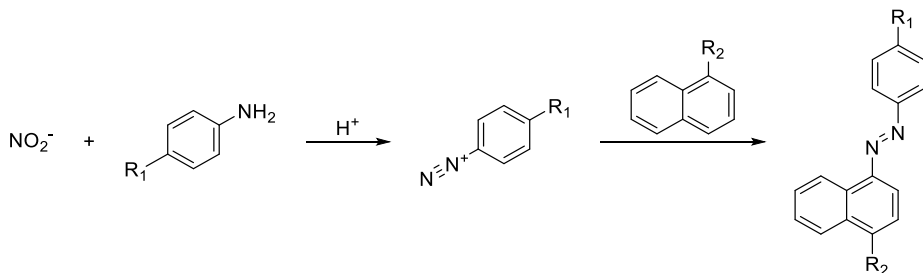
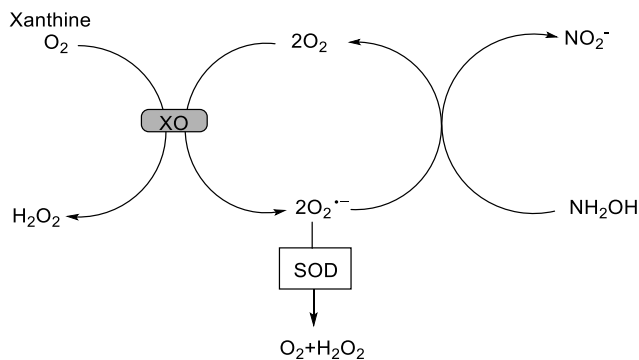
联系时请提供产品批号(见试剂盒标签)，以便我们更高效地为您服务。

## 用途

本试剂盒适用于检测血清（浆）、尿液、细胞及细胞上清、各种动植物组织中的 T-SOD、CuZn-SOD 及 Mn-SOD 活力。

## 检测原理

通过黄嘌呤及黄嘌呤氧化酶反应系统产生超氧阴离子自由基 ( $O_2^{\cdot-}$ )，它氧化羟胺形成亚硝酸盐，在显色剂作用下产生紫红色化合物。当反应体系中加入 SOD 后，催化超氧阴离子自由基发生歧化反应，使形成的亚硝酸盐减少，进而产生的紫红色变浅。根据样品管与对照管中的吸光度差值，来计算 SOD 的活性。同时，经过试剂处理的样本导致 Mn-SOD 失活，而不影响 CuZn-SOD。



本试剂盒检测组织及细胞样本时，需测定总蛋白浓度，推荐使用 BCA 法（货号：E-BC-K318-M）。

## 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)	1.2 mL×1 支	1.2 mL×1 支	2-8℃ 保存 6 个月
试剂二 (Reagent 2)	亚硝基发生剂 (Nitrosogenic Agent)	1.2 mL×1 支	1.2 mL×1 支	2-8℃ 保存 6 个月
试剂三 (Reagent 3)	基质液 (Substrate Solution)	1.2 mL×1 支	1.2 mL×1 支	2-8℃ 保存 6 个月
试剂四 (Reagent 4)	酶储备液 (Enzyme Stock Solution)	0.03 mL×1 支	0.06 mL×1 支	-20℃ 保存 6 个月
试剂五 (Reagent 5)	酶稀释液 (Enzyme Diluent)	1.2 mL×1 支	1.2 mL×1 支	2-8℃ 保存 6 个月
试剂六 (Reagent 6)	显色剂 A (Chromogenic Agent A)	粉剂×1 瓶	粉剂×1 瓶	2-8℃ 避光 保存 6 个月
试剂七 (Reagent 7)	显色剂 B (Chromogenic Agent B)	粉剂×1 瓶	粉剂×1 瓶	2-8℃ 避光 保存 6 个月
试剂八 (Reagent 8)	显色剂 C (Chromogenic Agent C)	6 mL×1 瓶	6 mL×1 瓶	2-8℃ 保存 6 个月
试剂九 (Reagent 9)	提取液 (Extracting Solution)	6 mL×1 瓶	12 mL×1 瓶	2-8℃ 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。

