

8 鼠伤寒沙门氏菌 / 回复突变试验

Salmonella Typhimurium / Reverse Mutation Assay

1 范围

本规范确定了鼠伤寒沙门氏菌 / 回复突变试验的基本原则、要求和方法。
本规范适用于化妆品原料及其产品的基因突变检测。

2 定义

2.1 回复突变 reverse mutation

细菌在化学致突变物作用下由营养缺陷型回变到原养型(prototroph)。

2.2 基因突变 gene mutation

在化学致突变物作用下细胞 DNA 中碱基对的排列顺序发生变化。

2.3 碱基置换突变 base substitution mutation

引起 DNA 链上一个或几个碱基对的置换。

碱基置换有转换(transition)和颠换(transversion)两种形式。

转换是 DNA 链上的一个嘧啶被另一嘧啶所替代, 或一个嘌呤被另一嘌呤所代替。

颠换是 DNA 链上的一个嘧啶被另一嘌呤所替代, 或一个嘌呤被另一嘧啶所代替。

2.4 移码突变 frameshift mutation

引起 DNA 链上增加或缺失一个或多个碱基对。

2.5 鼠伤寒沙门氏菌/回复突变试验 salmonella typhimurium/reverse mutation assay

利用一组鼠伤寒沙门氏组氨酸缺陷型试验菌株测定引起沙门氏菌碱基置换或移码突变的化学物质所诱发的组氨酸缺陷型(his-)→原养型(his+)回复突变的试验方法。

2.6 S₉

经多氯联苯(PCB 混合物)或苯巴比妥钠和 β -萘黄酮结合诱导的大鼠制备肝匀浆, 在 9000g 下离心 10min 后的肝匀浆上清液。

3 原理

鼠伤寒沙门氏组氨酸营养缺陷型菌株不能合成组氨酸, 故在缺乏组氨酸的培养基上, 仅少数自发回复突变的细菌生长。假如有致突变物存在, 则营养缺陷型的细菌回复突变成原养型, 因而能生长形成菌落, 据此判断受试物是否为致突变物。

某些致突变物需要代谢活化后才能引起回复突变, 故需加入经诱导剂诱导的大鼠肝制备的 S₉ 混合液。

4 仪器和设备

培养箱、恒温水浴、振荡水浴摇床、压力蒸汽消毒器、干热烤箱、低温冰箱(-80℃) 或液氮生物容器、普通冰箱、天平(精密度 0.1g 和 0.0001g)、混匀振荡器、匀浆器、菌落计数器、低温高速离心机, 玻璃器皿等。

5 培养基和试剂

5.1 0.5mmol/L 组氨酸-0.5mmol/L 生物素溶液

成分: L-组氨酸(MW 155)	78mg
D-生物素(MW 244)	122mg
加蒸馏水至	1000mL

配制: 将上述成分加热, 以溶解生物素, 然后在 0.068MPa 下高压灭菌 20min。贮于 4℃冰箱。

5.2 顶层琼脂培养基

成分: 琼脂粉	1.2g
氯化钠	1.0g
加蒸馏水至	200mL

配制: 上述成分混合后, 于 0.103MPa 下高压灭菌 30min。实验时, 加入 0.5mmol/L 组氨酸—0.5mmol/L 生物素溶液 20mL。

5.3 Vogel-Bonner (V-B) 培养基 E

成分: 枸橼酸($C_6H_8O_7 \cdot H_2O$)	100g
磷酸氢二钾(K_2HPO_4)	500g
磷酸氢铵钠($NaNH_4HPO_4 \cdot 4H_2O$)	175g
硫酸镁($MgSO_4 \cdot 7H_2O$)	10g
加蒸馏水至	1000mL

配制: 先将前三种成分加热溶解后, 再将溶解的硫酸镁缓缓倒入容量瓶中, 加蒸馏水至 1000mL。于 0.103MPa 下高压灭菌 30min。储于 4℃冰箱。

5.4 20%葡萄糖溶液

成分: 葡萄糖	200g
加蒸馏水至	1000mL

配制: 加少量蒸馏水加温溶解葡萄糖, 再加蒸馏水至 1000mL。于 0.068MPa 下高压灭菌 20min。储于 4℃冰箱。

5.5 底层琼脂培养基

成分: 琼脂粉	7.5g
蒸馏水	480mL
V-B 培养基 E	10mL
20%葡萄糖溶液	10mL

配制: 首先将前两种成分于 0.103MPa 下高压灭菌 30min 后, 再加入后两种成分, 充分混匀倒底层平板。按每皿 25mL 制备平板, 冷凝固化后倒置于 37℃培养箱中 24h, 备用。

