

Ю.В. КАРПЕЦ¹, Ю.Е. КОЛУПАЕВ¹,
Т.О. ЯСТРЕБ¹, А.П. ДМИТРИЕВ²

¹Харьковский национальный аграрный университет им. В.В. Докучаева
E-mail: plant_biology@mail.ru

²Институт клеточной биологии и генетической инженерии
НАН Украины, Киев
E-mail: dmyt@voliacable.com

ВОЗМОЖНЫЕ ПУТИ ИНДУЦИРОВАНИЯ ТЕПЛОУСТОЙЧИВОСТИ РАСТИТЕЛЬНЫХ КЛЕТОК ЭКЗОГЕННЫМ ОКСИДОМ АЗОТА



Изучали механизмы влияния экзогенного оксида азота (NO) на теплоустойчивость колеоптилей пшеницы. Обработка растительных клеток донором оксида азота (нитропруссидом натрия) вызывала усиление генерации супероксидного анион-радикала (O_2^-) уже через 10 мин. Ингибитор биосинтеза белка циклогексимид не подавлял вызываемое донором NO усиление продуцирования O_2^- колеоптилями, а ингибитор образования фосфатидной кислоты бутанол-1 частично его нивелировал. Обработка колеоптилей кальциевым ионофором A23187 или активатором инозитольного цикла инозитолом компенсировала негативное действие бутанола-1 на образование O_2^- . Бутанол-1 нивелировал также повышение теплоустойчивости колеоптилей, вызываемое донором NO, тогда как кальциевый ионофор и инозитол почти полностью снимали такое действие бутанола-1. Обсуждаются возможные механизмы участия активных форм кислорода, фосфатидной кислоты и ионов кальция в реализации физиологических эффектов NO.

© Ю.В. КАРПЕЦ, Ю.Е. КОЛУПАЕВ, Т.О. ЯСТРЕБ,
А.П. ДМИТРИЕВ, 2012

Введение. Ионы кальция, активные формы кислорода (АФК) и оксид азота (NO) являются важными компонентами внутриклеточной сигнализации. В частности, они участвуют в трансдукции сигнала к факторам регуляции транскрипции для последующей активации защитных реакций клетки в ответ на действие биотических и абиотических стрессоров [1–3].

Роль оксида азота в формировании адаптивных реакций растений на абиотические стрессоры (в особенности на гипертермию) менее исследована по сравнению с АФК и ионами кальция. Лишь в отдельных работах сообщалось об увеличении содержания эндогенного NO в клетках растений в ответ на действие высоких температур [3] и о повышении теплоустойчивости растений под влиянием экзогенного оксида азота [4, 5].

Известно, что биологическая активность NO может реализовываться во взаимодействии с различными сигнальными мессенджерами, в частности, с ионами кальция, фосфатидной кислотой и АФК [6, 7]. Имеются сведения, что NO участвует в регуляции кальциевого гомеостаза в клетках растений по разным механизмам [7–9]. Один из них связан с накоплением цАДФ-рибозы, стимулирующей открывание внутриклеточных кальциевых каналов. Увеличение содержания цАДФ-рибозы происходит вследствие активации АДФ-рибозилцилазы под влиянием цГМФ – продукта, накапливающегося в результате активации оксидом азота гуанилатцилазы, которую считают одной из основных мишней NO как сигнальной молекулы [10]. Возможно также прямое неферментативное влияние оксида азота на состояние кальциевых каналов. Оно связано с S-нитрозилированием белков кальциевых каналов, что приводит к их открыванию [7]. По-видимому, за счет этих механизмов и реализуется связь между NO-сигназной и кальциевой сигнальными системами.

Под действием NO может активироваться и фосфатидатная сигнальная система. Известна его способность повышать активность фосфолипазы D (ФЛД), что обусловливает увеличение содержания фосфатидной кислоты (ФК) – важного вторичного мессенджера липидного сигналинга [11]. Кроме того, оксид азота может оказывать влияние на фосфо-

липазу С и диацилглицеролкиназу, что также вызывает накопление ФК [12]. В растительных клетках ФК может функционировать как кальциевый ионофор [13] и способствовать поступлению кальция в цитозоль. Таким образом, возможен и третий механизм влияния оксида азота на содержание кальция в цитозоле – через усиление накопления ФК.

