

General Estradiol (E2) ELISA Kit

Catalog NO.: RK00651

version: 2.0

***使用产品前，请务必阅读产品包装内说明书**

产品简介

本试剂盒产品使用竞争法定量测定血清、血浆、细胞培养上清或其它生物体液中 E2 的含量。

产品检测原理

本实验采用竞争抑制酶联免疫分析法。将 E2 的单克隆抗体预先包被在酶标板上制成固相载体，往包被抗体的微孔中同时加入酶标记的抗原和待测抗原（标准品或样本），待测抗原与酶标记的抗原对特异性抗体进行竞争结合。孵育后，经过洗涤去掉未结合物。结合的酶抗原的量与样本中 E2 的浓度呈反比。向微孔中加入酶结合物，样品中 E2 的含量与 TMB 的颜色深浅负相关。

试剂盒组分及保存条件

未拆封的试剂盒在 1-2 周内可保存于 2-8℃，已拆封的产品须在 1 个月内使用完；若 1-2 周以后使用，请按照以下条件分别保存各组分。

组分	规格	货号	保存条件
抗体预包被酶标板 Antibody Coated Plate	8×12	RM04137	将未使用的板条放回装有干燥剂的铝箔袋中并储存在 -20℃ 或以下。扣好密封条并重新密封。
冻干标准品 Standard Lyophilized	2	RM04138	取出并在 -20℃ 或以下的条件下存放，避免反复冻融。
浓缩生物素化抗原 (100×) Concentrated Biotin-Conjugate Antigen(100×)	1 ×60ul	RM04139	最多可在 -20℃ 存储六个月
浓缩链霉亲和素-HRP (100×) Streptavidin-HRP Concentrated (100×)	1 ×120ul	RM04140	最多可在 2-8℃ 存储六个月
标准品/样本稀释液 (R1) Standard/Sample Diluent (R1)	1 ×20 ml	RM00023	最多可在 2-8℃ 存储六个月

生物素化抗原稀释液 (R2) Biotin- Conjugate Antigen Diluent(R2)	1 ×10 mL	RM00024	最多可在 2-8°C 存 储六个月
链霉亲和素-HRP 稀释液 (R3) Streptavidin-HRP Diluent(R3)	1 ×10 mL	RM00025	
浓缩洗涤液 (25x) Wash Buffer(25x)	1 ×30 mL	RM00026	
显色底物 TMB Substrate	1 ×10 mL	RM00027	
终止液 Stop Solution	1 ×10 mL	RM00028	
封板膜 Plate Sealers	4 张		
说明书 Specification	1		

实验所需的材料

1. 酶标仪，并配置主波长 450nm，次波长 630nm 或 570nm。
2. 单/多通道移液器及吸头。
3. 去离子水或蒸馏水。
4. 洗瓶或是自动洗板机。
5. 恒温箱。
6. 灭菌的试管或是 EP 管，用于样本或是标准蛋白的稀释。

重要提示

***本产品仅用于科研，不能用于临床诊断。**

1. 请留意产品标签上的有效期时间，并在有效期前使用本产品。
2. 请勿将不同批次或者来自不同厂家的试剂混合使用。
3. 如测试获得的样本 OD 值超过了产品的最高检测限，请使用产品中的标准品/样本稀释液（R1）对样本进行稀释。所以，在正式测试样本前，建议先进行样本的预测试。
4. 实验过程中的加样、洗板、孵育时间、孵育温度等操作均会对最终结果造成影响，请严格管理实验流程并做好记录。
5. 样本的收集、处理及保存均会对检测结果产生影响，请务必严格管理样本的处理过程。

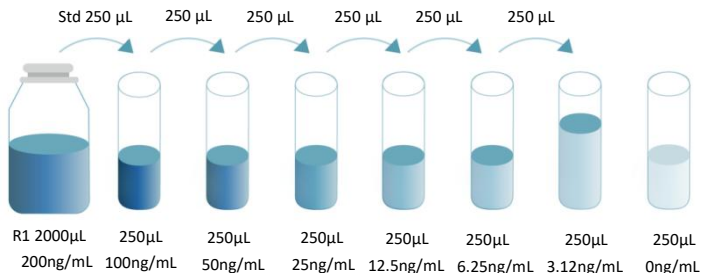
6. 在本试验中对所有因素进行试验之前,不能排除干扰的可能性。
7. 相关试剂中可能存在有害物质,使用中请注意佩戴手套,必要时佩戴护目镜。
8. 终止液为腐蚀性液体,请做好相关防护。
9. 为保证最佳检测效果,相关试剂组分的保存请参照标签或是说明书。
10. 试剂配制后的混匀对检测结果非常重要,但部分蛋白或是抗体可能对剧烈的涡旋非常敏感,可能造成活性损失,请谨慎使用涡旋。
11. 请使用灭菌的耗材进行试剂配制,以免造成试剂污染,影响最终检测结果。
12. 为保证最佳检测效果,溶解后的标准蛋白及相关试剂的工作液不建议冻存后重复使用。
13. 产品在储存或是使用中,请注意避光。
14. 为保证最佳检测效果,在加不同样本时,请注意更换吸头。
15. 请严格按照说明书的要求进行试剂配制。如果您将分次使用试剂盒,请使用封口袋密封好预包被板,并且在开封后的1个月内使用完。
16. 48T的试剂盒也同样可参考说明书进行实验。