5.6 营养肉汤培养基

成分: 牛肉膏	2.5g
胰 胨	5.0g
磷酸氢二钾(K_2HPO_4)	1.0g
加蒸馏水至	500mL

配制: 将上述成分混合后, 于 0.103MPa 下高压灭菌 30min。储于 4℃冰箱。

5.7 盐溶液(1.65mol/L KCl+0.4mol/L $MgCl_2$)

成分: 氯化钾(KCl)	61.5g
氯化镁($MgCl_2 \cdot 6H_2O$)	40.7g
加蒸馏水至	500mL

配制：在水中溶解上述成分后，于 0.103MPa 下高压灭菌 30min。储于 4℃ 冰箱。

5.8 0.2mol/L 磷酸盐缓冲液(pH7.4)

成分：磷酸二氢钠($\text{NaH}_2\text{PO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$)	2.965g
磷酸氢二钠($\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 12\text{H}_2\text{O}$)	29.015g
加蒸馏水至	500mL

配制：溶解上述成分后，于 0.103MPa 下高压灭菌 30min。储于 4℃ 冰箱。

5.9 S₉ 混合液

成分	每毫升 S ₉ 混合液
肝 S ₉	100μl
盐溶液	20μl
灭菌蒸馏水	380μl
0.2mol/L 磷酸盐缓冲液	500μl
辅酶 II(NADP)	4μmol
6-磷酸葡萄糖(G-6-P)	5μmol

配制：将辅酶 II 和 6-磷酸葡萄糖置于灭菌三角瓶内称重，然后按上述相反的次序加入各种成分，使肝 S₉ 加到已有缓冲液的溶液中。该混合液必须临用现配，并保存于冰水浴中。实验结束，剩余 S₉ 混合液应该丢弃。

5.10 菌株鉴定用和特殊用途试剂

5.10.1 组氨酸—生物素平板

成分：琼脂粉	15g
蒸馏水	944mL
(V-B)培养基 E	20mL
20%葡萄糖	20mL
灭菌盐酸组氨酸水溶液(0.5g/100mL)	10mL
灭菌 0.5mmol/L 生物素溶液	6mL

配制：高压灭菌琼脂和水后，将灭菌 20%葡萄糖，V-B 培养基和组氨酸溶液加进热的琼脂溶液中。待溶液稍为冷却后，加入灭菌生物素，混匀，浇制平板。

5.10.2 氨苄青霉素平板和氨苄青霉素/四环素平板

成分：琼脂粉	15g
蒸馏水	940mL
(V-B)盐溶液	20mL
20%葡萄糖	20mL
灭菌盐酸组氨酸溶液 (0.5g/100mL)	10mL
灭菌 0.5mmol/L 生物素溶液	6mL
氨苄青霉素溶液(8mg/mL 于 0.02mol/L NaOH 中)	3.15mL
四环素溶液(8mg/mL 于 0.02mol/L HCl 中)	0.25mL

配制：琼脂和水高压灭菌 20min，将无菌的葡萄糖、VB 盐溶液和组氨酸—生物素溶液加进热的溶液中去，混匀。冷却至大约 50℃，无菌条件下加入四环素溶液和/或氨苄青霉素溶液。

应该在倾注琼脂平板后几天内，制备主平板。

5.10.3 营养琼脂平板

成份：琼脂粉	7.5g
营养肉汤培养基	500mL

配制：于 0.103MPa 下高压灭菌 30min 后倾注平板。

6 试验菌株及其生物学特性鉴定

6.1 试验菌株

采用 TA97、TA98、TA100 和 TA102 一组标准测试菌株。

6.2 生物学特性鉴定

新获得的或长期保存的菌种，在试验前必须进行菌株的生物特性鉴定。菌株鉴定的判断标准，如表 1 所示。

表 1 试验菌株鉴定的判断标准

菌株	组氨酸缺陷	脂多糖屏障缺损	氨苄青霉素抗性	切除修复缺损	四环素抗性	自发回变菌落数*
TA97	+	+	+	+	-	90—180
TA98	+	+	+	+	-	30—50
TA100	+	+	+	+	-	100—200
TA102	+	+	+	-	+	240—320
注	“+”表示需要组氨酸	“+”表示具有 rfa 突变	“+”表示具有 R 因子	“+”表示具有 $\Delta uvrB$ 突变	“+”表示具有 pAQ1 质粒	*在体外代谢活化条件下自发回变菌落数略增

