

(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-F038

产品规格: 48T(32 samples)/96T(80 samples)

检测仪器: 荧光酶标仪(激发光波长 535 nm, 发射光波长 587 nm)

**Elabscience®谷丙转氨酶(ALT/GPT)活性
荧光法测试盒**

**Alanine Aminotransferase (ALT/GPT) Activity
Fluorometric 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

网址: 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动物组织样本及血清(浆)等液体样本中的谷丙转氨酶活性。

检测原理

谷丙转氨酶(ALT)能够催化丙氨酸和 α -酮戊二酸发生转氨基反应,生成丙酮酸和谷氨酸。丙酮酸在丙酮酸氧化酶的作用下生成 H_2O_2 ,在过氧化物酶作用下,将无荧光探针氧化为有荧光的物质,通过测定体系荧光值的增加量,即可计算出ALT的活性。

本试剂盒检测组织样本时,需测定总蛋白浓度,推荐使用本公司BCA试剂盒(货号E-BC-K318-M)进行测定。

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)	60 mL×1 瓶	60 mL×2 瓶	-20℃ 保存 6 个月
试剂二 (Reagent 2)	探针 (Probe Solution)	0.25 mL×1 支	0.5 mL×1 支	-20℃ 避光 保存 6 个月
试剂三 (Reagent 3)	酶试剂 (Enzyme Reagent)	粉剂×1 支	粉剂×2 支	-20℃ 保存 6 个月
试剂四 (Reagent 4)	底物 (Substrate Solution)	1.2 mL×1 支	1.2 mL×2 支	-20℃ 避光 保存 6 个月
试剂五 (Reagent 5)	100 mmol/L 丙酮酸标准品 (100 mmol/L Pyruvate Standard)	0.1 mL×1 支	0.1 mL×1 支	-20℃ 保存 6 个月
	96 孔黑色酶标板	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：荧光酶标仪(激发光波长 535 nm, 发射光波长 587 nm)

试剂准备

① 检测前，所有试剂需平衡至室温。

② 试剂三工作液的配制：

每支试剂三粉剂用1.2 mL试剂一充分溶解，置于冰盒上待用，可-20℃保存7天。

③ 1 mmol/L丙酮酸标准品储备液的配制：

取10 μL试剂五加入到990 μL试剂一中，配制成1 mmol/L的丙酮酸标准品储备液，临用前现配现用。

④ 50 μmol/L丙酮酸标准品溶液的配制：

按照1 mmol/L丙酮酸标准品储备液：试剂一体积比为1：19的比例稀释20倍，即得50 μmol/L标准品溶液，按需配制，置于冰盒上待用。

⑤ 反应工作液的配制：

按试剂一：试剂二：试剂三工作液：试剂四体积比为56：4：20：20的比例混匀，现用现配，避光保存，按需配制。

⑥ 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(μmol/L)	0	10	20	25	30	35	40	50
50 μmol/L 标准品 (μL)	0	40	80	100	120	140	160	200
试剂一(μL)	200	160	120	100	80	60	40	0

样本准备

① 样本处理

血清血浆样本：可直接测定。

组织样本：匀浆介质为试剂一。匀浆后，4℃，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：0.01-0.83 U/L，请参考下表稀释(仅供参考)：

样本	稀释倍数	样本	稀释倍数
人血清	10-15	10%大鼠脾组织	10-15
狗血清	5-10	10%大鼠肝组织	300-500
大鼠血清	10-15	10%大鼠肾组织	100-120
10%小鼠心组织	100-120	10%大鼠肺组织	100-120

注：稀释液为试剂一。

实验关键点

- ① 试剂一取用时应倒出部分，再取用，避免试剂污染。
- ② 样本加入板孔中时应触底加入。

操作步骤

- ① 标准孔：向酶标板对应的标准孔中加入 20 μL 的不同浓度标准品。
测定孔：向酶标板对应的测定孔中加入 20 μL 的待测样本。
- ② 向步骤①各孔中加入 100 μL 的反应工作液。
- ③ 酶标仪上振板 5 s, 室温静置 3 min, 荧光酶标仪上设置激发光波长 535 nm, 发射光波长 587 nm, 测定各孔荧光值, 记为 F_1 , 然后于室温下避光静置反应 60 min, 相同波长条件下测定各孔荧光值, 记为 F_2 , 则 $\Delta F = F_2 - F_1$ 。

注：标准孔不要求差值，直接取反应 60 min 后测定的荧光值做标准曲线即可

操作表

	标准孔	测定孔
待测样本(μL)	--	20
不同浓度的标准品(μL)	20	--
反应工作液(μL)	100	100
酶标仪上振板 5 s, 室温静置 3 min, 荧光酶标仪上设置激发光波长 535 nm, 发射光波长 587 nm, 测定各孔荧光值, 记为 F_1 , 然后于室温下避光静置反应 60 min, 相同波长条件下测定各孔荧光值, 记为 F_2 , 则 $\Delta F = F_2 - F_1$ 。		