本试剂盒规格 1 如果只测 CuZn-SOD 可以测定 44 样，若需要同时测定 Mn-SOD，可测定 20 样；规格 2 如果只测 CuZn-SOD 可以测定 92 样，若需要同时测定 Mn-SOD，可测定 44 样。

## 所需自备物品

**仪器：**酶标仪(530-570 nm, 最适检测波长 550 nm)、恒温箱、微量移液器(1000  $\mu$ L, 200  $\mu$ L, 100  $\mu$ L, 10  $\mu$ L)、离心机。

**试剂：**双蒸水、生理盐水(0.9% NaCl)。

## 试剂准备

① 检测前, 将试剂四置于冰盒上缓慢融化, 混匀, 试剂盒中的其他试剂平衡至室温。

② 试剂一应用液配制:

将试剂一: 双蒸水按照1: 9的体积比稀释, 2-8 $^{\circ}$ C保存3个月。

③ 试剂四应用液配制:

在冰盒上操作, 按照试剂四: 试剂五为1: 19的体积比配制, 现用现配, 未用完的试剂2-8 $^{\circ}$ C可保存3天。

④ 试剂六应用液配制:

向试剂六瓶中加入9 mL双蒸水, 拧紧瓶盖, 放入烘箱中65 $^{\circ}$ C, 40 min, 充分溶解(或加入9 mL70-80 $^{\circ}$ C双蒸水, 充分混匀溶解), 2-8 $^{\circ}$ C避光保存3个月。

⑤ 试剂七应用液配制:

向试剂七瓶中加入9 mL双蒸水溶解, 2-8 $^{\circ}$ C避光保存1个月。

⑥ 显色剂的配制:

按照试剂六应用液: 试剂七应用液: 试剂八为3: 3: 2的体积比配制, 现用现配, 配好的显色剂2-8 $^{\circ}$ C避光保存1个月。

⑦ 酶工作液配制:

在冰盒上操作, 按照试剂二: 试剂三: 试剂四应用液为1: 1: 1的体积比配制, 临用前配制, 配制完成后, 需要在20 min内使用。

⑧ 非酶工作液配制:

按照试剂二: 试剂三: 试剂五为1: 1: 1的体积比配制, 临用前配制, 配制完成后, 需要在20 min内使用。(只需要配制3孔的量即可)

## 样本准备

### ① 样本处理

样本要求：样本中不能含有SDS、Tween20、NP-40、Triton X-100等去污剂，不能含有DTT、2-巯基乙醇等还原性试剂。

血清(浆)等液体样本：稀释合适倍数后，直接测定。

组织样本：常规匀浆处理(生理盐水 (0.9% NaCl))。匀浆后，4°C，10000 × g 离心 10 min，取上清置于冰上待测。留取部分上清用于蛋白浓度测定。

细胞样本：取 10<sup>6</sup> 细胞加入 300-500 μL 生理盐水 (0.9% NaCl) 进行匀浆。匀浆后，4°C，10000 × g 离心 10 min，取上清置于冰上待测。留取部分上清用于蛋白浓度测定。

### ② 样本最佳稀释倍数的选择

在正式检测前，需选择2-3个预期差异较大的样本稀释成不同浓度，按操作表进行预实验，以确定最佳稀释倍数。不同样本稀释如下表（仅供参考）。

样本	稀释倍数	样本	稀释倍数
小鼠血清	5-10	HepG2 细胞 (5.21mgprot/mL)	15-25
大鼠血清	6-15	10%小鼠肝匀浆	100-200
尿液	2-3	10%小鼠脑匀浆	20-30
人胸水	2-3	10%小鼠肾匀浆	50-120
细胞上清	不稀释	10%大鼠肾匀浆	50-120

