
БИОЛОГИЯ РАЗВИТИЯ РАСТЕНИЙ

УДК 581

РОЛЬ ЭТИЛЕНА В АКТИВАЦИИ ДЕЛЕНИЯ КЛЕТОК ПОКОЯЩЕГОСЯ ЦЕНТРА В ОТРЕЗАННЫХ КОРНЯХ КУКУРУЗЫ

© 2015 г. Е. И. Быстрова, Н. В. Жуковская, В. Ю. Ракитин, В. Б. Иванов

Институт физиологии растений им. К.А. Тимирязева РАН

127276 Москва, ул. Ботаническая, 35

E-mail: ivanov_yb@mail.ru; zhukovskayav@rambler.ru

Поступила в редакцию 22.04.2014 г.

Окончательный вариант получен 24.10.2014 г.

В работе использованы два сорта кукурузы, у которых меристема по-разному реагировала на отрезание кончиков корней: у сорта Интеркрас-375 МВ вследствие активации деления клеток покоящегося центра (ПЦ) происходило открывание меристемы, а у сорта Краснодарский-194 МВ меристема оставалась закрытой. Показано, что отрезанные кончики корней у сорта Интеркрас-375 МВ выделяли больше этилена, чем у сорта Краснодарский-194 МВ. Ингибитор синтеза этилена L- α -2амино-этоксивинил глицин-HCl (АВГ) и ингибиторы действия этилена AgNO₃ и 1-метил-циклогексен (МЦП) предотвращали открывание меристемы в отрезанных кончиках корней сорта Интеркрас-375 МВ. Полученные результаты позволяют заключить, что этилен играет существенную роль в активации деления клеток ПЦ в отрезанных кончиках корней.

Ключевые слова: корень, меристема корня, покоящийся центр, стволовые клетки, пролиферация, этилен, L- α -2амино-этоксивинил глицин-HCl, AgNO₃, 1-метил-циклогексен.

DOI: 10.7868/S0475145015020032

ВВЕДЕНИЕ

Покоящийся центр (ПЦ) располагается в апикальном конце меристемы корня и состоит из небольшого числа клеток, которые резко отличаются от остальных меристематических клеток (Clowes, 1975). Они редко делятся и в них замедлены все синтетические процессы. Однако под влиянием различных повреждающих воздействий, когда деления в меристеме практически прекращаются, клетки покоящегося центра начинают активно делиться. Активация делений нижнего слоя клеток покоящегося центра в сторону чехлика приводит к “открыванию” меристемы. При этом четкая граница между чехликом и меристемой (слой клеток ризодермы) прерывается. Тип меристемы – открытый или закрытый является одним из систематических признаков (Heimsch, Seago, 2008). Эти два типа меристемы отличаются наличием общих или отдельных инициальных клеток у разных тканей. Меристема злаков относится к закрытому типу.

Переход клеток ПЦ к активным делениям наблюдали в корнях кукурузы под влиянием радиоактивного облучения в умеренных дозах (Clowes, 1963), после выдерживания корней проростков при низких положительных температурах (Clow-

es, Stewart, 1967; Barlow, Rathfeder, 1985), а также после выращивания растений на растворах нитрата свинца в концентрациях умеренно ингибирующих рост (Нестерова, 1989; Кожевникова и др., 2007).

Изучение деления клеток ПЦ в изменяющихся условиях существования растения от нормальных до стрессовых является одним из подходов к выявлению, как их функциональной роли, так и механизмов, обуславливающих их относительный покой. Некоторые исследователи считают клетки ПЦ стволовыми клетками в меристеме корня (Иванов, 2007, 2011). Другая точка зрения состоит в том, что клетки ПЦ обеспечивают стволовое состояние прилегающих к ним клеток, ингибируя их переход к дифференцировке (Laux, 2003; Scheres, 2005).

Ранее нами впервые была обнаружена вызываемая отрезанием активация клеток активация деления клеток ПЦ и перестройка меристемы из закрытой в открытую в кончиках корней проростков кукурузы. У изученных сортов кукурузы это явление было выражено в неодинаковой степени, а у некоторых не наблюдалось вообще (Иванов и др., 2011). На основании немногочисленных литературных сведений мы предположили, что стимулирующую роль в открывании меристемы

может играть этилен. Известно, что синтез этилена усиливается после поранений, механических и других повреждений (Abeles et al., 1992). Показано, что под влиянием этилена происходит активация деления клеток ПЦ в корнях арабидопсиса (Orthega-Martinez et al., 2007). Этилен вызывает перераспределение ИУК в кончике корня кукурузы и влияет на деление инициальных клеток чехлика и ризодермы, вызывая образование структур, сходных с чехликом (Ponce et al., 2005).