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

结果计算

标准品拟合曲线: $y = ax + b$

血清(浆)ALT 活力的计算:

定义: 25°C条件下, 每升血清(浆)每分钟催化底物产生 1 μmol 的丙酮酸所需要的酶量为一个活力单位。

$$\text{ALT 活力} = (\Delta F - b) \div a \div T \times f$$

(U/L)

组织中 ALT 活力的计算:

定义: 25°C条件下, 每克组织蛋白每分钟催化底物产生 1 μmol 的丙酮酸所需要的酶量为一个活力单位。

$$\text{ALT 活力} = (\Delta F - b) \div a \div T \times f \div C_{\text{pr}}$$

(U/gprot)

注解:

y: 标准品荧光值-空白荧光值(标准品浓度为 0 的荧光值)

x: 荧光值对应的浓度

a: 标曲的斜率

b: 标曲的截距

ΔF : 样本的荧光变化值($\Delta F = F_2 - F_1$)

f: 待测样本加入反应体系前的稀释倍数

T: 反应时间, 60 min

C_{pr} : 样本的蛋白浓度(gprot/L)

附录1 关键数据

1. 技术参数

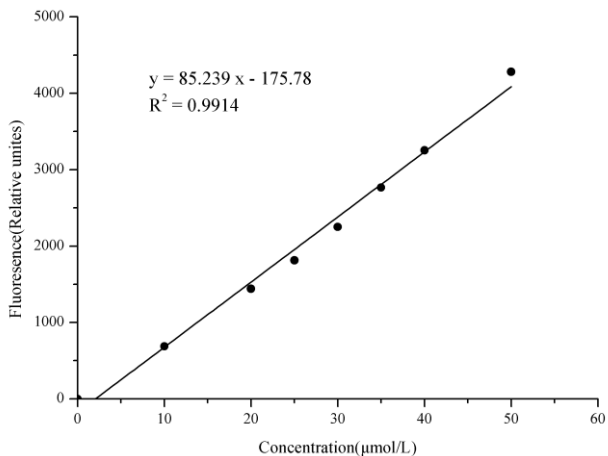
检测范围	0.01-0.83 U/L	平均批间差	9.8 %
灵敏度	0.01 U/L	平均批内差	2.3 %

2. 标准曲线(数据仅供参考)

①不同浓度标准品加样量20 μ L, 按照操作步骤进行实验, 读取各点荧光值如下表所示:

标准品浓度 (μ mol/L)	0	10	20	25	30	35	40	50
荧光值	1087	1806	2567	2922	3379	3906	4336	5384
	1150	1804	2550	2942	3362	3862	4408	5415
平均荧光值	1118	1805	2559	2932	3370	3884	4372	5399
绝对荧光值	0	687	1440	1814	2252	2766	3254	4281

②绘制标曲(如下图):



附录2 实例分析

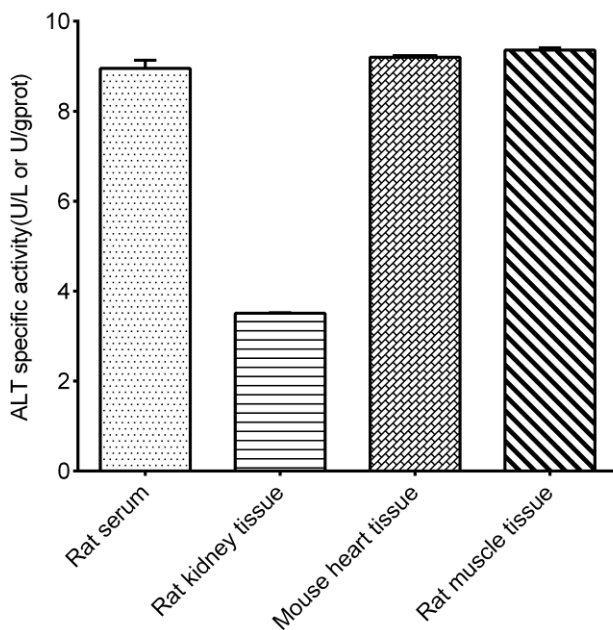
例如检测10%大鼠肺组织匀浆(数据仅供参考):

取稀释100倍的10%大鼠肺组织匀浆上清20 μL ,加入到酶标板相应测定孔中,按操作表检测,结果如下:

丙酮酸标准曲线: $y = 69.312x - 148.74$,第一次测定时测定孔平均荧光值为611,记为 F_1 ,室温下避光孵育60 min后,测定孔平均荧光值为1577,记为 F_2 ,则 $\Delta F = F_2 - F_1 = 966$,10%大鼠肺组织匀浆的蛋白浓度为2.93 gprot/L,计算结果为:

$$\text{ALT 活性 (U/gprot)} = (966 + 148.74) \div 69.312 \div 60 \times 100 \div 2.93 = 9.15 \text{ U/gprot}$$