注：稀释液为生理盐水 (0.9% NaCl) 或PBS (0.01 M, pH 7.4)。

### ③ 最佳样本稀释倍数的确定

本试剂盒可检测SOD抑制率范围在15%-55%之间，最佳抑制率范围25%-45 %。

$$\begin{aligned} \text{SOD 抑制率} &= \frac{(A_{\text{对照}} - A_{\text{对照空白}}) - (A_{\text{测定}} - A_{\text{对照空白}})}{A_{\text{对照}} - A_{\text{对照空白}}} \times 100\% \\ (\%) &= \frac{A_{\text{对照}} - A_{\text{测定}}}{A_{\text{对照}} - A_{\text{对照空白}}} \times 100\% \end{aligned}$$

### ④ 最佳样本稀释倍数的调整

若SOD抑制率大于55%，需将样本稀释后再测试；若SOD抑制率小于15%，减小稀释倍数后再测试。

## 实验关键点

酶工作液配制完成后，需要在 20 min 内使用。

## 操作步骤

① CuZn-SOD 上清液制备:

测定管上清液: 取 0.1 mL 样本加 0.1 mL 试剂九于 1.5 mL EP 管中, 旋涡混匀器充分混匀 1 min 后, 3500 × g 离心 15 min, 取上清进行。

对照管上清液: 取 0.1 mL 生理盐水加 0.1 mL 试剂九于 1.5 mL EP 管中, 旋涡混匀器充分混匀 1min 后, 3500 × g 离心 15 min, 取上清液待测。

② T-SOD 空白孔: 取 5 μL 双蒸水加入到 T-SOD 空白孔中;

T-SOD 对照孔: 取 5 μL 双蒸水加入到 T-SOD 对照孔中;

T-SOD 测定孔: 取 5 μL 样本加入到 T-SOD 测定孔中。

CuZn-SOD 空白孔: 取 5 μL 对照管上清液加入到 CuZn-SOD 空白孔中;

CuZn-SOD 对照孔: 取 5 μL 对照管上清液加入到 CuZn-SOD 对照孔中;

CuZn-SOD 测定孔: 取 5 μL 测定管上清液加入到 CuZn-SOD 测定孔中。

③ 向步骤②中各孔加入 90 μL 试剂一应用液。

④ 向步骤③中的测定、对照孔中, 加入 30 μL 酶工作液。

向空白孔中加入 30 μL 非酶工作液。

⑤ 在酶标仪上震板 10 s, 盖上覆膜, 37°C 孵育 50 min。

⑥ 向步骤⑤中的各孔加入 180 μL 显色剂。

⑦ 在酶标仪上震板 10 s, 室温静置 10 min, 550 nm, 酶标仪, 测各孔吸光度值。

**注: 对照、空白孔分别做 2 个孔即可。**

## 操作表

	T-SOD 测定管	T-SOD 对照管	T-SOD 空白管	CuZn-SOD 测定管	CuZn-SOD 对照管	CuZn-SOD 空白管
样本(μL)	5					
双蒸水(μL)		5	5			
测定管上清液 (μL)				5		
对照管上清液 (μL)					5	5
试剂一应用液 (μL)	90	90	90	90	90	90
酶工作液(μL)	30	30		30	30	
非酶工作液 (μL)			30			30
在酶标仪上震板 10 s, 盖上覆膜, 37°C 孵育 50 min。						
显色剂(μL)	180	180	180	180	180	180
在酶标仪上震板 10 s, 室温静置 10 min, 550 nm, 酶标仪, 测各孔吸光度值。						

本试剂盒检测组织和细胞样本时, 需测定总蛋白浓度, 推荐使用 BCA 法(货号: E-BC-K318-M)。

## 结果计算

血清(浆)、细胞培养液等液体样本:

