



Toll-free:400-611-2007

Order:010-62617225 62979301

Email:zomanbio@126.com

Http://www.zomanbio.com



版本号：2025-09-16

Y1HGold-pAbAi系统酵母单杂互作验证试剂盒

Y1HGold-pAbAi Yeast One-Hybrid interaction proving kit

目录号：ZC1906

产品组成	产品货号	产品组分	规格	保存温度
培养基	ZC1816	SD/-Ura with Agar	0.5 L×1	-20℃
	ZC1791	SD/-Ura Broth	0.5 L×1	-20℃
	ZC1701	YPDA Medium	0.5 L×1	-20℃
	ZC1806	SD/-Leu with Agar	0.5 L×2	-20℃
	ZC1704	SD/-Leu Broth	0.5 L×1	-20℃
筛选剂	ZCS108	金担子素 A (AbA, 1 mg/mL)	1 mL	4℃
鉴定试剂盒	ZC221A	酵母阳性克隆快速鉴定试剂盒 (直扩)	20 T	-20℃
感受态制备试剂盒	ZC135	快捷型酿酒酵母高效感受态制备试剂盒	50 T	-20℃
质粒	ZK974	pGADT7质粒	1 µg	-20℃
	ZK969	pAbAi 质粒	1 µg	-20℃
对照菌株	ZCS309	Y1HGold[p53-AbAi+pGADT7-p53]甘油菌	0.3 mL	-80℃
	ZCS310	Y1HGold[p53-AbAi+pGADT7-REC2]甘油菌	0.3 mL	-80℃
感受态细胞	ZC1601	Y1HGold 感受态细胞	100 µL×20/支	-80℃

质保及运输条件：

培养基系列质保 2 年，感受态制备试剂盒质保 1 年、鉴定试剂盒质保 1 年、甘油菌质保 1 年、感受态质保 3 个月；感受态干冰运输，其余产品冰袋运输；各类产品按照标签所表示温度进行储存。

实验室使用，仅用于科研

北京庄盟国际生物基因科技有限公司
Beijing Zoman Biotechnology Co.,Ltd.

注：

1. 本试剂盒提供的产品以产品组成为准。大概能用于 10 对单杂互作验证，例如，1 个诱饵和 10 个转录因子（质粒除外）。
2. 请按照感受态的需求量制备感受态，ZC135 中的试剂加入量可以按比例放缩。
3. 各组分需按照标签温度储存，感受态细胞务必 -80℃ 保存。
4. 对照菌株的最佳 AbA 浓度参考网站菌株说明书。
6. 感受态细胞配带有 Carrier DNA 和 PEG/LiAc。
7. 载体序列，在我司网站可以下载。

产品说明

Y1HGold-GAL4-AbA 酵母单杂系统使用的菌株 Y1HGold 是 MAT α 型，可直接转化质粒进行筛库试验。筛选标记为: *ura3*，*leu2*；报告基因为：AbAr。

Y1HGold-GAL4-AbA 酵母单杂系统需要 pAbAi 和 pGADT7 两种质粒配套使用。质粒 pAbAi 的筛选标志为 URA，用于表达 pBait-AbAi construct (1~3 个 bait DNA 序列重复串联后克隆到 pAbAi 中)；质粒 pGADT7 的筛选标志为 LEU，用于表达 AD(GAL4 C 端 768~881 位氨基酸) 与目标蛋白 (Prey) 的融合蛋白。GAL4-AbA 酵母单杂系统原理：Aureobasidin A (AbA) 是一种环酯肽抗生素，在低浓度(0.1-0.2 $\mu\text{g}/\text{mL}$) 下即可对酵母产生毒性。基因组中整合了 pBait-AbAi 的酵母菌株 (Bait-Reporter Yeast Strains)，当猎物蛋白 (Prey) 结合到诱饵序列 (Bait DNA) 上，GAL4 AD 就会激活 AbAr 的表达，从而能够在含有抗生素 AbA 的培养基上生长。AbAr 与营养缺陷报告基因相比具有更低背景的优点，可以降低酵母单杂假阳性发生的概率。

本方案中筛选诱饵酵母菌株的 AbA 最佳使用浓度和互作验证都采用了稀释点板的方法，与涂板的方法相比，点板法更能直观的体现出 DNA 和蛋白的互作，还能减少培养基和 AbA 的使用量。本方案中诱饵菌株鉴定采用了高保真酶，大大减少了操作步骤。

