

Ю. В. ШЕЛУДЬКО, И. М. ГЕРАСИМЕНКО, И. А. КОСТЕНЮК

**ИССЛЕДОВАНИЕ ВЛИЯНИЯ САЛИЦИЛОВОЙ КИСЛОТЫ
НА СИНТЕЗ ИНДОЛЬНЫХ АЛКАЛОИДОВ ТРАНСГЕННОЙ
КОРНЕВОЙ КУЛЬТУРОЙ РАУВОЛЬФИИ ЗМЕИНОЙ
(*RAUWOLFIA SERPENTINA* BENTH.)**

Трансгенная корневая культура рauвольфии змеиной *Rauwolfia serpentina* Benth. была обработана салициловой кислотой в концентрации 1 и 2 мМ. Исследовалось содержание суммы индолевых алкалоидов в ткани трансгенной корневой культуры, а также в культуральной среде в различные периоды после обработки. Установлено, что суммарная концентрация индолевых алкалоидов в ткани трансгенной корневой культуры, обработанной салициловой кислотой, не отличается от таковой в контролльном опыте, в то время как содержание алкалоидов в культуральной среде после обработки салициловой кислотой увеличивается приблизительно в четыре раза по сравнению с содержанием индолевых алкалоидов в культуральной среде контрольной культуры.

Введение. Одной из фундаментальных задач биотехнологии на сегодняшний день является поиск в используемой биотехнологической системе возможностей контроля и управления синтезом веществ, представляющих интерес для человека. Это утверждение полностью справедливо для культур клеток и тканей растений-продуцентов, которые часто используются как источники биологически активных веществ, обычно представляющих продукты вторичного синтеза растительной клетки.

Помимо используемых ранее подходов, направленных на получение высокоизодутивных клеточных линий и основывающихся на селекции клонов с высоким уровнем вторичного метаболизма, воздействии на культуру стрессовых факторов или изменении условий культивирования [1–6], несомненный интерес вызывает исследование действия на растительную клетку соединений, участвующих в растении в передаче гормонального сигнала и изменяющих (прямо или опосредованно) генетическую регуляцию синтеза различных классов веществ, в том числе и вторичных метаболитов [7–11]. Одним из таких веществ является салициловая кислота [8, 11]. Эндогенная салициловая кислота участвует в регуляции развития растений, увеличивает продолжительность цветения и ингибирует биосинтез этилена. Известно также, что салициловая кислота участвует в регуляции термогенеза растений [11].

Важную роль салициловая кислота играет также в реакциях устойчивости растений к патогенам, в частности, в реакции системной индуцированной устойчивости, связанной с изменением экспрессии ряда генов и синтезом специфических белков. Похожий эффект можно наблюдать и при экзогенном применении салициловой кислоты [8, 11]. Учитывая, что одной из реакций растения на стресс часто является увеличение уровня вторичного метаболизма [10, 12–15], можно предположить, что обработка культуры клеток растений салициловой кислотой оказывает подобное воздействие.

Одним из представителей семейства *Apoenaceae*, насчитывающего около 2000 видов, является рauвольфия змеиная (*Rauwolfia serpentina* Benth.). Многие виды, относящиеся к этому семейству, характеризуются высоким уровнем синтеза фармацевтически ценных веществ. *Rauwolfia serpentina* Benth. — продуцент индолевых алкалоидов, используемых в терапии кардиологических и сосудистых заболеваний и представляющих определенный интерес в качестве продуктов биотехнологического производства.

Исследования Воллосовича [1], Кунаха и Алхимовой [4, 16] и др. продемонстрировали перспективность культуральных и селекционных

работ в направлении получения высокопродуктивных штаммов культуры клеток этого растения. Однако исследования, проводившиеся с каллусными линиями раувольфии змеиной, не включали в себя изучения воздействия веществ, выполняющих в растительных клетках роль посредников при передаче гормонального сигнала, на уровень вторичного метаболизма в культуре. К тому же характер вторичного метаболизма в культуре дифференцированных клеток, такой как трансгенная корневая культура, может отличаться от такового для недифференцированной клеточной культуры. Отличаться также может ответная реакция культуры на различные стрессовые факторы.