定义: 每毫升反应液中 SOD 抑制率达 50% 时所对应的 SOD 量为一个 SOD 活力单位 (U)。

$$\text{T-SOD 活力 (U/mL)} = i_1 \div 50\% \times \frac{V_1}{V_2} \times f$$

$$\text{CuZn-SOD 活力 (U/mL)} = i_2 \div 50\% \times \frac{V_1}{V_2} \times f$$



### 组织及细胞样本：

定义：每毫克组织蛋白在 1 mL 反应液中 SOD 抑制率达 50% 时所对应的 SOD 量为一个 SOD 活力单位 (U)。

$$\begin{aligned} \text{T-SOD 活力} &= i_1 \div 50\% \times \frac{V_1}{V_2} \times f \div C_{pr} \\ (\text{U/mgprot}) & \end{aligned}$$

$$\begin{aligned} \text{CuZn-SOD 活力} &= i_2 \div 50\% \times \frac{V_1}{V_2} \times f \div C_{pr} \\ (\text{U/mgprot}) & \end{aligned}$$

### 注解：

$i_1$ ：T-SOD 抑制率，

$$\text{T-SOD 抑制率} = \frac{(A_1-A_3)-(A_2-A_3)}{A_1-A_3} \times 100\% = \frac{A_1-A_2}{A_1-A_3} \times 100\%$$

(%)

$i_2$ ：CuZn-SOD 抑制率

$$\text{CuZn-SOD 抑制率} = \frac{(A_4-A_6)-(A_5-A_6)}{A_4-A_6} \times 100\% = \frac{A_4-A_5}{A_4-A_6} \times 100\%$$

(%)

$A_1$ ：T-SOD 对照孔 OD 值

$A_2$ ：T-SOD 测定孔 OD 值

$A_3$ ：T-SOD 空白孔 OD 值

$A_4$ ：CuZn-SOD 对照孔 OD 值

$A_5$ ：CuZn-SOD 测定孔 OD 值

$A_6$ ：CuZn-SOD 空白孔 OD 值

$V_1$ ：反应液总体积 (mL)

$V_2$ ：加入样本的体积 (mL)

$C_{pr}$ ：待测样本蛋白浓度 (mgprot/mL)

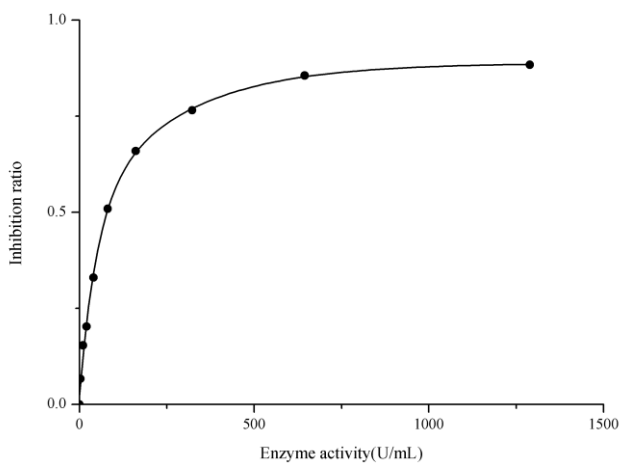
$f$ ：样本加入检测体系前的稀释倍数

## 附录1 关键数据

### 1. 技术参数

检测范围	1.35-62 U/mL	平均批间差	9.6 %
灵敏度	1.35 U/mL	平均批内差	5.1 %
平均回收率	99 %		

### 2. 抑制率曲线 (数据仅供参考)



## 附录2 实例分析

例如检测小鼠肝脏组织(数据仅供参考):