В данной работе мы сравнили интенсивности выделения этилена отрезанными кончиками корней “открывающегося” сорта Интеркрас-375 МВ и “неоткрывающегося” сорта Краснодарский-194 МВ. Кроме того, было изучено влияние ингибитора синтеза L- α -(2-амино-этоксивинил)глицин-HCl (АВГ) и ингибиторов действия этилена AgNO₃ и 1-метил-циклопропена (МЦП) на активацию деления клеток ПЦ в отрезанных кончиках корней кукурузы сорта Интеркрас-375 МВ.

МАТЕРИАЛ И МЕТОДИКА

Семена кукурузы стерилизовали 1% раствором формалина в течение 20 мин, промывали водой и прорашивали в темноте при 27°C на стекле, обернутом фильтровальной бумагой, в кюветах с водопроводной водой. Через 3 суток прорашивания у проростков, длина главного корня которых достигала 2.5–4 см, отрезали кончики длиной 1 см. В опытах по выяснению интенсивности выделения этилена, отрезанные кончики раскладывали на влажной фильтровальной бумаге в сосудики объемом 15 мл. Сосуды с кончиками корней герметически закрывали пробками из самоуплотняющейся резины и экспонировали в темноте при 27°C 30 минут. Затем по изменению содержания в атмосфере сосудиков определяли выделение этилена кончиками корней. Определение проводили на газовом хроматографе с пламенноионизационным детектором и устройством для концентрирования углеводородов, позволяющим в десятки раз повысить чувствительность прибора за счет использования для анализа всего воздуха, находящегося в сосудике (Ракитин В.Ю., Ракитина Т.Я., 2011). Сразу после проведения анализа сосудики с кончиками корней открывали, проветривали 30 секунд, снова закрывали пробками и через 1 ч использовали для следующего определения выделенного этилена.

В опытах по выявлению действия ингибиторов 1 см кончики раскладывали в чашках Петри на фильтровальной бумаге, смоченной водой или растворами AgNO₃ и АВГ в дистиллированной воде, и помещали на 24 ч в термостат при 27°C. В опыте использовали концентрации ингибиторов, при которых рост интактных корней подавлялся умеренно: AgNO₃ – 0.5 × 10⁻⁴ М, АВГ – 10⁻⁴ М. В случае

с МЦП, синтезированным по методу Сислерса и Серека (Sisler, Serek, 1997), перед отрезанием кончиков чашки Петри с интактными проростками помещали в герметически закрытые пятилитровые стеклянные сосуды, в которые затем через штуцеры с помощью шприца вводили разведенный в воздухе МЦП. Концентрация МЦП в сосудах составляла 50 нл/л. После 3.5 ч экспозиции при 27°C кончики корней отрезали. Часть из них размещали в чашках Петри на фильтровальной бумаге, смоченной водой, и оставляли в термостате на 24 ч при 27°C. Другую часть подвергали дополнительной обработке МЦП (50 нл/л) в течение 24 ч.

Кончики корней фиксировали по Бродскому смесью формалин: абсолютный спирт: ледяная уксусная кислота в соотношении 10 : 3 : 1 в течение часа. Фиксированные корни заключали в парафин по общепринятой методике. Продольные срезы кончиков корней толщиной 10 мкм окрашивали в основном по ШИК-методу с последующим подкрашиванием 0.15% раствором процинового яркоголубого 4RS в 0.2% растворе Na₂CO₃ в течение 30–40 мин при комнатной температуре. В некоторых случаях использовали реакцию Фельгена с последующим подкрашиванием 0.1% раствором алцианового синего 8GS в 3% уксусной кислоте в течение 30 мин при комнатной температуре. Из серии срезов каждого корня учитывали только центральные, на которых отчетливо просматривалась картина изменения структуры меристемы.

РЕЗУЛЬТАТЫ И ОБСУЖДЕНИЕ

У сорта Интеркрас-375 МВ спустя 24 ч наблюдали открывание меристемы практически по всех отрезанных корнях, а у сорта Краснодарский-194 МВ меристема ни в одном из отрезанных корней не открывалась. Сравнение интенсивности выделения этилена отрезанными кончиками обоих сортов показало, что корни сорта с открывающейся меристемой выделяют больше этилена (рис. 1). На основании полученного результата можно предположить, что степень пролиферации клеток ПЦ после раневой реакции в результате отрезания зависит от уровня образования этилена. Это предположение подтвердилось также в опытах с ингибиторами синтеза и действия этилена.