6.2.1 组氨酸缺陷

原理：组氨酸缺陷型试验菌株本身不能合成组氨酸，只能在补充组氨酸的培养基上生长，而在缺乏组氨酸的培养基上，则不能生长。

鉴定方法：将测试菌株增菌液分别于含组氨酸培养基平板和无组氨酸平板上划线，于 37℃ 下培养 24h 后观察结果。

结果判断：组氨酸缺陷型菌株在含组氨酸平板上生长，而在无组氨酸平板上则不能生长。

6.2.2 脂多糖屏障缺损

原理：具有深粗糙（rfa）的菌株，其表面一层脂多糖屏障缺损，因此一些大分子物质如结晶紫能穿透菌膜进入菌体，从而抑制其生长，而野生型菌株则不受其影响。

鉴定方法：吸取待测菌株增菌液 0.1mL 于营养琼脂平板上划线，然后将浸湿的 0.1% 结晶紫溶液滤纸条与划线处交叉放置。37℃ 下培养 24h 后观察结果。

结果判断：假若待测菌在滤纸条与划线交叉处出现一透明菌带，说明该待测菌株具有 rfa 突变。

6.2.3 氨苄青霉素抗性

原理：含 R 因子的试验菌株对氨苄青霉素有抗性。因为 R 因子不太稳定，容易丢失，故用氨苄青霉素确定该质粒存在与否。

鉴定方法：吸取待测菌株增菌液 0.1mL，在氨苄青霉素平板上划线，37℃ 下培养 24h 后观察结果。

结果判断：假若测试菌在氨苄青霉素平板上生长，说明该测试菌具有抗氨苄青霉素作用，表示含 R 因子，否则，表示测试菌不含 R 因子或 R 因子丢失。

6.2.4 紫外线敏感性

原理：具有 $\Delta uvrB$ 突变的菌株对紫外线敏感，当受到紫外线照射后，不能生长，而具有野生型切除修复酶的菌株，则能照常生长。

鉴定方法：吸取待测菌株增菌液 0.1mL 于营养琼脂平板上划线，用黑纸盖住平板的一半，置紫外灯下照射（15W，距离 33cm）8 秒钟。置 37℃ 下孵育 24h 后观察结果。

结果判断：具有 $\Delta uvrB$ 突变的菌株对紫外线敏感，经辐射后细菌不生长，而具有完整的切除修复系统的菌株，则照常生长。

6.2.5 四环素抗性

原理：具有 pAQI 的菌株对四环素有抗性。

鉴定方法：吸取待测菌株增菌液 0.1mL 于氨苄青霉素/四环素平板上划线，置 37℃ 下孵育 24h 后观察结果。

结果判断：假若测试菌照常在氨苄青霉素/四环素平板上生长，表明该测试菌株对氨苄青霉素和四环素两者有抗性，具有 pAQI 质粒，否则，说明测试菌株不含 pAQI 质粒。

6.2.6 自发回变

原理：每种试验菌株都以一定的频率自发地产生回变，称为自发回变。这种自发回变是每种试验菌株的一项特性。

鉴定方法：将待测菌株增菌液 0.1mL 加到 2mL 含组氨酸—生物素的顶层琼脂培养基的试管内，混匀后铺到于底层琼脂平板上，待琼脂固化后，置 37℃ 培养箱中孵育 48h 后记数每皿回变菌落数。

结果判断：每种标准测试菌株的自发回变菌落数应符合表 1 要求。经体外代谢活化后的自发回变菌落数，要比直接作用下的略高。

6.2.7 回变特性—诊断性试验

原理：每种试验菌株对诊断性诱变剂回变作用的性质以及 S_9 混合液的效应不一。

鉴定方法：按照平板掺入试验的操作步骤进行。将受试物换成诊断性诱变剂。

结果判断：标准菌株对某些诊断性诱变剂特有的回变结果参见表 2。

表 2 测试菌株的回变性

诱变剂	剂量(μ g)	S_9	TA97	TA98	TA100	TA102
柔毛霉素	6.0	-	124	3123	47	592
叠氮化钠	1.5	-	76	3	3000	188
ICR—191	1.0	-	1640	63	185	0
链霉黑素	0.25	-	inh	inh	inh	2230
丝裂霉素 C	0.5	-	inh	inh	inh	2772
2,4,7-三硝基-9-芴酮	0.20	-	8377	8244	400	16
4-硝基-O-次苯二胺	20	-	2160	1599	798	0
4-硝基喹啉-N-氧化物	0.5	-	528	292	4220	287
甲基磺酸甲酯	1.0	-	174	23	2730	6586
2-氨基芴	10	+	1742	6194	3026	261
苯并(a)芘	1.0	+	337	143	937	255