一、实验耗材和试剂

本试剂盒提供的产品以产品组成为准，部分试剂和耗材需要自备，也可以在本公司单独购买。

1. 灭菌的枪头(1000 μL 、200 μL 、10 μL)、涂布棒或玻璃珠， $\Phi 90\text{ mm}$ 培养皿，备用。
2. Carrier DNA 在 95-100℃水浴 5 min，后快速冰浴，可再重复一次，备用。
3. 稀释金担子素：取 100 μL AbA (1 mg/mL) 于 900 μL 无水乙醇中稀释，充分

- 混匀，即 AbA 浓度为 100 $\mu\text{g/mL}$ ，4 $^{\circ}\text{C}$ 冰箱中备用（稀释 10 倍后使用，有利于在培养基中混匀，建议按用量稀释）。
4. 自备 0.9%生理盐水，可用 ddH₂O 无菌水代替，备用。
5. 普通平板制备：将 1 条培养基溶于 0.5 L 去离子水中，无需调节 pH 值，高压灭菌（如，115 $^{\circ}\text{C}$ 灭菌 20 min）。液体培养基 4 $^{\circ}\text{C}$ 冰箱保存；固体培养基，20-25 mL/块倒平板(Φ 90 mm)，凝固后 4 $^{\circ}\text{C}$ 冰箱保存。
6. 特殊平板制备：SD/-Leu (AbA) 或 SD/-Ura (AbA)：将一条 SD/-Leu with Agar 培养基溶于 500 mL 去离子水中，无需调节 pH 值，高压灭菌（如，115 $^{\circ}\text{C}$ 灭菌 20 min），冷却至 50 $^{\circ}\text{C}$ 左右，参照表 1 加入稀释后的金担子素（AbA），倒平板 20 mL/块(Φ 90 mm)，凝固后于 4 $^{\circ}\text{C}$ 冰箱保存。

表 1. 不同 AbA 浓度的平板

培养基体积 (mL)	20	20	20	20	20	20	20
AbA (100 $\mu\text{g/mL}$) 加入量(μL)	0	20	40	60	100	140	200
AbA 终浓度 (ng/mL)	0	100	200	300	500	700	1000

二、菌株使用与保存

2.1 菌株活化

取甘油菌 10-50 μL 至 SD 培养基（平板）上进行划线。置于培养箱 28-30 $^{\circ}\text{C}$ 培养 3-5 d。培养出来的单菌落可直接用于互作验证实验。

2.2 菌株保存

挑取上述单菌落于 SD 液体培养基中，200r/min、28-30 $^{\circ}\text{C}$ 振荡过夜培养，OD600 应大于 1，取 1 mL 菌液集菌，弃上清，加入 0.2 mL 80% 甘油，-80 $^{\circ}\text{C}$ 可长期保存。

注: Y1HGold[p53-AbAi+pGADT7-p53] 和 Y1HGold[p53-AbAi+pGADT7-REC2] 用 SD/-Leu 培养基。



三、实验方法

Y1HGold 酵母杂交互作验证实验方案较多，本公司根据多年经验，给出一个较优方案，略过载体构建，可为四个步骤：pBait-AbAi 转化 Y1Hgold，筛选诱饵酵母菌株的 AbA 最佳使用浓度，Y1HGold[Bait] 感受态制备与 Prey 转化，互作验证。

3.1 pBait-AbAi 转化 Y1HGold

pAbAi 质粒是通过同源重组的方式整合到酵母染色体组中而存在于酵母体内的，所以转化之前要通过酶切的方法将环状的质粒线性化。将线性化的 pAbAi 质粒转入酵母 Y1HGold 菌株中，转化后的重组子（诱饵 AbA 特异性报告菌株）可以在 SD/-Ura 培养基上生长。

3.1.1 pBait-AbAi 质粒线性化

pBait-AbAi、p53-AbAi 测序后，将其大肠杆菌菌液进行扩大培养，然后提取质粒。用 BstBI 限制性内切酶（NEB）进行线性化处理，1% 的琼脂糖跑胶，检测载体是否酶切完全，纯化胶回收。

3.1.2 pBait-AbAi 转化 Y1HGold

1. 取 100 μL 冰上融化的 Y1HGold 感受态细胞（货号：ZC1601），依次加入预冷的线性化质粒 pAbAi（1-5 μg ），Carrier DNA（95-100 $^{\circ}\text{C}$ ，5 min，快速冰浴，重复一次）10 μL ，PEG/LiAc 500 μL 并吸打几次混匀，30 $^{\circ}\text{C}$ 水浴 30 min（15 min 时翻转 6-8 次混匀）。
2. 将管放 42 $^{\circ}\text{C}$ 水浴 15 min（7.5 min 时翻转 6-8 次混匀）。
3. 5,000 rpm 离心 40 s 弃上清，ddH₂O 400 μL 重悬，离心 30 s 弃上清。
4. ddH₂O 50 μL 重悬，涂板 SD/-Ura 平板，29-30 $^{\circ}\text{C}$ 培养 3-5 d（同时，将 Y1HGold 阳阴性甘油菌于 SD 平板划线活化）。

