направлено на выяснение их роли при действии ВД. В наших экспериментах окислительные процессы активизировались в клетках каллусов наряду с небольшим снижением содержания общей воды в ответ на ВД. Назначением ДГ, которые накапливались в ответ на ВД, может быть не только роль "молекулярного щита", который снижает вероятность неспецифических взаимодействий и повреждений мембран и белков, но и роль связывания АФК и снижения таким образом интенсивности окислительных процессов, сопутствующих развитию ВД. Раскрытие роли данных ДГ сосны обыкновенной в формировании устойчивости к окислительному стрессу, который сопровождает ВД, и выявление механизма их действия требуют дальнейших исследований.

Исследование выполнено за счет гранта Российского научного фонда  $N_2$  23-24-10035, https://rscf.ru/project/23-24-10035.

#### Библиографические ссылки

- 1. Atkinson, J.; Clarke, M.W.; Warnica, J.M.; Boddington, K.F.; Graether, S.P. Structure of an Intrinsically Disordered Stress Protein Alone and Bound to a Membrane Surface. Biophys J. 2016, 111, 480-491. https://doi.org/10.1016/j.bpj.2016.07.001.
- 2. Sen, A. Oxidative stress studies in plant tissue culture. In Biochemistry, Genetics and Molecular Biology "Antioxidant Enzyme"; ElMissiry, M.A., Ed.; World's largest Science, Technology & Medicine Open Access book publisher (INTECH): London, UK, 2012; pp. 59–88.
- 3. Wang, X.; Liu, H.; Li, Y.; Zhang, L.; Wang, B. Heterologous overexpression of Tawzy1-2 gene encoding an SK3 dehydrin enhances multiple abiotic stress tolerance in Escherichia coli and Nicotiania benthamiana. *Planta.* **2024**, 259, 39. https://doi.org/10.1007/s00425-023-04328-4.

### Модификация ионных токов через плазматическую мембрану клеток корня *Arabidopsis thaliana* L. при воздействии Ni<sup>2+</sup>

<u>Кошель С. А. А. Гриусевич П. В. А. Мацкевич В. С. А. Демидчик В. В. А. «</u> *Белорусский государственный университет, кафедра клеточной биологии и биоинженерии растений, Минск, Беларусь. \*E-mail: dzemidchyk@bsu.by* 

Никель – тяжелый металл, токсичный для растительных и животных организмов. Его содержание в среде постоянно увеличивается в связи с развитием промышленности и поступлением из природных источников [1]. На сегодняшний день отказ от использования никелевых сплавов для снижения его выброса в среду невозможен. Так, никель является обязательным компонентом нержавеющих сталей и других изделий, используемых в быту. У большинства видов растений никель вызывает задержку роста и развития, хлороз и некроз листьев. Одним из ранних симптомов

токсичности  $Ni^{2+}$  является замедление удлинения клеток корня и побурение корневой системы. [2]. Первичной мишенью воздействия никеля на высшие растения является плазматическая мембрана клеток корня. Ряд исследований указывают на то, что  $Ni^{2+}$  могут блокировать катионные каналы и транспортеры в плазматической мембране, приводя к нарушению транспортных свойств мембраны и вызывая дефицит микроэлементов у растений [3]. Особый интерес представляет воздействие никеля на калиевую проводимость плазматической мембраны высших растений в связи с высокой значимостью данного элемента в регуляции большинства физиологических процессов в растительной клетке. Показано, что при воздействии стрессовых факторов одной из первичных реакций является отток калия из клеток корня [4]. Потенциально данную реакцию могут опосредовать К+-селективные и ряд неселективных катионных каналов [5]. Токсичность избытка  $Ni^{2+}$  для растений обусловлена его высокоспецифичным связыванием с некоторыми группами лигандов в белках и полисахаридах, а также индукцией окислительного стресса вследствие гиперпродукции активных форм кислорода (АФК) [6]. В присутствии высоких уровней  $Ni^{2+}$ в клетках растений обнаруживаются многочисленные окислительные повреждения, однако механизмы редокс-зависимых токсических эффектов  $Ni^{2+}$  остаются неясными, так как, по имеющимся данным, в биологических условиях ионы  $Ni^{2+}$  не проявляют редокс-активности и, следовательно, не могут напрямую катализировать реакции Хабера-Вейса для образования гидроксильных радикалов. АФК-генерирующую способность Ni<sup>2+</sup> связывают с тем, что катализатором синтеза АФК могут выступают редокс-активные комплексы Ni-Гис и Ni- Гис2, способные к переносу электронов на молекулу  $H_2O_2$  и генерации гидроксильных радикалов, а не сами  $Ni^{2+}$ . Такие комплексы образуются только с L-гистидином, который синтезируется в растениях в ответ на никелевый стресс, и должны способствовать снижению токсического эффекта от Ni<sup>2+</sup>. Однако, в соответствии с рядом исследований, никель-гистидиновые комплексы могут обладать большей токсичностью в связи с высокой способностью катализировать генерацию АФК. Следовательно, важной задачей при исследовании воздействия никелевого стресса, является анализ воздействия комплексов никеля с гистидином на проводимость плазматической мембраны клеток корня высших растений [7].