Есть основания полагать, что многие эффекты NO реализуются во взаимодействии с АФК. Так, в культуре тканей корней жень-шена донор NO вызывал активацию НАДФН-оксидазы и усиление генерации супероксидного анион-радикала [14]. Известно, что НАДФН-оксидаза относится к ферментам, которые регулируются Ca^{2+} [15]. Имеются данные и о влиянии ФК на активность НАДФН-оксидазы. В системе *in vitro* ФК стабилизирует НАДФН-оксидазный комплекс мембранный фракции, выделенной из растительных клеток, и тем самым усиливает генерацию АФК [16]. Установлено участие ФК в усилии продуцирования АФК растительными клетками в условиях холодового стресса [17]. При этом остается неясным, может ли ФК *in vivo* самостоятельно регулировать активность НАДФН-оксидазы или же ее эффекты опосредованы влиянием на кальциевый баланс в клетках.

Ранее нами было показано, что повышение теплоустойчивости колеоптилей пшеницы донором NO нитропруссидом натрия (НПН) сопровождается усилением генерации O_2^- . Эти эффекты нивелировались ингибиторами НАДФН-оксидазы имидазолом и α -нафтолом [18]. Можно предполагать, что зависимое от НАДФН-оксидазы усиление генерации АФК является ключевым эффектом в процессе повышения теплоустойчивости колеоптилей пшеницы под влиянием экзогенного NO.

Цель настоящей работы – выяснение возможного участия ионов кальция и ФК в реализации действия экзогенного NO на генерацию АФК растительными клетками и их теплоустойчивость.

Материалы и методы. В работе использовали отрезки колеоптилей, отделенные от четырехдневных этиолированных проростков

пшеницы (*Triticum aestivum* L.) сорта Элегия, которые выращивали при температуре 20 °C. Колеоптили пшеницы являются адекватной моделью для исследования действия экзогенных соединений на устойчивость растений, которая определяется преимущественно клеточными механизмами [19].

Средой инкубации колеоптилей контрольного варианта служила 2%-ная сахароза с добавлением натриевой соли пенициллина (100 000 ед./л). Обработку колеоптилей доносом оксида азота НПН (500 мкМ) проводили в течение 24 ч внесением его в среду инкубации. В соответствующих вариантах опыта колеоптили обрабатывали в течение 26 ч 0,2%-ным бутанолом-1, ингибитором зависимого от ФЛД образования ФК, либо 0,2%-ным бутанолом-2, его неактивным аналогом [11]. В вариантах с комбинированной обработкой колеоптилей НПН и бутанолом-1 или бутанолом-2 соответствующие спирты вносили в среду инкубации колеоптилей за 2 ч до добавления НПН. На среде, содержащей кальциевый ионофор A23187 (1 мкМ) или активатор инозитольного цикла инозитол (5 мМ) [20], колеоптили инкубировали 24 ч. При исследовании комбинированного действия НПН с ионофором либо инозитолом эти соединения добавляли в среду инкубации колеоптилей одновременно с НПН. Для выяснения роли синтеза белка в усилении АФК-генерирующей способности колеоптилей, вызываемой оксидом азота, отрезки обрабатывали ингибитором синтеза белка циклогексимидом (ЦГ) в конечной концентрации 10 мкМ. ЦГ вносили в среду инкубации колеоптилей за 2 ч до добавления в нее НПН. Концентрации исследуемых соединений были выбраны по результатам предварительных опытов.

Интенсивность генерации супероксидного анион-радикала оценивали по восстановлению нитросинего тетразоля [19].

После инкубации в растворах исследуемых соединений колеоптили подвергали повреждающему прогреву в ультратермостате при температуре 44 °C. Затем отрезки в течение 2 сут продолжали инкубировать на 2%-ной сахарозе с добавлением пенициллина, после чего оценивали их выживание [18].