样本收集与保存

1. 细胞培养上清：1000 xg 离心 10 分钟，及时检测；或将样本置于-20 至-70℃中分装保存（24 小时内检测可置于 2-8℃），避免反复冻融。如果细胞培养上清样本的稀释度比较大，可先用培养基进行中间的稀释，最后用标准品/样本稀释液(R1)稀释。
2. 血清：使用血清分离管，分离血清前让样品凝结 30 分钟，1000 xg 离心 10 分钟并及时检测；或将样本置于-20℃至-70℃中分装保存（24 小时内检测可置于 2-8℃），避免反复冻融。
3. 血浆：收集血浆时用 EDTA 或肝素作为抗凝剂，在 30 分钟内 1000 xg 离心 15 分钟收集样本，及时检测；或将样本置于-20℃至-70℃中分装保存（24 小时内检测可置于 2-8℃），避免反复冻融。
4. 其它生物体液：1000xg 离心 20 分钟，取上清即可检测，或将上清置于-20℃ 或-80℃保存，避免反复冻融。
5. 避免使用溶血、高血脂血清/血浆样本。

试剂准备

1. 使用前将所需使用的试剂平衡至室温。如果浓缩液中有结晶析出，需要将试剂置于室温轻轻摇动，直至晶体完全溶解。
2. 标准品：向冻干品中加入 2.0ml 的标准品/样本稀释液 R1，轻轻混匀至少 15min，使冻干品完全溶解至浓度为 200ng/mL。按照下图准备好包含 R1 稀释液的 EP 管，并按照提示进行梯度稀释(建议标准曲线使用以下浓度:200, 100, 50, 25, 12.5, 6.25, 3.12, 0ng/mL)。复溶标准品原液（200ng/mL），分装并保存在-20 至-70℃。



3. 浓缩生物素化抗原（100×）：在使用前用生物素化抗原稀释液（R2）将浓缩生物素化抗原以 1：100 的比例稀释，注意：稀释后的工作液应在 30 分钟内使用。
4. 浓缩链霉亲和素-HRP（100x）：在使用前用链霉亲和素-HRP 稀释液（R3）将浓缩链霉亲和素-HRP 以 1：100 的比例稀释。

注意：稀释后的工作液应在 30 分钟内使用。

5. 洗涤液：在使用前用双蒸水或去离子水将洗涤液以 1: 25 的比例稀释。

实验步骤

1. 从板框上取下待用的微孔板条，将剩余的板条放回装有干燥剂的铝箔袋中，然后重新密封保存。
2. 每孔加入 1x 洗涤缓冲液 350 μ L，静置 40 秒后弃去液体，该步骤共洗涤 3 次。
3. 在使用前 15 分钟配制好生物素化抗原（100x）工作液。
4. 空白孔加 50ul 标准品/样本稀释液（R1），其余孔加入不同浓度的标准品以及待测样本，然后立即每孔加 50ul 生物素化抗原并盖上新的封板膜，37 $^{\circ}$ C 孵育 1.5 小时。
5. 使用前 15 分钟配制好链霉亲和素-HRP（100x）的工作液。
6. 弃去孔中液体，重复步骤 2 中的洗涤步骤。
7. 每孔中加入链霉亲和素-HRP 工作液（100 μ L/孔），并盖上新的封板膜，37 $^{\circ}$ C 孵育 30 分钟。
8. 预热酶标仪。
9. 弃去孔内液体，每孔用 350ul 的洗涤液洗涤，浸泡 1-2 分钟，重复洗板共 5 次。

10. 向孔中加入 TMB 底物 (90 μ L/孔)。在 37°C 下避光孵育 15-20 分钟。
11. 加入终止液 (50 μ L/孔)，并立即放入酶标仪，在 5min 内测定每个孔 450nm 的 OD 值。如果可以选择校正波长，则设置为 570 nm 或 630 nm。并从 450 nm 的读数中减去 570 nm 或 630 nm 的读数，这种方式可以校正并去除非显色物质的 OD 值，从而获得更准确的检测结果。如果无法选择校正波长，则获得的读数将偏高，导致读数的准确度下降。