3.1.3 诱饵菌株鉴定

此步骤可以省略。详细步骤可参考酵母阳性克隆快速鉴定试剂盒（直扩）。

3.2 筛选诱饵酵母菌株的 AbA 最佳使用浓度

诱饵酵母菌株在没有 Prey 载体存在情况下，其基本 AbA 表达量非常低。对于不同的诱饵片段，其 AbA* 最佳使用浓度不同。因此，需要筛选每个诱饵酵母菌株的 AbA 最佳使用浓度，具体步骤如下：

1. 上述的转化验证成功之后，每个样品挑取新鲜单菌落（2-3mm）于 1 mL 0.9%

- 氯化钠溶液中重悬，OD600 调至 0.2（也可以用 SD-Ura 液体培养基培养至 OD600=0.2）。
2. 用 0.9%氯化钠溶液依次稀释 10 倍，100 倍，1000 倍（即 OD600=0.2，0.02，0.002，0.0002）。
 3. 分别点板 10 μ L 于SD/-Ura；SD/-Ura with AbA（100 ng/mL、200 ng/mL、300 ng/mL、500 ng/mL、800 ng/mL、1000 ng/mL）平板，如图 1 所示。
 4. 29-30°C培养2-3 d，观察诱饵酵母在不同 AbA 浓度平板上生长状况，从而确定 AbA 最佳使用浓度（例如，Y1HGold[p53-AbAi] 诱饵菌株 OD600=0.002 时，在 SD/-Ura with AbA（200 ng/mL）平板上刚好不能生长）。

注：在不同浓度 AbA 平板上（100 ng/mL，200 ng/mL，300 ng/mL，500 ng/mL，800 ng/mL，1000 ng/mL），出现的酵母菌斑最少或完全没有，即为 AbA 最佳使用浓度（最佳抑菌浓度、最小抑菌浓度、本底表达浓度、自激活浓度）。一般情况下 AbA 浓度不宜超过 1000 ng/mL。

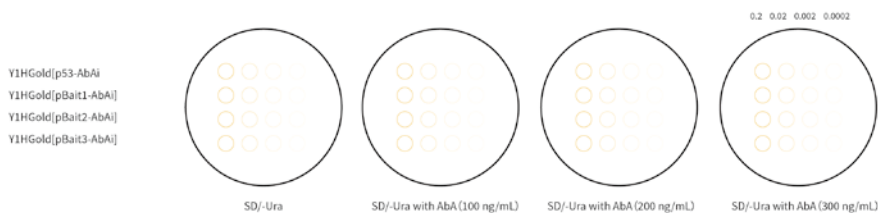


图 1 点板筛选 AbA 最佳使用浓度的示意图

3.3 Y1HGold[pBait]感受态制备与 Prey 转化

注：以下方案可制备 1 mL 感受态，可分装为 20 支 50 μ L 用于小体积质粒转化。若只需制备少量感受态，可将步骤 2 中菌液（OD600 值仍为 0.4-0.5）和步骤 3、4 中所用试剂体积等比例缩小。同样，也可按比例扩大。

1. 挑取鉴定成功的 Y1HGold[pBait-AbAi] 单菌落接种到 3 mL YPDA 液体培养基中。30°C，200 rpm 过夜培养。

注：-80°C 保存的或平板上生长超过 2 周的菌种需要先在 YPDA 培养基平板上划线活化。

2. 第二天转接到含有 50 mL YPDA 液体培养基的三角瓶中继续培养，待 OD600 达到 0.4-0.5 范围内，收集细胞，4000 rpm 离心 5 min，弃上清。（4°C 保存 1 周内的酵母菌液，用 3 mL 接种 50 mL YPDA 培养基过夜培养亦可）。



3. 用 10 mL 的溶液A 悬浮、洗涤沉淀，4000 rpm 离心5 min，去上清。
4. 沉淀中加入0.5-1 mL 的溶液 B 悬浮，即获得酵母感受态细胞（Y1HGold[pBait-AbAi]）。按照 50 μ L 分装于1.5 mL 无菌冻存管中（也可直接进行转化）。
5. 将感受态缓慢冷冻后置于 -80℃ 冰箱保存。使用时，-80℃ 冰箱取出，室温融化后直接用于转化。