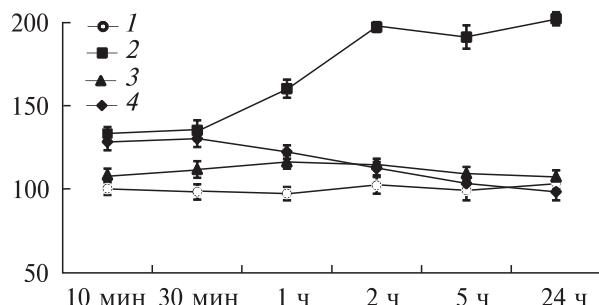


Рис. 1. Динамика генерации супероксидного анион-радикала колеоптилями пшеницы (% от контроля в начале эксперимента): 1 – контроль; 2 – НПН (500 мкМ); 3 – кальциевый ионофор A23187 (1 мкМ); 4 – инозитол (5 мМ)

На рисунках и в таблице приведены средние значения трех независимых экспериментов, каждый из которых был проведен в трехкратной повторности, и их стандартные отклонения.

Результаты исследований и их обсуждение. Под влиянием донора оксида азота НПН происходило значительное усиление генерации супероксидного анион-радикала колеоптилями пшеницы. Такой эффект был достоверным уже через 10 мин и усиливался в течение первых двух часов от начала обработки отрезков НПН, после чего стабилизировался и сохранялся на протяжении 24 ч (рис. 1).

При обработке колеоптилей кальциевым ионофором A23187 относительно небольшое усиление генерации O_2^- наблюдали через 1–2 ч после начала его воздействия. Под влиянием активатора инозитольного цикла инозитола повышение образования O_2^- было более заметным и наблюдалось уже через 10 мин после начала обработки, однако ко 2-му часу наблюдений этот показатель снижался до уровня контроля (рис. 1). Таким образом, эффекты ионофора A23187, способствующего поступлению кальция в цитозоль, и инозитола, индуцирующего инозитольный цикл и тем самым повышающего концентрацию ионов Ca^{2+} в цитозоле за счет их выхода из внутриклеточных депо (вакуоли, эндоплазматического ретикулума, митохондрий) [21], имеют значительное сходство.

Усиление генерации АФК, вызываемое донором NO, не угнеталось ингибитором

биосинтеза белка ЦГ (таблица), что позволяет предполагать независимую от работы белоксинтезирующего аппарата активацию фермента(ов), генерирующего(их) супероксидный анион-радикал. При этом сам по себе ЦГ не оказывал достоверного влияния на АФК-генерирующую активность клеток колеоптилей.

Как установлено ранее, основным АФК-генерирующим ферментом клеточной поверхности колеоптилей пшеницы, активность которого повышается под влиянием экзогенного NO, является НАДФН-оксидаза. В литературе имеются сведения о зависимости активности НАДФН-оксидазы от кальциевого гомеостаза клеток и возможности прямой активации фермента ионами кальция [22]. Ранее нами было показано угнетение NO-индуцируемой генерации АФК в колеоптилях пшеницы под влиянием блокатора кальциевых каналов хлорида лантана [23]. Можно предполагать, что вызываемое NO усиление поступления кальция в цитозоль приводит к повышению активности уже существующих молекул НАДФН-оксидазы.

Вместе с тем известно, что NO обладает способностью вызывать накопление ФК в растительных клетках, которая также может влиять на активность НАДФН-оксидазы. Имеющиеся в литературе данные позволяют предполагать как прямое [16], так и опосредованное кальцием и связанное с ионофорными свойствами [13] влияние ФК на активность НАДФН-оксидазы. Один из путей усиления образования ФК в растительных клетках под влиянием NO может быть обусловлен активацией ФЛД. Образование ФК с участием этого фермента ингибируется бутанолом-1 [11].

В наших экспериментах обработка колеоптилей антагонистом ФЛД-зависимого образования ФК бутанолом-1 не оказывала существенного влияния на генерацию супероксидного анион-радикала. Бутанол-1 также не влиял на индуцируемую донором NO активацию образования O_2^- колеоптилями на начальной стадии эксперимента (через 10 мин после обработки НПН). Однако уже через 2 ч бутанол-1 приблизительно на 60 % снижал эффект усиления генерации

O_2^- , вызываемый экзогенным оксидом азота (таблица). Бутанол-2, неактивный в отношении ингибирования образования ФК в растительных клетках, не оказывал достоверного влияния на образование супероксидного анион-радикала колеоптилями и практически не изменял эффект донора NO. Таким образом, есть основания полагать, что стимулируемая донором оксида азота генерация O_2^- зависит от образования ФК, происходящего с участием ФЛД. Полученные данные, однако, не позволяют говорить о конкретном механизме влияния ФК на активность НАДФН-оксидазы. Он может быть прямым или косвенным, в частности, опосредованным ионами кальция.