Таким образом, исследование воздействия экзогенной салициловой кислоты на трансгенную корневую культуру раувольфии змеиной — продукта ряда фармакологически активных индолевых алкалоидов — представляет интерес как с точки зрения возможности регулирования уровня синтеза вторичных метаболитов, так и с точки зрения изучения механизмов этого процесса.

Материалы и методы. Биологический материал. В экспериментах использовали трансгенную корневую культуру *Rauvolfia serpentina*, полученную нами ранее [17], которую культивировали на жидкой питательной среде MS [18] без гормонов (соотношение масса корней (г) / объем среды (мл) составляло приблизительно 1/10) при температуре 25 °C в темноте на шейкере возвратно-поступательного действия с частотой колебаний 100 в 1 мин. Длительность пассажа составляла 14 сут. Стоковый раствор салициловой кислоты (Sigma) в этиловом спирте (концентрация 10 М) был добавлен в культуральную среду перед началом культивирования, так что конечная концентрация салициловой кислоты в среде составила 1 и 2 мМ. В связи с тем, что объем добавляемого этилового спирта не превышал 0,02 % объема культуральной среды, в контрольные культуры этиловый спирт добавлен не был. Образцы ткани отбирали на 1, 2, 4 и 7-е сутки пассажа. Для каждой концентрации салициловой кислоты опыт проводился в шести повторностях. В трех повторностях ткань отбирали на 0, 1, 2-е сутки культивирования после добавления салициловой кислоты, а в трех — на 0, 4 и 7-е сутки культивирования, кроме тех случаев, когда это было технически невозможно. Отобранные ткани замораживали и хранили до высушивания при температуре -20 °C. Ткань высушивали лиофильно. После окончания эксперимента культуральную среду замораживали и хранили при температуре -20 °C.

Экстракция. Суммарные экстракты алкалоидов получали методом Парра и соавт. [19] в нашей модификации [20] (протоколы № 1 и № 2).

Протокол № 1. Измельченную лиофильно высушеннную ткань экстрагировали 0,5 %-ным водным раствором ортофосфорной кислоты (рН 2,0) (10 мл на 100 мг сухого веса) на шейкере в течение 5 ч (200 колебаний в 1 мин). Экстракт фильтровали, биомассу повторно экстрагировали 0,3 объемами 0,5 %-ной фосфорной кислоты. Контролировали значение pH и в случае необходимости доводили до 2,0, после чего добавляли толуол (0,5 объема водного экстракта). Пробу интенсивно встряхивали 1–2 мин и после отстаивания отбирали водную фазу с помощью делительной воронки (порция 1). Эмульсию центрифugировали при 8000 об/мин в течение 5 мин, после чего отбирали водную фазу и соединяли с первой порцией. Доводили pH водной фазы до 8,0 (25 %-ным водным раствором аммиака) и трижды экстрагировали из нее алкалоиды толуолом. Все порции органического экстракта объединяли и осушали безводным сульфатом натрия. Затем толуольный экстракт упаривали на роторном испарителе при температуре 40 °C до объема 20 мл и переносили во флакон. Упаривали на воздухе до образования густого осадка, затем досушивали лиофильно.

Протокол № 2. Культуральную среду фильтровали 85 %-но фосфорной кислотой. pH среды держали до 2,0 и экстрагировали 0,5 объемами толуола. Отбирали водную фазу и доводили значение pH до 8,0 (25 %-ным водным раствором аммиака) и трижды экстрагировали из нее алкалоиды толуолом (0,5 объема водной фазы). Все порции органического экстракта объединяли и осушали безводным сульфатом натрия. Затем толуольный экстракт упаривали на роторном испарителе при температуре 40 °C до объема 20 мл и переносили во флакон. Упаривали на воздухе до образования густого осадка, затем досушивали лиофильно.

Количественное исследование суммарных экстрактов алкалоидов. Определение концентрации раствора индолевых алкалоидов в толуоле проводили на спектрофотометре «Gilford» при длине волн 285 нм. Спектрофотометр калибровали по стандартному раствору суммарного экстракта алкалоидов трансгенной корневой культуры раувольфии змеиной, полученному согласно протоколу № 1. Калибровочная кривая зависимости оптической плотности от концентрации суммарного экстракта алкалоидов представлена на рис. 1. При построении графика был использован ПК TIKO PSX 325 с программой GRAPHER Copyright (C) 1994 Golden Software, Inc.

