# ГЕНЕТИКА, ЦИТОЛОГИЯ И РЕПРОДУКТИВНАЯ БИОЛОГИЯ РАСТЕНИЙ

УДК 581.143.6

# КУЛЬТУРА ЛИСТОВЫХ ЭКСПЛАНТОВ РЯДА ГИБРИДОВ ПЕТУНИИ

Т.А. Алаторцева, В.С. Тырнов

Саратовский государственный университет им. Н.Г. Чернышевского 410012, Саратов, Астраханская, 83; e-mail: AlatortsevaTA@info.sgu.ru

Область применения микроразмножения разнообразна. В настоящее время его модификации широко используются для массового воспроизводства различных декоративных, ягодных, овощных культур и редких видов дикорастущих растений. При этом решаются как научные, так и коммерческие вопросы. Это актуально и для размножения петунии *in vitro* (Rao, Handro, Harada, 1972).

Петуния — один из популярнейших видов растений, имеющий множество различных декоративных сортов и гибридов. Однако размножение некоторых из них семенами сопряжено с определенными трудностями. Так, наиболее интересными для ученых и цветоводов являются гибриды F<sub>1</sub>, гетерозисный эффект которых угасает при последующем половом размножении, а также не дающие семян махровые формы, у которых пестики превращены в лепестки (Колесникова, Горбаченков, 2004). В связи с этим нами был проведена серия экспериментов по введению в культуру in vitro ряда известных гибридов декоративной петунии (Алаторцева, Тырнов, 2007).

В задачи данного исследования входило:

- 1) определить возможные пути морфогенеза в культуре листовых эксплантов исследуемых генотипов;
- 2) выявить гибридные формы, перспективные для размножения in vitro;
- 3) подобрать оптимальный состав питательных сред для получения растений-регенерантов.

# Материал и методы

В качестве объектов исследования использовали фрагменты листьев петунии 5 генотипических форм, включающих следующие сорта и гибриды  $\mathbf{F}_1$ .

Из группы петуния многоцветковая (Petunia multiflora):

- 1) Бургунди, серия Duo (P. multiflora double F<sub>1</sub> Duo burgund);
- 2) Фриллитуния вишнёвая (P. multiflora Frillitunia  $F_1$  Burgundy);
- 3) Кружевница, смесь ( $P. F_1 \times hybrida\ Fryllitunia\ mixed$ ).

Из группы петуния крупноцветковая (Petunia grandiflora):

- 1) Голубое вино серия Ultra (P. grandiflora  $F_1$  Ultra series, blue vein);
- 2) Дедди Орхид  $F_1$  ( $P. F_1$  grandiflora).

Растения-доноры выращивали в полевых условиях. Для культивирования отбирали молодые листья со здоровых растений. Перед посадкой на питательную среду листья обрабатывали 75% этанолом и водным раствором гипохлорита натрия с последующим ополаскиванием стерильной дистиллированной водой.

Из простерилизованных листовых пластинок вырезали фрагменты размером  $0,5\times0,5$  см. Экспланты культивировали в пробирках с 7 мл питательной среды.

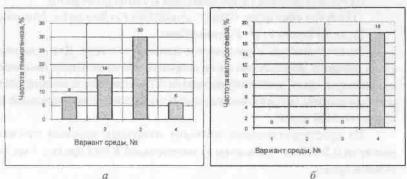
Питательная среда содержала макро- и микроэлементы по Мурасиге и Скугу, а также сахарозу, тиамин, пиридоксин, никотиновую и аскорбиновую кислоты, мезоинозит, агар-агар и различные сочетания ИУК и БАП. Всего испытано 4 варианта: № 1 – ИУК — 0,1 мг/л, БАП — 0,5 мг/л; № 2 – ИУК — 1,0 мг/л, БАП — 2,0 мг/л; № 3 — ИУК — 1,0 мг/л; БАП — 4,0 мг/л; № 4 – ИУК — 2,0 мг/л; БАП — 2,0 мг/л

Для укоренения использовали среды с ИУК (0,5-1,0 мг/л) с уменьшенной вдвое концентрацией макроэлементов, а также безгормональные варианты. Перед автоклавированием pH среды доводили до уровня 5.8-6.1.