Для выяснения участия кальция в NO-индуцированной генерации АФК колеоптили обрабатывали кальциевым ионофором A23187 и активатором инозитольного цикла инозитолом.

Кальциевый ионофор A23187 при действии на колеоптили в комбинации с НПН частично нивелировал усиление образования O_2^- , вызываемое донором NO (таблица). Особенно заметно такой эффект проявлялся через 24 ч после начала инкубации. Вероят-

ной причиной этого могло быть избыточное накопление кальция, связанное с одновременным его поступлением при помощи ионофора и влиянием оксида азота на потоки экстра- и внутриклеточного Ca^{2+} [7]. Известно, что избыток кальция может ингибировать взаимодействие цитозольной и мембранный субъединиц НАДФН-оксидазы и тем самым снижать ее активность [24].

В варианте с комбинированным действием ионофора A23187 и бутанола-1 уровень генерации супероксидного анион-радикала колеоптилями достоверно не отличался от контрольного. Иным оказалось влияние кальциевого ионофора на генерацию O_2^- при обработке им колеоптилей в комбинации с донором NO и ингибитором образования ФК бутанолом-1. В этом случае добавление ионофора в значительной степени компенсировало снятие NO-зависимого усиления генерации O_2^- , вызываемое бутанолом-1 (таблица). Такой эффект косвенно указывает на то, что угнетение образования ФК, происходящее под влиянием бутанола-1, может вызывать нарушение кальциевого гомеостаза, отражающееся на процессе активации НАДФН-оксидазы оксидом азота. Не исключено, что

Генерация супероксидного анион-радикала колеоптилями пшеницы при обработке эффекторами, % от контроля

Вариант	Время от момента введения НПН		
	10 мин	2 ч	24 ч
Контроль	100,0 ± 3,8	100,0 ± 2,9	98,5 ± 2,2
НПН (0,5 мМ)	133,0 ± 4,0	197,1 ± 3,2	201,5 ± 3,8
ЦГ (10 мкМ)	85,8 ± 6,4	103,0 ± 4,1	108,1 ± 5,5
НПН (0,5 мМ) + ЦГ (10 мкМ)	110,7 ± 3,9	165,0 ± 3,8	175,0 ± 4,1
Бутанол-1 (0,2 %)	98,3 ± 3,3	102,6 ± 3,9	96,4 ± 3,3
НПН (0,5 мМ) + бутанол-1 (0,2 %)	134,0 ± 4,9	138,5 ± 4,2	133,3 ± 3,9
Бутанол-2 (0,2 %)	102,0 ± 3,9	105,1 ± 2,7	110,2 ± 3,9
НПН (0,5 мМ) + бутанол-2 (0,2 %)	135,8 ± 4,1	183,6 ± 5,1	180,8 ± 4,8
A23187 (1 мкМ)	107,9 ± 3,6	114,9 ± 3,4	106,7 ± 3,8
НПН (0,5 мМ) + A23187 (1 мкМ)	134,1 ± 2,9	181,0 ± 3,1	169,2 ± 4,1
Бутанол-1 (0,2 %) + A23187 (1 мкМ)	98,4 ± 3,2	107,7 ± 3,3	88,2 ± 4,4
НПН (0,5 мМ) + бутанол-1 (0,2 %) + A23187 (1 мкМ)	129,8 ± 4,0	180,5 ± 4,5	177,4 ± 3,6
Инозитол (5 мМ)	128,0 ± 5,1	112,2 ± 4,3	97,5 ± 4,7
НПН (0,5 мМ) + инозитол (5 мМ)	133,8 ± 4,4	199,3 ± 6,0	206,7 ± 3,8
Бутанол-1 (0,2 %) + инозитол (5 мМ)	113,2 ± 4,2	117,0 ± 5,6	94,3 ± 3,7
НПН (0,5 мМ) + бутанол-1 (0,2 %) + инозитол (5 мМ)	149,1 ± 5,3	185,8 ± 5,1	187,2 ± 6,1