Концентрация индолевых алкалоидов в культуральной среде и ткани трансгенной корневой культуры раувольфии змеиной на 0, 1, 2, 4 и 7-е сутки после обработки салициловой кислотой

Повторность	Начальная концентрация салициловой кислоты, мМ	Концентрация алкалоидов						
		в ткани, г/100г с.в.				в среде, мг/(100мл · 100 мг с.в.)		
		период культивирования, сут						
		0	1	2	4	7	2	7
RS1	0	3,448	—	3,000	—	—	0,618	—
RS2	0	0,680	0,188	0,194	—	—	0,856	—
RS3	0	3,673	2,170	1,916	—	—	0,274	—
Cp	0	2,600	1,179	1,703	—	—	—	—
RS4	0	0,640	—	—	0,717	0,263	—	1,009
RSS	0	0,849	—	—	1,083	—	—	0,913*
RS6	0	0,815	—	—	0,449	0,413	—	0,617
Cp	0	0,768	—	—	0,750	0,338	0,583	0,813**
RS1	1	3,837	1,789	0,647	—	—	2,549	—
RS3	1	1,814	0,474	0,628	—	—	1,076	—
RS7	1	1,479	1,433	0,643	—	—	3,519	—
Cp	1	2,376	1,232	0,639	—	—	—	0,342*
RS4	1	0,579	—	—	0,451	—	—	0,415
RS6	1	0,912	—	—	0,457	—	—	0,596
RS8	1	1,380	—	—	0,557	0,414	2,381	0,379***
Cp	1	0,957	—	—	0,488	0,414	—	—
RS1	2	1,929	2,050	1,366	—	—	1,876	—
RS6	2	2,075	1,047	0,779	—	—	3,767	—
RS8	2	2,794	1,188	0,565	—	—	2,952	—
Cp	2	2,266	1,428	0,903	—	—	—	—
RS4	2	0,333	—	—	0,435	0,167	—	0,691
RSS	2	0,549	—	—	0,300	0,372	—	4,074
RS7	2	2,539	—	—	0,667	0,484	—	7,347
Cp	2	1,479	—	—	0,467	0,341	2,865	4,037

Примечания. Прочерк означает, что данные о концентрации алкалоидов отсутствуют. * Содержание алкалоидов в среде анализировалось на 4-е сутки культивированной после добавления салициловой кислоты. **Среднее значение концентрации алкалоидов в культуральной среде, приведено для повторностей RS4 и RS6 (контроль). *** Среднее значение концентрации алкалоидов в культуральной среде приведено для повторностей RS4 и RS6 (1 мМ).

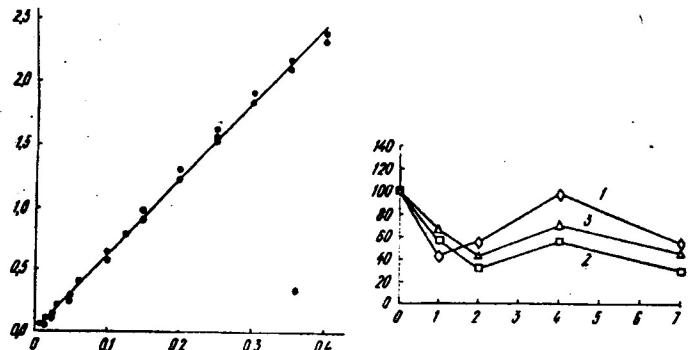


Рис. 1. График зависимости величины оптической плотности (по вертикали) от концентрации суммарного экстракта алкалоидов ткани трансгенной корневой культуры руавольфии змеиной (по горизонтали), мг/мл. Измерения проводили при длине волны 285 нм

Рис. 2. Относительное содержание индолевых алкалоидов, проц. от исходного уровня (по вертикали) в ткани трансгенной корневой культуры *Rauvolfia serpentina* Benth., по горизонтали — период культивирования, сут; 1 — контроль; 2 — 1 мМ салициловой кислоты; 3 — 2 мМ салициловой кислоты

Результаты исследований и их обсуждение. Метаболизм растительных клеток способен резко изменяться при действии на них патогена или патогенного токсина — возможно включение de novo различных метаболических путей, в том числе и вторичного синтеза [10, 12–15]. Показано, что одной из реакций растения на действие стрессового фактора является увеличение концентрации внутриклеточной жасмоновой кислоты [7, 10], поэтому предположили, что жасмонаты являются соединениями, связанными со стрессовыми реакциями растительных клеток. Жасмоновая кислота, в частности, является сигнальной молекулой, которая синтезируется в растениях в ответ на различные стрессы и влияет на экспрессию генов на многих уровнях [7]. Было также установлено, что аккумуляция эндогенной жасмоновой кислоты и ее производного — метилжасмоната — сопровождается индукцией биосинтеза ряда соединений вторичного метаболизма в культуре клеток растений, в частности, *Eschscholtzia californica* [21]. К аналогичному результату приводит обработка культуры клеток экзогенными жасмонатами [10].