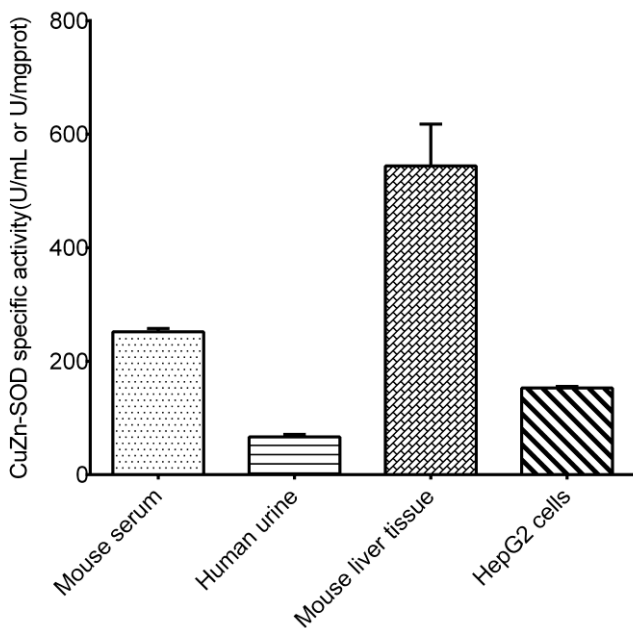
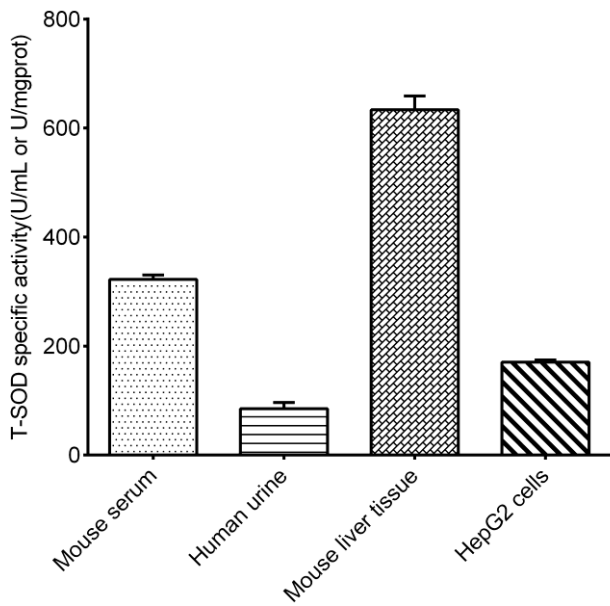
T-SOD测定: 取制备好的10%小鼠肝脏匀浆, 用生理盐水(0.9%NaCl)稀释150倍, 取5  $\mu$ L稀释后样本按操作表操作, 结果如下: 测定孔平均OD值为0.344, 对照孔平均OD值为0.546, 空白孔平均OD值为0.121, 同时测得10%小鼠肝脏匀浆蛋白含量13.72 mgprot/mL, 则计算结果为:

$$\text{T-SOD活力 (U/mgprot)} = \left( \frac{0.546-0.344}{0.546-0.121} \right) \div 50\% \times \frac{0.305}{0.005} \times 150 \div 13.72 = 633.96 \text{ U/mgprot}$$

CuZn-SOD测定: 稀释150倍的小鼠肝脏匀浆经试剂九处理后, 取5  $\mu$ L上清按操作表操作, 结果如下: 测定孔平均OD值为0.400, 对照孔平均OD值为0.590, 空白孔平均OD值为0.124, 同时测得10%小鼠肝脏匀浆蛋白含量13.72 mgprot/mL, 则计算结果为:

$$\text{CuZn-SOD活力 (U/mgprot)} = \left( \frac{0.590-0.400}{0.590-0.124} \right) \div 50\% \times \frac{0.305}{0.005} \times 150 \div 13.72 = 543.83 \text{ U/mgprot}$$