注：inh 表示抑菌。表中数值均已扣除溶剂对照回变菌落数。

7 大鼠肝微粒体酶的诱导和 S_9 的制备

7.1 诱导

选择健康雄性成年大鼠，体重 200g 左右。将多氯联苯（PCB 混合物）溶于玉米油中，浓度为 200mg/mL，按 500mg/kg 体重一次腹腔注射，5d 后处死动物，处死前禁食 12h。

也可采用苯巴比妥钠和 β -萘黄酮联合诱导的方法进行制备。经口或腹腔注射给予 80mg/kg 苯巴比妥钠和 80mg/kg β -萘黄酮，连续 3 天，处死前禁食 16h。

7.2 S₉制备

首先,用 75%酒精消毒动物皮毛,剖开腹部。在无菌条件下,取出肝脏,去除肝脏的结缔组织,用冰浴的 0.15mol/L 氯化钾溶液淋洗肝脏,放入盛有 0.15mol/L 氯化钾溶液的烧杯里。按每克肝脏加入 0.15mol/L 氯化钾溶液 3mL。用电动匀浆器制成肝匀浆,再在低温高速离心机上,在 4℃条件下,以 9000g 离心 10min,取其上清液(S₉)分装于塑料管中。每管装 2 mL—3 mL。储存于液氮生物容器中或-80℃冰箱中备用。

上述全部操作均在冰水浴中和无菌条件下进行。制备肝 S₉所用一切手术器械、器皿等,均经灭菌消毒。S₉制备后,其活力需经诊断性诱变剂进行鉴定。

8 溶剂的选择

如果受试物为水溶性,可用灭菌蒸馏水作为溶剂;如为脂溶性,应选择对试验菌株毒性低且无致突变性的有机溶剂,常用的有二甲基亚砜(DMSO)、丙酮、95%乙醇。一般操作中,为了减少误差和溶剂的影响,常按每皿使用剂量用同一溶剂配成不同的浓度,固定加入量为 100μl。

9 剂量的设计

决定受试物最高剂量的标准是对细菌的毒性及其溶解度。自发回变数的减少,背景菌变得清晰或被处理的培养物细菌存活数减少,都是毒性的标志。

对原料而言,一般最高剂量组可为 5mg/皿或 5ul/皿。对产品而言,有杀菌作用的受试物,最高剂量可为最低抑菌浓度,无杀菌作用的受试物,最高剂量可为原液。受试物至少应设四个剂量组。每个剂量均做三个平行平板。

10 试验操作步骤

10.1 增菌培养

取营养肉汤培养基 5mL,加入无菌试管中,将主平板或冷冻保存的菌株培养物接种于营养肉汤培养基内,37℃振荡(100 次/min)培养 10h。该菌株培养物应每毫升不少于 $1-2 \times 10^9$ 活菌数。

10.2 平板掺入法

实验时,将含 0.5mmol/L 组氨酸-0.5mmol/L 生物素溶液的顶层琼脂培养基 2.0mL 分装于试管中,45℃水浴中保温,然后每管依次加入试验菌株增菌液 0.1mL,受试物溶液 0.1mL 和 S₉ 混合液 0.5mL (需代谢活化时),充分混匀,迅速倾入底层琼脂平板上,转动平板,使之分布均匀。水平放置待凝固固化后,倒置于 37℃培养箱里孵育 48h。记数每皿回变菌落数。

实验中,除设受试物各剂量组外,还应同时设空白对照、溶剂对照、阳性诱变剂对照和无菌对照。

11 数据处理和结果判断

记录受试物各剂量组、空白对照(自发回变)、溶剂对照以及阳性诱变剂对照的每皿回变菌落数,并求平均值和标准差。

如果受试物的回变菌落数是溶剂对照回变菌落数的两倍或两倍以上,并呈剂量-反应关系者,则该受试物判定为致突变阳性;受试物在任何一个剂量条件下,出现阳性反应并有可重复性,则该受试物判定为致突变阳性。

受试物经上述四个试验菌株测定后,只要有一个试验菌株,无论在加 S₉ 或未加 S₉ 条件

下为阳性，均可报告该受试物对鼠伤寒沙门氏菌为致突变阳性。

如果受试物经四个试验菌株检测后，无论加 S₉ 和未加 S₉ 均为阴性，则可报告该受试物为致突变阴性。