Недавно было показано, что салициловая кислота также выступает в качестве эндогенной сигнальной молекулы, необходимой для индукции в растении так называемой реакции системной индуцируемой устойчивости к ряду патогенов, сопровождающейся синтезом специфических белков [8, 22]. Поэтому было логичным предположить, что обработка культуры клеток экзогенной салициловой кислотой также будет влиять на характер вторичного синтеза в растении.

Трансгенная корневая культура *Rauvolfia serpentina* Benth. была обработана салициловой кислотой в концентрации 1 и 2 мМ. Ткань для анализа отбиралась на 0, 1, 2, 4 и 7-е сутки пассажа после добавления салициловой кислоты. Экстракция суммы индолевых алкалоидов из ткани проводилась по протоколу № 1. Также исследовалось суммарное содержание индолевых алкалоидов в культуральной среде. В этом случае экстракция проводилась в соответствии с протоколом № 2.

При изучении содержания алкалоидов в ткани культуры на 0, 1, 2, 4 и 7-е сутки после добавления салициловой кислоты достоверных ($P = 0,95$) различий между суммарными концентрациями индолевых ал-

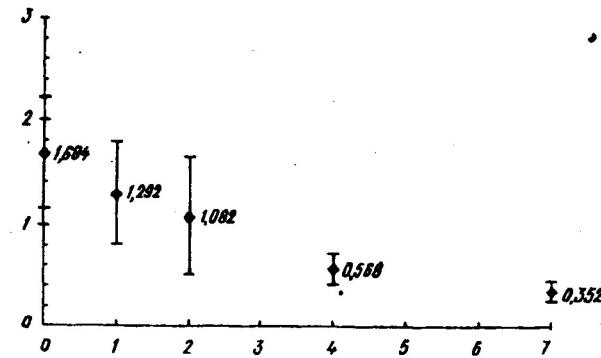


Рис. 3. График изменения содержания суммы индолевых алкалоидов в ткани трансгенной корневой культуры руавольфии змеиной в ходе культивирования: по вертикали — концентрация алкалоидов, г/100 г с. в.; по горизонтали — период культивирования, сут

калоидов в ткани опытных и контрольных культур обнаружено не было (таблица) [23]. Но как в опытных, так и в контрольных культурах наблюдалось уменьшение концентрации алкалоидов в ткани в ходе культивирования (таблица, рис. 2). Сравнение средних значений концентраций алкалоидов в ткани в различные периоды культивирования как в контрольных, так и в обработанных салициловой кислотой культурах выявило достоверное ($P = 0,95$) различие при анализе трех соответствующих повторностей контрольных или опытных вариантов только в одном случае: на 2-е сутки культивирования после добавления салициловой кислоты (2 мМ) концентрация индолевых алкалоидов в ткани культуры уменьшилась с $2,266 \pm 0,524$ до $0,903 \pm 0,469$ г/100 г с. в. Наблюдаемый низкий уровень достоверности при статистическом анализе* данных можно объяснить малой величиной исследуемой выборки.

Сравнивая средние значения содержания индолевых алкалоидов в ткани всех исследуемых вариантов (обработанных салициловой кислотой в концентрации 1 мМ, 2 мМ и контрольных повторностей) в различные периоды культивирования, мы получили достоверное ($P = 0,95$) различие между концентрацией внутриклеточных алкалоидов в «нулевой» точке и их концентрацией в ткани на 4-й и 7-й день культивирования (рис. 3). Содержание алкалоидов уменьшилось с $1,684 \pm 0,531$ мг/100 г с. в. в начале культивирования («нулевая точка») до $0,568 \pm 0,151$ и $0,352 \pm 0,093$ мг/100 г с. в. соответственно на 4-е и 7-е сутки после добавления салициловой кислоты.