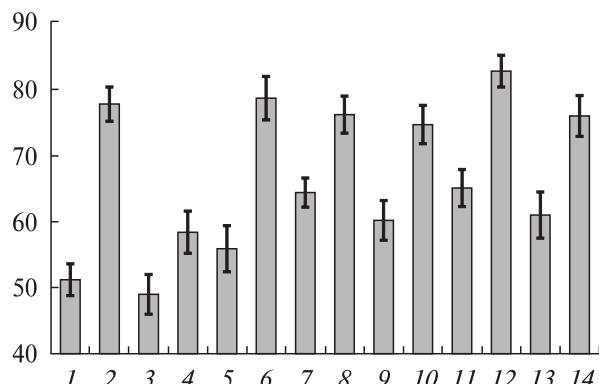


Рис. 2. Выживаемость (%) колеоптилей пшеницы после повреждающего прогрева (44 °C, 10 мин): 1 – контроль; 2 – НПН (500 мкМ); 3 – бутанол-1 (0,2 %); 4 – НПН (500 мкМ) + бутанол-1 (0,2 %); 5 – бутанол-2 (0,2 %); 6 – НПН (500 мкМ) + бутанол-2 (0,2 %); 7 – A23187 (1 мкМ); 8 – НПН (500 мкМ) + A23187 (1 мкМ); 9 – бутанол-1 (0,2 %) + A23187 (1 мкМ); 10 – НПН (500 мкМ) + бутанол-1 (0,2 %) + A23187 (1 мкМ); 11 – инозитол (5 мМ); 12 – НПН (500 мкМ) + инозитол (5 мМ); 13 – бутанол-1 (0,2 %) + инозитол (5 мМ); 14 – НПН (500 мкМ) + бутанол-1 (0,2 %) + инозитол (5 мМ)

в данном случае ионофор, усиливая поступление кальция, компенсировал недостаток ФК, которая может проявлять свою физиологическую активность, в том числе и благодаря свойству кальциевого ионофора [13].

Обработка колеоптилей НПН в сочетании с активатором инозитольного цикла инозитолом, который может способствовать усилению поступления кальция в цитозоль, существенно не влияла на проявление эффектов донора оксида азота на генерацию АФК (таблица). В варианте с комбинированной обработкой колеоптилей инозитолом и бутанолом-1 на начальной стадии наблюдений генерация супероксидного анион-радикала была несколько выше, чем в контроле, а через 24 ч уже достоверно не отличалась от контроля.

При комбинированной обработке колеоптилей НПН, бутанолом-1 и инозитолом последний компенсировал угнетение NO-зависимого усиления образования O_2^- , вызываемое ингибитором синтеза ФК. В этом отношении влияние инозитола было идентичным действию кальциевого ионофора. Оба агента, усиливающие поступление кальция в цитозоль, существенно снижали ингибиру-

ющее действие бутанола-1 на NO-индуцируемую генерацию супероксидного анион-радикала. Это указывает на участие как ФК, так и ионов кальция в регуляции активности НАДФН-оксидазы. Возможно, влияние ФК на активность НАДФН-оксидазы опосредовано кальцием, поступление которого усиливается в связи с ионофорным эффектом ФК.

Однако полученные результаты не являются однозначным доказательством того, что индуцированное оксидом азота усиление генерации O_2^- у пшеницы связано именно с влиянием ФК на кальциевый гомеостаз клеток. Так, в системе *in vitro* показана возможность прямого влияния ФК на активность НАДФН-оксидазы [16]. Нельзя исключить, что ФК и ионы кальция влияют на активность НАДФН-оксидазы независимо друг от друга. В этом случае введение в среду инкубации колеоптилей ионофора или активатора инозитольного цикла и усиление поступления ионов кальция в цитозоль могло частично компенсировать отсутствие активации НАДФН-оксидазы ФК, обусловленное действием бутанола-1.

Как было показано ранее, снятие вызываемого донором оксида азота усиления генерации АФК путем обработки колеоптилей антиоксидантом ионолом [23] или ингибиторами НАДФН-оксидазы [18] приводило к снижению уровня индуцирования теплоустойчивости пшеницы донором NO. С учетом зависимости активности НАДФН-оксидазы от ФК и ионов кальция изучали влияние антагониста образования ФК бутанола-1, кальциевого ионофора, активатора инозитольного цикла, а также их комбинаций с донором оксида азота на устойчивость растительных клеток к тепловому стрессу.