按照说明书,测定大鼠血清(稀释10倍,加样量20 μL)、大鼠肾组织(10%匀浆蛋白浓度为9.46 gprot/L,稀释100倍,加样量20 μL)、小鼠心组织(10%匀浆蛋白浓度为3.24 gprot/L,稀释100倍,加样量20 μL)和大鼠肌肉组织(10%匀浆蛋白浓度为3.62 gprot/L,稀释100倍,加样量20 μL)中的ALT活性(如下图):



附录3 问题答疑

问题	可能原因	建议解决方案
测值不稳定，复孔差异大	加样时间过长	尽可能的缩短加样时间
样本测不出值	反应时间过短	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. Zhang X, He C, Chen Y, et al. Cyclic reactions-mediated self-supply of H₂O₂ and O₂ for cooperative chemodynamic/starvation cancer therapy[J]. *Biomaterials*, 2021, 275:120987-. IF:12.479
2. Xia H, Scholtes C, Dufour CR, et al. Insulin action and resistance are dependent on a GSK3 β -FBXW7-ERR α transcriptional axis. *Nat Commun.* 2022; 13 (1):2105. IF:14.919
3. Liu Q, Zhang T X, Zheng Y D, et al. Calixarene-Embedded Nanoparticles for Interference-Free Gene-Drug Combination Cancer Therapy[J]. *Small*, 2021, 2006223. IF:11.459
4. He C, Zhang X, Chen C, et al. A solid lipid coated calcium peroxide nanocarrier enables combined cancer chemo/chemodynamic therapy with O₂/H₂O₂ self-sufficiency[J]. *Acta Biomaterialia*, 2021, 122. IF:8.203
5. Chen L, Tao F, Zhang Y, et al. Islet-cell autoantigen 69 accelerates liver regeneration by downregulating Tgf β 1 and attenuating Tgf β signaling in mice[J]. *FEBS Letters*, 2020, 594(17). IF:6.665
6. Omar N, Frank J, Kruger J, et al. Effects of High Intakes of Fructose and Galactose, with or Without Added Fructooligosaccharides, on Metabolic Factors, Inflammation, and Gut Integrity in a Rat Model[J]. *Molecular Nutrition & Food Research*, 2021:2001133. IF:5.914
7. Wang C, Ma C, Fu K, et al. Phillygenin Attenuates Carbon Tetrachloride-Induced Liver Fibrosis via Modulating Inflammation and Gut Microbiota[J]. *Frontiers in Pharmacology*, 2021, 9, 21. IF:5.81
8. Du Y Q, Zheng Y Z, Yu C X M, et al. The Mechanisms of Yu Ping Feng San in Tracking the Cisplatin-Resistance by Regulating ATP-Binding Cassette Transporter and Glutathione S-Transferase in Lung Cancer Cells[J]. *Frontiers in Pharmacology*, 2021; 12: 678126. IF:5.81
9. Zeng X Peng, Wang L J, Guo L H, et al. Dasatinib ameliorates chronic pancreatitis induced by caerulein via anti- fibrotic and anti-inflammatory mechanism[J]. *Pharmacological Research*, 2019, 147, 104357. IF:5.574
10. Cao X, Liang Y, Liu R, et al. Uncovering the Pharmacological Mechanisms of Gexia-Zhuyu Formula (GXZY) in Treating Liver Cirrhosis by an Integrative Pharmacology Strategy. *Front Pharmacol.* 2022; 13:793888. IF:5.331