按照说明书操作, 测定小鼠血清(稀释5倍, 加样量5  $\mu$ L)、人尿液(稀释2倍, 加样量5  $\mu$ L)、小鼠肝脏组织(10%组织匀浆的蛋白含量13.72 mgprot/mL, 稀释150倍, 加样量5  $\mu$ L)、HepG2细胞(蛋白含量5.21 mgprot/mL, 稀释20倍, 加样量5  $\mu$ L)中T-SOD和CuZn-SOD活力(如下图):



### 附录3 问题答疑

问题	可能原因	建议解决方案
测值复孔差异大	酶工作液加样误差大	保证加样量一致
样本和标准品显色很低	孵育时间太短	保证充足的孵育时间
样本测不出值	样本稀释倍数太大	选择合适稀释倍数,重新检测
	样本保存时间过长或者保存不当	取新鲜样本,重新检测

#### 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 ÍN, 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
21. Obaid QA, Al-Shammari AM, Khudair KK. Glucose Deprivation Induced by Acarbose

- and Oncolytic Newcastle Disease Virus Promote Metabolic Oxidative Stress and Cell Death in a Breast Cancer Model. *Front Mol Biosci.* 2022;9:816510. IF:6.113
22. Abdel-Wahab BA, Walbi IA, Albarqi HA, Ali FEM, Hassanein EHM. Roflumilast protects from cisplatin-induced testicular toxicity in male rats and enhances its cytotoxicity in prostate cancer cell line. Role of NF- $\kappa$ B-p65, cAMP/PKA and Nrf2/HO-1, NQO1 signaling[J]. *Food Chem Toxicol.* 2021 May;151:112133. IF:6.023
  23. Aljutaily T. Evaluating the Nutritional and Immune Potentiating Characteristics of Unfermented and Fermented Turmeric Camel Milk in Cyclophosphamide-Induced Immunosuppression in Rats. *Antioxidants (Basel).* 2022;11 (4):. IF:5.952
  24. Jabbari N, Nawaz M, Rezaie J. Ionizing Radiation Increases the Activity of Exosomal Secretory Pathway in MCF-7 Human Breast Cancer Cells: A Possible Way to Communicate Resistance against Radiotherapy[J]. *International Journal of Molecular Sciences*, 2019, 20(15):3649-. IF:5.923
  25. Shanmugarajan D, Girish C, Harivenkatesh N, et al. Antihypertensive and pleiotropic effects of *Phyllanthus emblica* extract as an add-on therapy in patients with essential hypertension—A randomized double-blind placebo-controlled trial[J]. *Phytotherapy Research*, 2021. IF:5.878
  26. Short-Chain Fatty Acid, Sodium Propionate, in Patients on Maintenance Hemodialysis: Beneficial Effects on Inflammatory Parameters and Gut-Derived Uremic Toxins, A Pilot Study (PLAN Study)[J]. *Journal of Clinical Medicine*, 2018. IF:5.688
  27. Peng J, Pan J, Mo J, et al. MPO/HOCl Facilitates Apoptosis and Ferroptosis in the SOD1 G93A Motor Neuron of Amyotrophic Lateral Sclerosis. *Oxid Med Cell Longev.* 2022;2022:8217663. IF:5.604
  28. Treadmill Exercise Alleviates Brain Iron Dyshomeostasis Accelerating Neuronal Amyloid- $\beta$  Production, Neuronal Cell Death, and Cognitive Impairment in Transgenic Mice Model of Alzheimer's Disease[J]. *Molecular neurobiology*, 2021, 58(7):3208-3223. IF:5.59
  29. Aboulhoda, B. E., Rashed, L. A., Ahmed, H., et al. Hydrogen sulfide and mesenchymal stem cells-extracted microvesicles attenuate LPS-induced Alzheimer's disease[J]. *Journal of Cellular Physiology*, 2021, 236(8):5994-6010 IF:5.546
  30. Liu W, Jia H, Guan M, et al. Discovery of novel tubulin inhibitors targeting the colchicine binding site via virtual screening, structural optimization and antitumor evaluation. *Bioorg Chem.* 2022;118:105486. IF:5.50