注：缓慢冻存感受态，是保证冻存后的感受态细胞转化效率的关键步骤。建议将感受态细胞放入程序降温盒,或者几层纸包好放入泡沫盒中,再放于 -80℃ 冰箱过夜,后将感受态取出置于-80℃ 保存。保存 6 个月基本不影响其转化效率。

6. 配置预混液，每转化一个质粒即一个反应需要 360 μ L 的预混液。

组分	体积
溶液C	350 μ L
质粒（大约 200ng/ μ L）	5 μ L（根据质粒的浓度加入相应的体积）
总体积	360 μ L（不足体积用 ddH ₂ O 补充）

7. 吸取 360 μ L 的预混液加入到感受态细胞中，用枪头反复吹吸沉淀，使离心管底的酵母细胞完全悬浮在预混液中。实验组和对照组的设置参考表 2。

表 2 Prey 转化诱饵菌株

诱饵菌株感受态	实验组	对照组 1*
Y1HGold[p53-AbAi]	Y1HGold[p53-AbAi] +AD-p53	Y1HGold[p53-AbAi] +AD- Empty
Y1HGold[pBait-AbAi]	Y1HGold[pBait1-AbAi]+ AD-Prey1	Y1HGold[pBait1-AbAi]+ AD- Empty
Y1HGold[pBait2-AbAi]	Y1HGold[pBait2-AbAi]+ AD-Prey2	Y1HGold[pBait2-AbAi]+ AD- Empty
Y1HGold[pBait3-AbAi]	Y1HGold[pBait3-AbAi]+ AD-Prey3	Y1HGold[pBait3-AbAi]+ AD- Empty

注：对照组 1*可以更好的体现实验组是否互作。

8. 放置在 30℃ 的水浴锅中热激 45-60 min，每 10 min 混匀一次。对于部分菌种，延长孵育时间可提高转化效率，但不要超过 3 个小时。水浴结束后 4000 rpm 离心 3 min。
9. 弃掉上清，用 0.5mL YPD Plus 重新悬浮，30℃ 摇床震荡培养 30-60 min。4000rpm 离心 5min ,弃掉上清。
10. 加入 50 μ L ddH₂O 重悬菌体，涂板 SD-/Leu 平板，29-30℃ 培养 3-5 d。

3.4 互作验证

1. 上述的转化成功之后，每个样品挑取新鲜单菌落 (2-3mm) 于 1 mL 0.9% 氯化钠溶液中重悬，OD600 调至 0.2 (也可以用 SD-Leu 液体培养基培养至 $OD600=0.2$)。
2. 再用 0.9% 氯化钠溶液依次稀释 10 倍，100 倍，1000 倍 (即 $OD600=0.2$, 0.02, 0.002, 0.0002)。
3. 按照先实验组后对照组顺序，分别点板 10 μ L 于相应的 SD/-Leu with AbA 平板。
4. 29-30°C 培养 2-3 d，观察每组重组酵母在对应的自激活 AbA 浓度平板上生长状况，从而确定是否互作。

四、注意事项

载体注意事项：

1. 建议收到质粒后请先转化感受态（克隆菌株），再挑选单菌落重新提取后使用。
2. 转化前请准确查找该质粒对应的抗生素、抗生素浓度、感受态（克隆菌株）和培养温度。
3. 如有必要请测序后使用，我司网站检索对应货号可下载质粒图谱。

培养基注意事项：

1. 一般情况下 pH 值不必调节，建议测定一下 $pH5.8 \pm 0.2$ 即可。
2. SD 培养基可能溶解不彻底或灭菌后有少量沉淀，不影响实验进行。
3. SD 培养基灭菌后，颜色为白色至浅黄色。

感受态注意事项：

1. 一支感受态不建议分成两份使用。
2. 如果转化效率低，只有几个单克隆，建议做 PCR 鉴定。
3. 筛选出来的单克隆，一般是圆形凸起、边缘整齐、表面光滑湿润、不透明、乳白色-浅黄-浅粉色的菌落，有酵母气味。

本试剂盒注意事项：

1. 本产品仅供科研使用。请勿用于医药、临床诊断或治疗，食品及化妆品等用途。
2. 为了您的安全和健康，请穿好实验服并佩戴一次性手套和口罩操作。
3. 请注意无菌操作，避免微生物污染。
4. 此方案仅供参考，如有疑问请致电咨询。



扫描二维码关注公众号