11. Wang Y, Xie W, Feng Y, et al. Epithelial-derived exosomes promote M2 macrophage polarization via Notch2/SOCS1 during mechanical ventilation. *Int J Mol Med.* 2022; 50 (1). IF:5.314
12. Jung D S, Son Y J, Shin J M, et al. Gymnaster Koraiensis Extract Alleviated Metabolic Syndrome Symptoms and Stimulated UCP1 -Independent Energy Consumption via AMPK Activation in White Adipose Tissue[J]. *Molecular Nutrition & Food Research*, 2020. IF:5.309
13. Ali A K, Komal A K, Almutairi S M, et al. Natural killer cell-derived IL-10 prevents liver damage during sustained murine cytomegalovirus infection[J]. *Frontiers in immunology*, 2019, 10: 2688. IF:5.085
14. Xu Y , Zhang Y , Xu Y , et al. Activation of CD137 signaling promotes macrophage apoptosis dependent on p38 MAPK pathway-mediated mitochondrial fission[J]. *The International Journal of Biochemistry & Cell Biology*, 2021 Jul;136:106003. IF:5.085
15. Naseh A, Shirin B, Maryam M, et al. Attenuation of chronic arsenic neurotoxicity via melatonin in male offspring of maternal rats exposed to arsenic during conception: Involvement of oxidative DNA damage and inflammatory signaling cascades[J]. *Life Sciences* 266 (2021) 118876. IF:5.037
16. Ahmed A E, Alshehri A, Al-Kahtani M A, et al. Vitamin E and selenium administration synergistically mitigates ivermectin and doramectin-induced testicular dysfunction in male Wistar albino rats[J]. *Biomedicine & Pharmacotherapy*, 2020, 124: 109841. IF:4.545
17. Su S, Tian H, Jia X, et al. Mechanistic insights into the effects of SREBP1c on hepatic stellate cell and liver fibrosis[J]. *Journal of Cellular and Molecular Medicine*, 2020. IF:4.486
18. Wang L J, He L, Hao L, et al. Isoliquiritigenin ameliorates caerulein-induced chronic pancreatitis by inhibiting the activation of PSCs and pancreatic infiltration of macrophages[J]. *Journal of Cellular and Molecular Medicine*, 2020. IF:4.486
19. Dejan Lazić, Andreas Scheurer, Dušan Čočić, et al. New bis-pyrazolopyridine ruthenium(III) complex as a potential anticancer drug: In vitro and in vivo activity in murine colon cancer[J]. *Dalton Transactions*, 2021 Jun; 50(22):7686-7704. IF:4.39
20. Li X, Lv Z, Chen J, et al. *Bacillus amyloliquefaciens* B10 can alleviate liver apoptosis and oxidative stress induced by aflatoxin B1[J]. *Food and Chemical Toxicology*, 2021, 151:112124. IF:4.06
21. Amany Abdel-Rahman Mohamed , Safaa I. Khater , Ahmed Hamed Arisha , et al.

- Chitosan-stabilized selenium nanoparticles alleviate cardio-hepatic damage in type 2 diabetes mellitus model via regulation of caspase, Bax/Bcl-2, and Fas/FasL-pathway[J]. *Gene*, 2020, 768(7):145288. IF:3.688
22. Zhang S, Jiang L, Hu H, et al. Pretreatment of exosomes derived from hUCMSCs with TNF- α ameliorates acute liver failure by inhibiting the activation of NLRP3 in macrophage[J]. *Life Sciences*, 2020, 246: 117401. IF:3.647
 23. Yu H, Zhang L, Chen P, et al. Dietary bile acids enhance growth, and alleviate hepatic fibrosis induced by a high starch diet via AKT/FOXO1 and cAMP/AMPK/SREBP1 pathway in *Micropterus salmoides*[J]. *Frontiers in Physiology*, 2019, 10. IF:3.367
 24. Sohini Sen, Shaunak Ghosh, Sayantan De, et al. Immunomodulatory and antimicrobial non-mulberry *Antheraea mylitta* silk fibroin accelerates in vitro fibroblast repair and regeneration by protecting oxidative stress[J]. *RSC Advances*, 2021 May; 11(31):19265-19282. IF:3.361
 25. Li Jianda, Yuan Chen, Liu Peng et al. Red blood cells serve as a vehicle for PEDV transmission.[J]. *Vet Microbiol*, 2021, 257: 109081. IF:3.293
 26. Chen L, Tao F, Zhang Y, et al. Islet-cell autoantigen 69 accelerates liver regeneration by downregulating Tgfb1 and attenuating Tgf β signaling in mice[J]. *FEBS Letters*, 2020. IF:3.057
 27. Cui Y, Wang Y, Liu G. Protective Effect of Barbaloin in a Rat Model of Myocardial Ischemia Reperfusion Injury Through the Regulation of the CNPY2?PERK Pathway[J]. *International Journal of Molecular Medicine*, 2019. IF:2.928
 28. Sun Yan-Chun, Han Shi-Cheng, Yao Ming-Zhu, et al. High-throughput metabolomics method based on liquid chromatography-mass spectrometry: Insights into the underlying mechanisms of salinity-alkalinity exposure-induced metabolites changes in *Barbus capito*[J]. *Journal of Separation Science*, 2021 Jan; 44(2):497-512. IF:2.878
 29. Mustafa H N, Hegazy G A, El Awdan S A, et al. Liver ischemia/reperfusion injury, a setting in which the functional mass is reduced and the role of PDE5 inhibitor[J]. *Eur. J. Anat*, 2019, 23(5): 325-332. IF:2.638
 30. Chen L, Ma K, Fan H, et al. Exogenous hydrogen sulfide protects against hepatic ischemia/reperfusion injury by inhibiting endoplasmic reticulum stress and cell apoptosis.[J]. *Spandidos Publications*, 2021(2). IF:2.447