В таблице приведены данные по действию ингибиторов синтеза (АВГ) и действия этилена (AgNO₃, МЦП) на активацию деления клеток ПЦ в отрезанных кончиках корней сорта Интеркрас-375 МВ. У интактных проростков меристема практически всех корней (97%) была закрыта. После 24 ч выдерживания отрезанных кончиков корней на воде их меристема в большинстве случаев перестраивалась из закрытой в открытую и

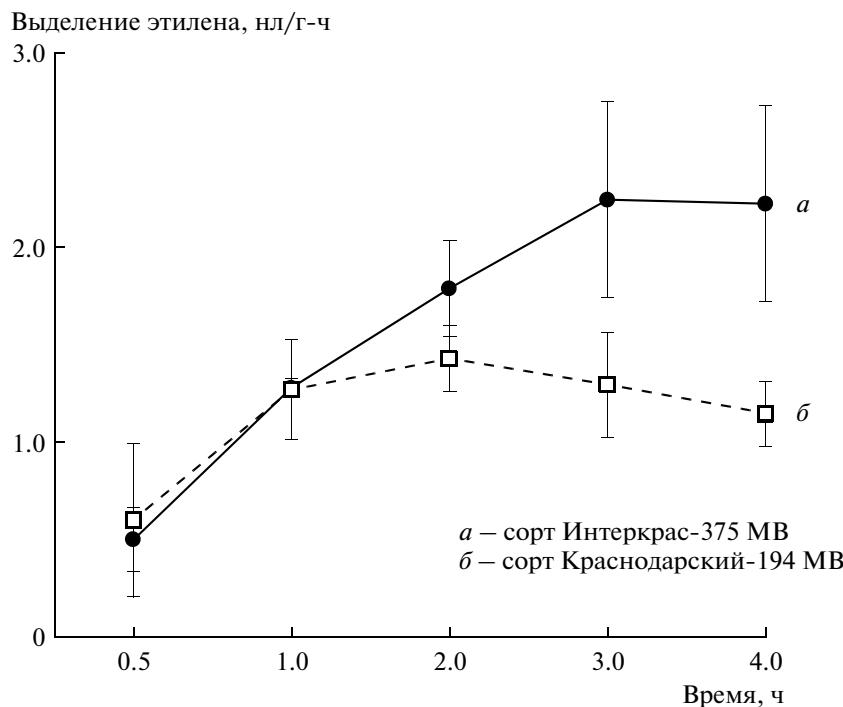


Рис. 1. Интенсивность выделения этилена отрезанными кончиками корней кукурузы.

лишь у 28% корней она оставалась закрытой. Использованные нами ингибиторы тормозили или полностью предотвращали процесс открывания меристемы, стимулируемый отрезанием. После 24 ч инкубирования на растворе АВГ (10^{-4} М) меристема оставалась закрытой у 94% корней, а на растворе AgNO_3 (0.5×10^{-4} М) открывания меристемы вообще не происходило. После первоначальной 3.5 ч инкубации интактных проростков в атмосфере МЦП (50 нл/л) открывание меристемы ингибировалось в 86% отрезанных кончиках корней, помещенных затем на 24 ч в атмосферу с чистым воздухом и в 100% отрезанных кончиках корней, подвергшихся дополнительной 24 ч обработке в воздухе с МЦП (50 нл/л). На продоль-

ных срезах кончиков корней показана закрытая меристема у корней интактных проростков и у корней, обработанных растворами АВГ, AgNO_3 и находившихся в атмосфере МЦП (рис. 2а, 2в, 2г, 2д), а также открытая меристема после отрезания у кончиков корней, необработанных ингибиторами (рис. 2б).

Таким образом, проведенные опыты показали, что ингибиторы, как синтеза, так и действия этилена резко ослабляли активацию деления клеток ПЦ, стимулируемую отрезанием. На основании этих и описанных выше результатов мы можем с большой степенью вероятности полагать, что в активации деления клеток ПЦ этилен играет немаловажную роль.