简要实验流程

准备好需要的标准品和试剂

洗板 3 次



向孔中加入 50ul 标准品或待测样本



每孔加 50ul 生物素化抗原工作液
37°C 孵育 1.5 小时, 然后洗板 5 次



每孔加 100ul 链霉亲和素-HRP 工作液
37°C 孵育 0.5 小时, 然后洗板 3 次



加入 90ul 底物溶液
37°C 避光, 孵育 15-20 分钟



加入终止液 50ul



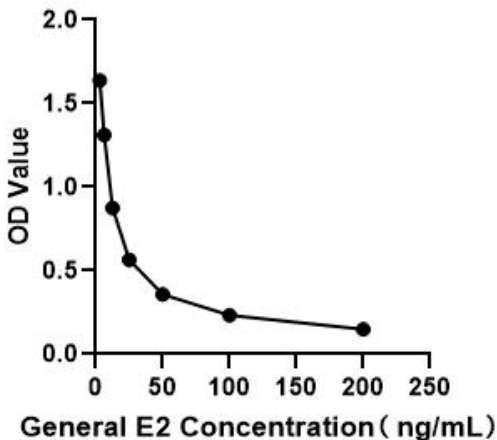
5min 内检测 450nm 波长的 OD 值
校正波长设置为 570nm 或 630nm

结果计算

1. 计算标准蛋白各浓度、质控、样本等复孔的平均 OD 值，每个测试的 OD 值都应减去空白孔的 OD 值以及次波长的 OD 值。
2. 使用测试获得的 OD 值绘制标准曲线，推荐使用 4-PL 拟合，具体也可根据需求选择其他拟合方式来绘制标准曲线。使用计算机软件以吸光度 OD 值为纵坐标（Y），相应的 E2 标准品浓度为横坐标（X），绘制标准曲线。样品的含量可根据其 OD 值由标准曲线计算出相应的浓度。
3. 如果样本在上样检测时进行了稀释，那么计算获得浓度需要乘以相应的稀释倍数。

典型数据

此标准曲线图仅供参考，计算实验结果请以实际实验数据进行。



检测范围

3.12-200ng/mL

灵敏度

最低检测 E2 可达 1.33ng/mL。

特异性

该方法对 E2 的检测灵敏度高，特异性好，E2 与类似物之间没有明显的交叉反应或干扰。

注意：

由于现有的技术和知识的限制，我们不可能完成 E2 与所有类似物之间的交叉反应检测，因此交叉反应可能仍然存在。

精密度

批内差

在同一块板上重复测试三个已知浓度的样品 20 次，计算浓度的变异系数（CV）。

批内 CV<4.1%。

批间差

用两批试剂盒对三个已知浓度的样品分别进行 20 次测试，计算浓度的变异系数（CV）。

批间 CV<8.0%。

回收率

将高、中、低 3 个不同浓度的 E2 蛋白加入到对应的样本中检测，并计算蛋白的回收率（实际测试的样本浓度/理论样本浓度 x100%）。

样本类型	平均回收率 (%)	范围 (%)
细胞上清(n=5)	94	82-103
血清(n=5)	95	94-101

线性

将高浓度 E2 加入样本中，在标准曲线范围内稀释并计算线性。

/	/	细胞上清(n=5)	血清(n=5)
1:2	平均符合率 (%)	95	88
	范围 (%)	86-112	81-94
1:4	平均符合率 (%)	101	92
	范围 (%)	92-103	85-97
1:8	平均符合率 (%)	105	88
	范围 (%)	95-110	82-92
1:16	平均符合率 (%)	97	95
	范围 (%)	90-109	84-96

ELISA 常见问题分析及解决方法

问题描述	可能原因	解决方法
高背景值	洗板不充分	按要求充分洗涤，保证洗板时间、次数及每孔加样量无误
	孵育条件不正确	检查孵育时间、温度是否按要求进行
	试剂、样本的交叉污染	注意实验过程中可能造成样本交叉污染的操作；配制新鲜的试剂，重复测试
无信号值或过低的信号值	试剂配制和使用错误	检查试剂配制浓度是否正确，是否按照顺序使用
	酶标仪使用、设置不正确	提前预热；设置正确的主、次波长读数
	显色时间过短	最佳显色时间应控制在 15-25min
	终止后，未及时读数	加入终止液后，在 5min 内读数
	样本基质效应	使用阳性质控品对照测试
过强的信号值	TMB 底物变质	检查 TMB 底物是否变蓝，使用新的底物试剂
		避免使用金属物质接触底物造成变质失效
	每步实验未更换新的封板膜	每步实验更换新的封板膜

	样本中目标蛋白 量过高	预测试，选择适当稀释倍数测试
重复性差	加样量不均一	检查移液器，定期校准
	样本有杂质或沉淀物	样本使用前，请离心样本
	试剂配制未充分混匀	加样前充分混匀试剂

*For research purposes only. Not for therapeutic or diagnostic purposes.