Уменьшение концентрации индолевых алкалоидов в ткани трансгенной корневой культуры руавольфии змеиной в ходе культивирования может свидетельствовать об усилении экскреции этих метаболитов в культуральную среду, что подтверждают приведенные ниже данные.

Обработка салициловой кислотой в концентрации 2 мМ привела к изменению количественного содержания алкалоидов в культуральной среде (таблица). Концентрация алкалоидов в среде в опытной линии составила на 2-е сутки после добавления салициловой кислоты $2,865 \pm 1,073$ мг/(100 мл · 100 мг с. в.), что достоверно ($P = 0,95$) превышает соответствующее значение для контроля ($0,583 \pm 0,331$) в 4,91 раза (рис. 4).

На 7-е сутки после обработки культуры салициловой кислотой (2 мМ) концентрация алкалоидов в среде увеличилась по сравнению с контролем в 4,97 раза (с $0,813 \pm 0,384$ до $4,037 \pm 3,766$ мг/100 мл · 100 мг с. в.) (рис. 5). Ма-

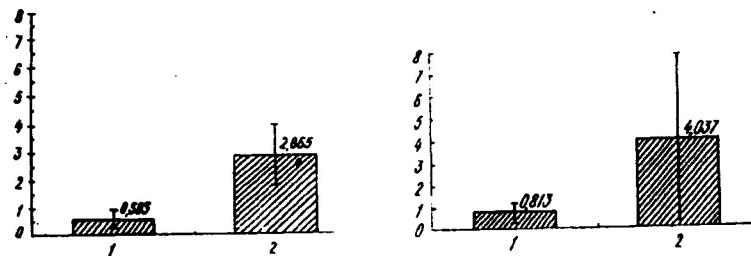
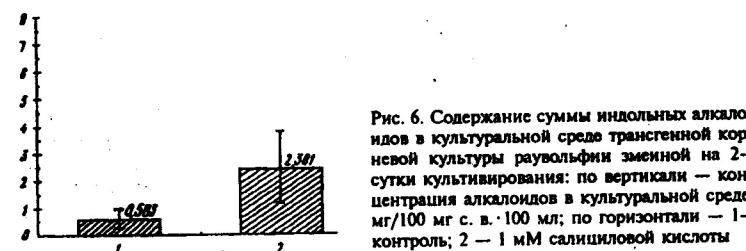


Рис. 4. Содержание суммы индолевых алкалоидов в культуральной среде трансгенной корневой культуры раувольфии змеиной на 2-е сутки культивирования: по вертикали — концентрация алкалоидов в культуральной среде, мг/100 мл с. в. · 100 мл; по горизонтали — 1 — контроль; 2 — 2 мМ салициловой кислоты

Рис. 5. Содержание суммы индолевых алкалоидов в культуральной среде трансгенной корневой культуры раувольфии змеиной на 7-е сутки культивирования: по вертикали — концентрация алкалоидов в культуральной среде, мг/100 мл с. в. · 100 мл; по горизонтали — 1 — контроль; 2 — 2 мМ салициловой кислоты



лая величина исследуемой выборки не позволила получить достоверное различие между этими величинами.

Обработка трансгенной корневой культуры раувольфии змеиной салициловой кислотой в концентрации 1 мМ привела к увеличению концентрации алкалоидов, выделенных из культуральной среды на 2-е сутки после добавления салициловой кислоты, в 4,08 раза по сравнению с контролем (рис. 6). Эти величины составляют соответственно $2,381 \pm 1,392$ и $0,583 \pm 0,331$ мг/100 мл · 100 мл с. в.

Таким образом можно сделать вывод, что обработка салициловой кислотой трансгенной корневой культуры раувольфии змеиной в концентрации 1 и 2 мМ ведет к увеличению приблизительно в 4 раза концентрации алкалоидов, выделяемых из культуральной среды. К сожалению, незначительный объем выборки не позволяет достоверно оценить различия в уровне экскретируемых в культуральную среду алкалоидов при обработке культуры салициловой кислотой в концентрации 1 и 2 мМ. Концентрация индолевых алкалоидов в ткани трансгенной корневой культуры раувольфии змеиной уменьшается к концу исследуемого периода культивирования как в контрольных, так и в опытных вариантах. Достоверного ($P = 0,95$) различия между содержанием индолевых алкалоидов в ткани культур, обработанных салициловой кислотой в концентрации 1, 2 мМ, и контрольными вариантами в различные периоды культивирования найдено не было.