### Результаты и их обсуждение

Наблюдения за эксплантами, взятыми от различных донорных растений, показали, что они реагируют неоднозначно на одни и те же условия выращивания. Наиболее отзывчивыми на условия культивирования оказались экспланты гибридов: Бургунди серия Дуо, Фриллитуния вишнёвая и Кружевница. Все эти донорные растения принадлежат к одной группе многоцветковых петуний с бахромчатыми гофрированными краями, различающихся количеством лепестков и окраской венчика. Однако следует отметить, что тем не менее каждая из форм проявляет индивидуальную реакцию на гормональный состав питательных сред (рис. 1–5).

Бургунди серия Дуо. Экспланты образовывали почки на всех четырёх средах, при этом минимальная частота геммигенеза (6,0%) и максимальная (30,0%) были отмечены соответственно на средах № 4 и № 3. В то же время среда № 4 оказалась более благоприятной для каллусогенеза, поэтому и проростки в исходном пассаже появлялись на всех средах, кроме варианта № 4 (рис. 1).



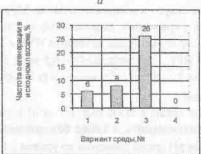
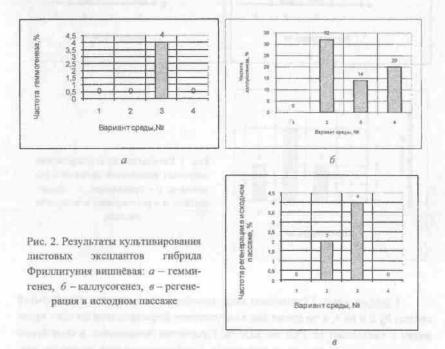


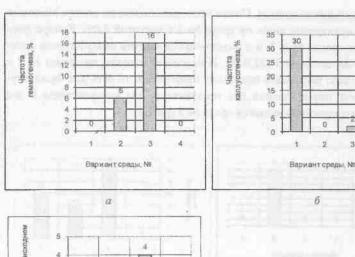
Рис. 1. Результаты культивирования листовых эксилантов гибрида Бургунди серия Дуо: а — геммигенез, б — каллусогенез, в — регенерация в исходном пассаже

Фриллитуния вишнёвая. Почки непосредственно из клеток листовых фрагментов появлялись лишь на среде № 3 с частотой 4,0%. Каллус формировался на средах № 2, 3, 4 и максимальная частота каллусогенеза отмечена на той же среде № 3 (32,0 %). В исходном пассаже на средах № 2 и № 3 можно было наблюдать появление проростков, то есть для Фриллитунии вишнёвой универсальной для геммигенеза, для каллусогенеза и для регенерации проростков является среда № 3 (рис. 2).



<u>Кружевница.</u> Питательные среды № 2 и № 3 оказывали позитивное влияние на индукцию геммигенеза. Максимальная его частота (16,0%) была зарегистрирована на среде № 3, в то время как варианты № 1 и № 4 стимулировали только каллус. Проростки появлялись в нулевом пассаже на средах № 2, 3, 4 (рис. 3).

Листовые экспланты крупноцветковых доноров оказались менее успешными для культивирования на данных средах.



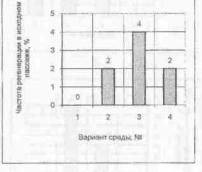


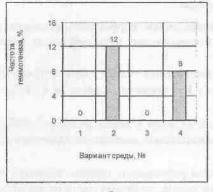
Рис. 3. Результаты культивирования листовых эксплантов гибрида Кружевница: а – геммогенез, б – каллусогенез, в – регенерация в исходном пассаже

20

<u>Голубое вино.</u> Геммигенез индуцировали два варианта питательной среды: № 2 и № 4, в то время как каллусогенез формировался на всех вариантах с частотами от 18,0 до 32,0 %. Проростки появлялись в пробирках исходного пассажа только на тех средах, где формировались почки, то есть на средах №2 и № 4 (рис. 4).