Обработка колеоптилей НПН заметно увеличивала процент их выживания после повреждающего прогрева (рис. 2). Бутанол-1 заметно не влиял на устойчивость колеоптилей к прогреву, но в то же время существенно угнетал повышение теплоустойчивости колеоптилей, вызываемое донором NO. Его неактивный аналог бутанол-2 не вызывал изменения теплоустойчивости колеоптилей пшеницы и не влиял на ее индуцирование донором NO.

Кальциевый ионофор A23187 и инозитол сами по себе незначительно, но достоверно, повышали теплоустойчивость колеоптилей пшеницы (рис. 2). В варианте с обработкой колеоптилей кальциевым ионофором в сочетании с НПН аддитивности или антагонизма эффектов не наблюдали. При комбинированной обработке колеоптилей НПН и инозитолом их выживаемость после повреждающего прогрева была несколько выше по сравнению с вариантом обработки только донором NO, однако такое увеличение оказалось недостоверным при $p \leq 0,05$.

Бутанол-1 не снимал положительного влияния кальциевого ионофора и инозитола на теплоустойчивость колеоптилей пшеницы (рис. 2). Можно полагать, что индуцирование теплоустойчивости колеоптилей соединениями, усиливающими поступление ионов кальция в цитозоль, в условиях наших экспериментов не зависело от образования ФК в реакциях, катализируемых ФЛД.

Обработка колеоптилей кальциевым ионофором в значительной степени компенсировала вызываемое бутанолом-1 снятие положительного влияния НПН на теплоустойчивость колеоптилей (рис. 2). Такой же эффект проявлял и активатор инозитольного цикла – инозитол. Таким образом, оба агента, способные усиливать поступление ионов кальция в цитозоль (ионофор A23187 и инозитол), действовали как антагонисты физиологических эффектов ингибитора образования ФК бутанола-1. В связи с этим можно предположить, что ингибирование образования ФК в клетках колеоптилей нарушает их кальциевый гомеостаз. Влияние ФК на поступление кальция в цитозоль, как уже отмечалось, может быть связано с ее ионофорными свойствами. Однако для однозначного заключения о Ca^{2+} -опосредованном участии ФК в усилении генерации АФК в колеоптилях пшеницы и последующем индуцировании их теплоустойчивости под влиянием донора NO необходимо прямое определение изменений концентрации ионов кальция в цитозоле с помощью флюоресцентных зондов.

Выводы. Обработка колеоптилей пшеницы донором оксида азота (НПН) приводит

к быстрому усилению генерации в них O_2^- , которая не подавляется ингибитором биосинтеза белка ЦГ. Можно полагать, что оксид азота вызывает активацию уже имеющихся в клетках молекул НАДФН-оксидазы. Эффект усиления генерации супероксидного анион-радикала, вызываемый НПН, угнетался бутанолом-1, ингибитором ФЛД-зависимого образования ФК. В то же время добавление в среду инкубации колеоптилей кальциевого ионофора A23187 или активатора инозитольного цикла инозитола в значительной степени снимало ингибирующее действие бутанола-1 на NO-индуцированную генерацию O_2^- . Донор оксида азота повышал теплоустойчивость колеоптилей пшеницы, а бутанол-1 существенно угнетал этот эффект НПН. Добавление в среду инкубации колеоптилей пшеницы соединений, усиливающих поступление кальция в цитозоль (ионофора A23187 и инозитола), компенсировало отрицательное влияние бутанола-1 на вызываемое донором NO повышение теплоустойчивости растительных клеток. Полученные данные свидетельствуют о том, что ФК, ионы кальция и АФК являются посредниками в реализации влияния экзогенного оксида азота на теплоустойчивость колеоптилей пшеницы. ФК наряду с ионами кальция, по-видимому, принимает участие в активации НАДФН-оксидазы – стартового фермента НАДФН-оксидазной сигнальной системы. Образующиеся в результате этого АФК играют важную роль в трансдукции сигнала к факторам регуляции транскрипции для последующей активации защитных реакций клетки в ответ на тепловую стресс.