Анализируя полученные результаты, можно отметить, что салициловая кислота участвует в растении не только в регуляции экспрессии ряда генов, определяющих реакцию системной индуцируемой устойчивости, но и способна изменять характер вторичного метаболизма в растите-

тельных клетках, что может указывать общность регуляторных механизмов этих процессов.

Способность экскретировать алкалоиды в культуральную среду является важной биотехнологической характеристикой культуры с точки зрения возможности культивирования ткани в биореакторах с целью получения коммерчески значимых количеств интересующих человека продуктов вторичного синтеза [24]. Выделение вторичных метаболитов в культуральную среду трансгенными корневыми культурами было зафиксировано как в процессе культивирования ткани при стандартных условиях [25], так и после обработки элиситорами [15], однако этот процесс не всегда характерен для трансгенных корневых культур. Для каллусных культур раувольфии змеиной не было отмечено высокого уровня экскреции алкалоидов в культуральную среду [26], поэтому выделение индолевых алкалоидов в питательную среду трансгенной корневой культуры раувольфии змеиной при стандартных условиях культивирования и усиление этого процесса в несколько раз при обработке культуры салициловой кислотой является ценным свойством культуры, в перспективе позволяющим воздействовать на уровень вторичного синтеза в условиях промышленного культивирования.

SUMMARY. *Rauvolfia serpentina* hairy root culture has been treated with 1 mM and 2 mM salicylic acid (SA). The total indole alkaloid content in hairy root tissue and in culture medium for different cultivation periods after treatment was investigated. No remarkable differences were detected either in control or experimental subculture tissue when the concentration of the indole alkaloids released to the cultural medium after SA treatment was about 4-fold increased compared with control.

РЕЗЮМЕ. Трансгенну кореневу культуру раувольфii змiїної *Rauvolfia serpentina* Benth. було оброблено саліциловою кислотою в концентрації 1 та 2 мМ. Досліджували вміст суми індольних алкалоїдів в тканині трансгенної кореневої культури, а також в культуральному середовищі в різні періоди після обробки. Встановлено, що сумарна концентрація індольних алкалоїдів в тканині трансгенної кореневої культури, яку було оброблено саліциловою кислотою, не відрізняється від концентрації суми алкалоїдів у контрольному досліді, в той час як вміст алкалоїдів у культуральному середовищі після обробки саліциловою кислотою збільшився приблизно в чотири рази у порівнянні з вмістом індольних алкалоїдів у культуральному середовищі контрольної культури.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Валлосович Н. Е., Валлосович А. Г., Ковалева Т. А. и др. Штаммы культуры ткани *Rauvolfia serpentina* Benth. и их продуктивность // Растил. ресурсы. — 1976. — № 4. — С. 578–583.
2. Ковалева Т. А., Шамши З. Б., Бутенко Р. Г. Действие азотистого иприта на культурные изолированные ткани раувольфии // Генетика. — 1972. — 8, № 2. — С. 46–54.
3. Yamamoto O., Yamada Y. Production of reserpine and its optimization in cultured *Rauvolfia serpentina* Benth. cells // Plant Cell Rep. — 1986. — 5. — P. 50–53.
4. Kunakh V. A., Alkhimova E. G. *Rauvolfia serpentina*: in vitro culture and the production of ajmaline // Biotech. in Agricult. Forest. Medicin. Aromat. Plants II. / Ed. Y. P. S. Bajaj. — Berlin.: Springer-Verlag, 1989. — 7. — P. 398–416.
5. Smith J. I., Smart N. J., Kurz W. G. W. et al. The use of organic and inorganic compounds to increase the accumulation of indole alkaloids in *Catharanthus roseus* (L.) G. Don cell suspension cultures // J. Exp. Bot. — 1987. — 38. — P. 1501–1506.
6. Smith J. I., Quesnel A. A., Smart N. J. et al. The development of a single-stage growth and indole alkaloid production medium for *Catharanthus roseus* (L.) G. Don suspension culture // Enzyme Microb. Technol. — 1987. — 9. — P. 466–469.
7. Reinbothe S., Mollenhauer B., Reinbothe Ch. JIPs and RIPs: The Regulation of plant Gen Expression by Jasmonates in Response to Environmental Cues and pathogens // The Plant Cell. — 1994. — 6. — P. 1197–1209.
8. Gaffney T., Friedrich L., Vernooy B. et al. Requirement of salicilic acid for the induction of systemic Acquired Resistance // Science. — 1993. — 261. — P. 754–756.