Дедди Орхид. Экспланты этой гибридной формы оказались в данных условиях неспособными формировать растения-регенеранты. Ни на одном из вариантов питательной среды мы не наблюдали прямого геммигенеза. Лишь только на средах № 2 и № 4 появлялся каллус, из которого и впоследствии не удалось получить регенеранты (рис. 5).

Все «нулевые» результаты не следует рассматривать как абсолютно отрицательные. Данные формы могут представлять значительный интерес



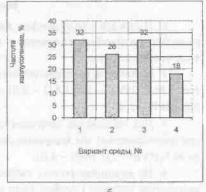
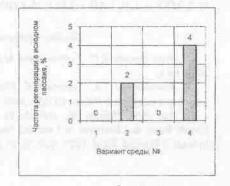


Рис. 4. Результаты культивирования листовых эксплантов гибрида Голубое вино: а – теммогенез, б – каллусогенез, в – регенерация в исходном пассаже



в научном плане как альтернативный компонент для скрещивания с другими формами при генетическом анализе способности к регенерации, для сравнительной оценки физиолого-биохимических особенностей сортов с разным регенерационным потенциалом и др. Это касается и всех других признаков с «нулевыми» и максимальными значениями.

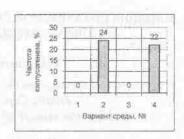


Рис. 5. Результаты культивирования листовых эксплантов гибрида Деяди Орхид

#### Выводы

- 1. Наиболее эффективным направлением морфогенеза, ве дущим к развитию растений-регенерантов у исследованных пяти гибридных форм является геммогенез.
- 2. Из каллуса регенерация осуществляется только у Фриллитунии на среде № 2 (ИУК 1,0; БАП 2,0) и у Кружевницы на среде № 4 (ИУК 2,0; БАП 2,0).
- 3. Для эксплантов многоцветковых форм (*Petunia multiflora*) наиболее благоприятной для индукции геммигенеза и регенерации является среда №3 (ИУК -1,0; БАП -4,0).
- 4. Из крупноцветковых гибридов регенеранты удалось получить от эксплантов гибрида Голубое вино на средах, индуцирующих геммогенез: № 2 (ИУК -1, 0; БАП -2,0) и № 4 (ИУК -2,0; БАП -2,0).

## Библиографический список

Колесникова Е.Г., Горбаченков М.В. Петуния, сурфиния, калибрахоа. М., 2004. 64 с.

Алаторцева Т.А., Тырнов В.С. Морфогенез и микроразмножение гибридных форм петунии // Вестн. СГАУ. 2007. Спец. вып. С. 30–34.

Rao P.S., Handro W., Harada H. Hormonal Control of Differentiation of Shoots Roots and Embryos in Leaf and Stem Cultures of *Petunia inflata* and *Petunia hybrida* // Physiol. Plant. 1972. Vol. 28. P. 458–463.

УДК 581.143.6

# ВЛИЯНИЕ ПИТАТЕЛЬНОЙ СРЕДЫ И ГЕНОТИПА НА МОРФОГЕНЕЗ В КУЛЬТУРЕ ЗРЕЛЫХ ЗАРОДЫШЕЙ КУКУРУЗЫ

### Т.А. Алаторцева, В.С. Тырнов

Саратовский государственный университет им. Н.Г. Чернышевского 410012, Саратов, Астраханская, 83;

e-mail: AlatortsevaTA@info.sgu.ru; Tyrnovvs@ info.sgu.ru

Широкое использование метода *in vitro* при размножении злаков, в частности кукурузы, в значительной степени сдерживается такими лимитирующими факторами, как состав питательной среды, генотип донорных растений, тип экспланта. Один из путей решения этой проблемы может