Подавление открывания меристемы в отрезанных кончиках корней сорта Интеркрас-375 МВ ингибиторами синтеза и действия этилена

Варианты	% корней с закрытой меристемой
Интактные корни проростков кукурузы	97
Отрезанные кончики, инкубированные 24 ч:	
на воде	28
на растворе АВГ, 10^{-4} М	94
на растворе AgNO_3 , 0.5×10^{-4} М	100
После 3.5 ч обработки интактных проростков МЦП, 50 нл/л:	
в воздухе без МЦП	86
в воздухе с МЦП	100

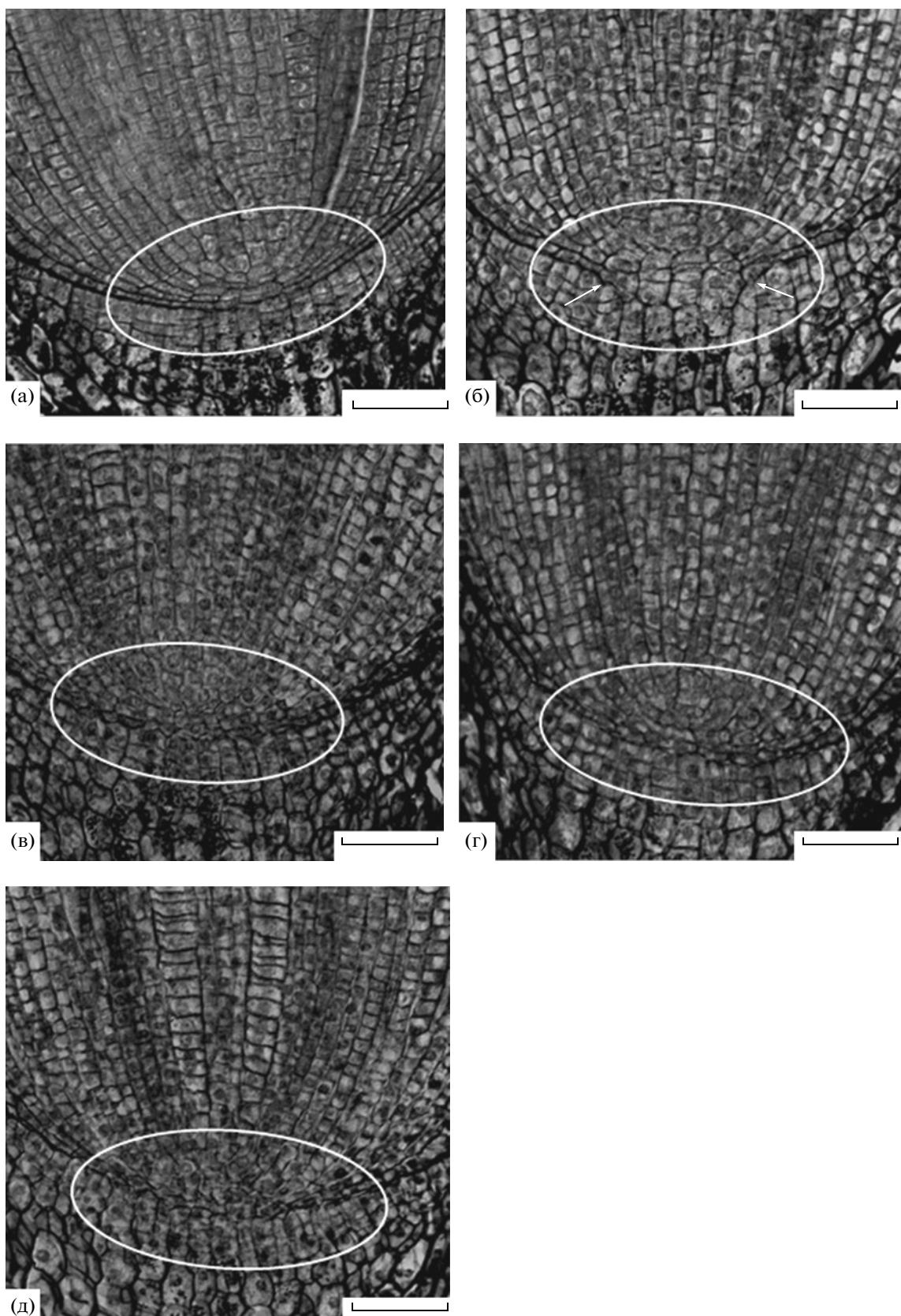


Рис. 2. Продольные срезы кончиков корней кукурузы сорта Интеркрас-375 МВ после 24 ч инкубации: (а) – интактные корни проростков; кончики после отрезания: (б) – на воде, (в) – на растворе AgNO_3 , (г) – в атмосфере МЦП, (д) – на растворе АВГ. Овалом выделен участок границы между чехликом и меристемой корня. Стрелками показана открытая меристема. Бар – 50 мкм.