9. Hildmann T., Ebner M., Pena-Cortes H. et al. General role of abscisic gene activation as a result of mechanical wounding // Plant Cell. — 1992. — 4. — P. 1157–1170.
10. Gundlach B., Muller M. J., Kuchan T. M. et al. Jasmonic acid is a signal transducer in elicitor-induced Plant cell cultures // Proc. Nat. Acad. Sci. USA — 1992. — 89. — P. 2389–2393.
11. Raskin I. Role of salicylic acid in plants // Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol. — 1992. — 43. — P. 439–463.
12. Signs M. W., Flores H. E. The biosynthetic potential of plant roots // BioEssays. — 1990. — 12, № 1. — P. 7–13.
13. Dunlop D., Curtis W. Sinergistic respons of plant hairy root cultures to phosphate limitation and fungal elicitation // Biotechnol. Prog. — 1991. — 7, № 5. — P. 434–438.
14. Malpathak N. P., David S. B. Stimulation of solasodine production by combining fungal elicitors and immobilised cell suspension cultures of *Solanum surattense* Burm // Biotechnol. Lett. — 1992. — 14, № 10. — P. 965–968.
15. Signs M. W., Flores H. E. Elicitation of sesquiterpene phytoalexin biosynthesis in transformed root cultures of *Hyoscyamus muticus* L. // Plant. Physiol. — 1989. — 89, № 4 (S). — P. 135.
16. Ахимова Е. Г. Генетическое и физиолого-биохимическое изучение высокопродуктивных штаммов культивируемых клеток *Rauvolfia serpentina* Benth. : Дис. ... канд. биол. наук. — Киев, 1989. — 128 с.
17. Шелудько Ю. В., Костенюк Н. А. Динамика роста и содержание суммы алкалоидов в трансгенной корневой культуре рauвольфии змеиной (*Rauvolfia serpentina* Benth.) // Цитология и генетика. — 1994. — 28, № 4. — С. 35–38.
18. Murashige T., Skoog F. A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures // Physiol. Plant. — 1962. — 5, № 13. — P. 473–497.
19. Zarr A. J., Peerless A. C. J., Hamill J. D. et al. Alkaloid production by transformed root cultures of *Catharanthus roseus* // Plant Cell Rep. — 1988. — 7, № 5. — P. 309–312.
20. Kostenyuk I. A., Lubarets O. F., Endre S. et al. Somatic hybridization in the Family Apocynaceae (*Catharanthus*, *Rauwolfa*, *Rhazya*, and *Vinca* Species) // Biotechnology in Agriculture and Forestry / Ed. J. P. S. Bajaj. Vol. 27. Somatic Hybridization in Crop Improvement I. — Berlin : Springer — Verlag, 1994. — P. 405–424.
21. Schumacher H.-M., Gundlach H., Fiedler F., Zenk M. H. Elicitation of benzophenanthridine alkaloid synthesis in *Eschscholtzia* cell cultures // Plant Cell Repts. — 1987. — 6. — P. 410–413.
22. Malamy J., Carr J. P., Klessig D. F., Raskin I. Salicylic acid: a likely endogenous signal in the resistance response of tobacco to viral infection // Science. — 1990. — 250. — P. 1002–1004.
23. Лакин Г. Ф. Биометрия. — М.: Выш. школа, 1980. — 293 с.
24. Roots need homes too... // Bioeng. news. — 1991. — 12, № 42. — P. 5.
25. Flores H., Hoy M., Pickard J. Secondary metabolites from root cultures // Trends Biotechnol. — 1987. — 5, № 3. — P. 64–69.
26. Кухар В. А. Геномная изменчивость и накопление индолиновых алкалоидов в культурах клеток рauвольфии змеиной, *Rauvolfia serpentina* Benth. // Биополимеры и клетка. — 1994. — 10, № 1. — С. 23–30.

Ин-т клеточной биологии и генет. инженерии
НАН Украины, Киев

Поступила 07.08.96