*Yu.V. Karpets, Yu.E. Kolupaev,
T.O. Yastreb, O.P. Dmitriev*

POSSIBLE PATHWAYS OF HEAT RESISTANCE INDUCTION IN PLANT CELLS BY EXOGENOUS NITROGEN OXIDE

The mechanisms of influence of exogenous nitrogen oxide (NO) on heat resistance of wheat coleoptiles have been studied. The treatment of plant cells with nitrogen oxide donor (sodium nitroprusside) resulted in the increase of superoxide anion-radical (O_2^-) generation already after 10 minutes. The inhibitor of protein biosynthesis cycloheximide did not inhibit the O_2^- generation by coleoptiles caused with the NO do-

nor whereas the inhibitor of phosphatidic acid formation (butanol-1) partially inhibited it. The treatment of coleoptiles with the calcium ionophore (A23187) or activator of inositol cycle (inositol) compensated the suppression of butanol-1 effect on NO-dependent O²⁻ formation. Butanol-1 has also leveled the induction of coleoptiles heat resistance caused by the NO donor, whereas calcium ionophore and inositol almost completely removed the butanol-1 effect. The possible mechanisms of participation of reactive oxygen species, phosphatidic acid and calcium ions in the realization of NO physiological effects are discussed.

Ю.В. Карпець, Ю.Е. Колупаєв,
Т.О. Яструб, О.П. Дмитриєв

МОЖЛИВІ ШЛЯХИ ІНДУКУВАННЯ
ТЕПЛОСТИЙКОСТІ РОСЛИННИХ КЛІТИН
ЕКЗОГЕННИМ ОКСИДОМ АЗОТУ

Вивчали механізми впливу екзогенного оксиду азоту (NO) на тепlostійкість колеоптилів пшениці. Обробка рослинних клітин донором оксиду азоту (нітропрусидом натрію) викликала посилення генерації супероксидного аніон-радикала (O²⁻) вже через 10 хв. Інгібітор біосинтезу білка циклогексимід не пригнічував посилення продукування O²⁻ колеоптилями, спричинюване донором NO, а інгібітор утворення фосфатидної кислоти бутанол-1 частково його нівелював. Обробка колеоптилів кальцієвим іонофором A23187 або активатором інозитольного циклу інозитолом компенсувала негативну дію бутанолу-1 на утворення O²⁻. Бутанол-1 нівелював також підвищення тепlostійкості колеоптилів, індуковане донором NO, тоді як кальцієвий іонофор та інозитол майже повністю знімали таку дію бутанолу-1. Обговорюються можливі механізми участі активних форм кисню, фосфатидної кислоти та іонів кальцію в реалізації фізіологічних ефектів NO.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Arasimowicz M., Floryszak-Wieczorek J. Nitric oxide as a bioactive signalling molecule in plant stress responses // Plant Sci. – 2007. – 172. – P. 876–887.
2. Красіленко Ю.А., Емец А.И., Блюм Я.Б. Функціональна роль оксида азота у растений // Фізиологія растень. – 2010. – 57, № 4. – С. 483–494.
3. Siddiqui M.H., Al-Whaibi M.H., Basalah M.O. Role of nitric oxide in tolerance of plants to abiotic stress // Protoplasma. – 2011. – 248. – P. 447–455.
4. Uchida A., Jagendorf A.T., Hibino T., Takabe T., Takabe T. Effects of hydrogen peroxide and nitric oxide on both salt and heat stress tolerance in rice // Plant Sci. – 2002. – 163. – P. 515–523.
5. Song L., Ding W., Zhao M., Sun B., Zhang L. Nitric oxide protects against oxidative stress under heat stress in the calluses from two ecotypes of reed // Plant Sci. – 2006. – 171. – P. 449–458.
6. Yemets A.I., Krasilenco Yu.A., Lytvyn D.I., Shermet Ya.A., Blume Ya.B. Nitric oxide signalling via cytoskeleton in plants // Plant Sci. – 2011. – 181. – P. 545–554.
7. Besson-Bard A., Pugin A., Wendehenne D. New insights into nitric oxide signaling in plants // Annu. Rev. Plant Biol. – 2008. – 59. – P. 21–39.
8. Courtois C., Besson A., Dehan J., Bourque S., Dobrowolska G., Pugin A., Wendehenne D. Nitric oxide signalling in plants: interplays with Ca²⁺ and protein kinases // J. Exp. Bot. – 2008. – 59, № 2. – P. 155–163.
9. Neill S., Bright J., Desikan R., Hancock J., Harrison J., Wilson I. Nitric oxide evolution and perception // J. Exp. Bot. – 2008. – 59. – P. 25–35.
10. Дмитриєв А.П. Сигнальная роль оксида азота у растений // Цитология и генетика. – 2004. – 38, № 4. – С. 67–75.
11. Lanteri M.L., Laxalt A.M., Lamattina L. Nitric oxide triggers phosphatidic acid accumulation via phospholipase D during auxin-induced adventitious root formation in Cucumber // Plant Physiol. – 2008. – 147. – P. 188–198.
12. Laxalt A.M., Raho N., Ten Have A., Lamattina L. Nitric oxide is critical for inducing phosphatidic acid accumulation in xylanase-elicited tomato cells // J. Biol. Chem. – 2007. – 282. – P. 21160–21168.
13. Медведев С.С., Танкелюн О.В., Батов А.Ю., Воронина О.В., Мартинец Я., Махачкова И. Ионофорные функции фосфатидной кислоты в растительной клетке // Физиология растений. – 2006. – 53, № 1. – С. 45–53.
14. Tewari R.K., Hahn E.J., Paek K.Y. Function of nitric oxide and superoxide anion in the adventitious root development and antioxidant defence in *Panax ginseng* // Plant Cell Rep. – 2008. – 27. – P. 563–573.
15. Sagi M., Fluhr R. Production of reactive oxygen species by plant NADPH oxidases // Plant Physiol. – 2006. – 141. – P. 336–340.
16. Sang Y., Cui D., Wang X. Phospholipase D and phosphatidic acid-mediated generation of superoxide in *Arabidopsis* // Plant Physiol. – 2001. – 126. – P. 1449–1458.
17. Gupta K.J., Hincha D.K., Mur L.A.J. NO way to treat a cold // New Phytol. – 2011. – 189. – P. 360–363.
18. Карпець Ю.В., Колупаєв Ю.Є., Швиденко М.В., Дмитриєв О.П. Вплив екзогенного оксида азоту (NO) на генерацію супероксидного аніон-радикалу // Цитологія і генетика. – 2012. – 55, № 6. – С. 34–40.