Авторы благодарят д.б.н. Н.В. Обручеву за ценные замечания при написании данной статьи.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

- Иванов В.Б.* Стволовые клетки в корне и проблема стволовых клеток у растений // Онтогенез. 2007. Т. 38. С. 406–419.
- Иванов В.Б., Быстрова Е.И., Месенко М.М., Котова Л.М., Котов А.А.* Стимуляция делений клеток покоящегося центра в отрезанных кончиках корней // Онтогенез. 2011. Т. 42. С. 357–362.
- Иванов В.Б.* Клеточные механизмы роста растений. М.: Наука, 2011. 104 с.
- Кожевникова А.Д., Серегин И.В., Быстрова Е.И., Иванов В.Б.* Влияние тяжелых металлов и стронция на деление клеток корневого чехлика и структурную организацию меристемы // Физиология растений. 2007. Т. 54. С. 290–299.
- Нестерова А.Н.* Воздействие ионов свинца, кадмия и цинка на клеточную организацию меристемы и рост проростков кукурузы // Дис. ... канд. биол. наук. М.: МГУ, 1989. 194 с.
- Ракитин В.Ю., Ракитина Т.Я.* Определение выделения и содержания этилена в растениях // Молекулярно-генетические и биохимические методы в современной биологии растений. М.: БИНОМ, 2011. 487 с.
- Abeles F., Morgan P., Saltveit M.* Ethylene in Plant Biology. Academic Press. San Diego. 1992. 414 с.
- Barlow P.W., Rathfelder E.L.* Cell division and regeneration in primary root meristems of Zeamays recovering from cold treatment // Environ. and Exp. Bot. 1985. V. 25. P. 303–314.
- Clowes F.A.L.* The quiescent center in meristems and its behavior after irradiation // Meristems and Differentiation / Brookhaven Symp. Biol. 1963. V. 16. P. 46–58.
- Clowes F.A.L.* The quiescent center // The development and function of roots / Eds. Torrey J.D., Clarkson D.T. L.: Acad. Press, 1975. P. 3–19.
- Clowes F.A.L., Stewart H.E.* Recovery from dormancy in roots // New Phytologist. 1967. V. 66. P. 115–125.
- Heimsch C., Seago J.L.Jr.* Organization of the root apical meristem in angiosperm // Am. J. Bot. 2008. V. 95. P. 1–21.
- Laux T.* The stem cells concept in plants: A matter of debate // Cell. 2003. V. 113. P. 261–263.
- Ortega-Martinez O., Pernas M., Carol R.J., Dolan L.* Ethylene modulates stem cell division in the *Arabidopsis thaliana* root // Science. 2007. V. 317. P. 507–510.
- Ponce G., Barlow P.W., Feldman L., Cassab G.I.* Auxin and ethylene interactions control mitotic activity of the quiescent centre, root cap size, and pattern of cap cell differentiation in maize // Plant, Cell and Environment. 2005. V. 28. P. 719–732.
- Scheres B.* Stem cells: a plant biology perspective // Cell. 2005. V. 122. P. 499–504.
- Scheres B.* Stem-cell niches: nursery rhymes across kingdoms // Nature reviews. Molecular cell biology. 2007. V. 8. P. 345–354.
- Sisler E.C., Serek M.* Inhibitors of ethylene responses in plants at the receptor level: Recent developments // Physiol. Plant. 1997. V. 100. P. 577–582.

The Role of Ethylene in Activation Division Cell Quiescent Center in the Cut Maize Roots

E. I . Bystrova, N. V. Zhukovskaya, V. J. Rakitin, V. B. Ivanov

Timiryazev Institute of Plant Physiology, Russian Academy of Science, ul. Botanicheskaya 35, Moscow, 127276 Russia

e-mail: ivanov_vb@mail.ru; zhukovskayanv@rambler.ru

Received April 22, 2014; in final form, October 24, 2014

In the present work we used two maize cultivars in which root meristem responded differently to root tip excision: in Interkras-375 MW we observed meristem opening due to the activation of cell divisions in the quiescent center (QC), while in Krasnodar-194 MW the meristem remained closed. Excised root tips of Interkras MB-375 were shown to produce much more ethylene than excised root tips of Krasnodar-194 MW. The inhibitor of ethylene biosynthesis L- α -ethoxyvinyl 2amino-glycine-HCl (AVG) and inhibitors of ethylene action AgNO₃ and 1-methyl-cyclopropene (MCP) prevented meristem opening in excised root tips of Intekras-375 MW. The obtained results allow us to conclude that ethylene plays an important role in the activation of cell divisions in the QC of excised root tips.

Keywords: root, root meristem, the quiescent center, stem cells, proliferation, ethylene, L- α -2 amino-ethoxyvinyl glycine-HCl, AgNO₃, 1-methyl-cyclopropene