Возможные пути индуцирования теплоустойчивости растительных клеток

- кала та теплостійкість колеоптилів пшениці // Доп. НАН України. – 2011. – № 9. – С. 147–152.
19. Карпец Ю.В., Колупаев Ю.Е., Швиденко Н.В. Замедление процесса гибели клеток в сегментах колеоптилей пшеницы, инкубуемых на растворе сахарозы // Физиология и биохимия культур. растений. – 2011. – **43**, № 6. – С. 513–519.
20. Дмитриева С.А., Миннибаева Ф.В., Гордон Л.Х. Митотический индекс меристематических клеток и рост корней гороха *Pisum sativum* при действии модуляторов инозитольного цикла // Цитология. – 2006. – **48**, № 6. – С. 475–479.
21. Blume B., Nurnberger T., Nass N., Scheel D. Receptor-mediated increase in cytoplasmic free calcium required for activation of pathogen defense in parsley // Plant Cell. – 2000. – **12**. – Р. 1425–1440.
22. Ogasawara Y., Kaya H., Hiraoka G., Yumoto F., Kimura S., Kadota Y., Hishinuma H., Senzaki E., Yamagoe S., Nagata K., Nara M., Suzuki K., Tanokura M., Kuchitsu K. Synergistic activation of the *Arabidopsis* NADPH oxidase AtrbohD by Ca^{2+} and phosphorylation // J. Biol. Chem. – 2008. – **283**. – Р. 8885–8892.
23. Карпец Ю.В., Колупаев Ю.Е., Ястреб Т.О. Влияние нитропруссида натрия на теплоустойчивость колеоптилей пшеницы: связь эффектов с образованием и обезвреживанием активных форм кислорода // Физиология растений. – 2011. – **58**, № 6. – С. 883–890.
24. Глянько А.К., Ищенко А.А. Структурные и функциональные особенности НАДФН-оксидазы растений (обзор) // Приклад. биохимия и микробиология. – 2010. – **46**, № 5. – С. 509–518.

Поступила 21.03.12