В работе использовались 7-12-дневные проростки *А. thaliana* природного экотипа WS-0, культивируемые в одинаковых стерильных условиях на гелевой среде, содержащей 100% солей по стандартной прописи Мурашиге и Скуга с витаминами, 0,25% фитогеля, 1% сахарозы, рН 6,0. Протопласты выделялись согласно ранее разработанным протоколам с использованием ферментативных смесей, содержащих целлюлазу Onozuka RS

(Yakult Honsha, Япония), целлюлизин (CalBiochem, Великобритания), пектолиазу Y-23 (Yakult Honsha, Япония) [8]. Для создания гигаомной изоляции между стеклянным микроэлектродом и плазматической мембраной протопласта, использовался наружный раствор следующего состава: 20 мМ СаСl<sub>2</sub>, 0,1 мМ КСl, 2 мМ Мес, 1 мМ Трис, рН 6,0. Состав пипеточного раствора: 40 мМ глюконата калия, 10 мМ КСl, 100 нМ Са<sup>2+</sup> (0,85 мМ СаСl<sub>2</sub>, 2 мМ ЭГТА), рН 7,2. Электрофизиологические измерения производились при помощи пэтч-кламп усилителя Dagan Cornevores Series (Dagan Corporation, Япония) и аналого-цифрового преобразователя на базе Ахоп Instruments (Molecular Devices, США). Использовались стандартные пэтч-кламп протоколы, ранее развитые в наших лабораториях [8]. Подавались прямоугольные импульсы напряжения от –180 мВ до +45 мВ в деполяризующем направлении. Токи регистрировались на максимуме активации, на их основе строились и анализировались стационарные вольт-амперные кривые.

В контрольных условиях были зарегистрированы классические наружу- и внутрь направленные проводимости плазматической мембраны клеток корня A. thaliana. При гиперполяризации мембраны (потенциал фиксации = -180 мВ) была зарегистрирована внутрь-направленная  $Ca^{2+}$ проводимость. При деполяризации (+45 мВ) – наблюдался время-зависимый наружу-направленный К+-ток. При добавлении в наружный раствор  $1 \text{ мM Ni}^{2+}$  было зарегистрировано ингибирование выходящего  $K^+$ -тока  $\sim$  в 1,8 раза, изменений в  $Ca^{2+}$ -проводимости зарегистрировано не было. Согласно литературным данным, совместное введение Ni<sup>2+</sup> и гистидина способствует снижению токсического эффекта от данных ионов [7]. В этой связи было протестировано изменение проводимости плазматической мембраны клеток корня A. thaliana при введении в наружный раствор 1 мМ Ni<sup>2+</sup> и 2 мМ гистидина. Было зарегистрировано «лавинообразное» повышение выхода К+~ в 2 раза по сравнению с контролем, при этом активации Са<sup>2+</sup>-проницаемых каналов не наблюдалась. Снижение выхода К<sup>+</sup> из клеток корня, вероятно, указывает на блокирование наружу-выпрямляющих К<sup>+</sup>-каналов GORK, доминирующих в плазматической мембране клеток корня высших растений. Последующее восстановление и увеличение выходящего К+-тока может быть связано с хелатированием ионов никеля и последующей активацией наружу-выпрямляющих К+-каналов ввиду редокс-активности данных комплексов.

Работа выполнена при поддержке БРФФИ (проект Б24-060) и ГПНИ (№ ГР 20241163).

#### Библиографические ссылки

- 1. Nickel; whether toxic or essential for plants and environment / B. Shahzad [et al.] // Plant Physiology and Biochemistry. 2018. Vol. 132. P. 641–651.
- 2. Мацкевич, В. С. Механизм трансмембранного и дальнего транспорта никеля в высших растениях / В. С. Мацкевич, В. В. Демидчик // Экспериментальная биология и биотехнология. -2023. -№. 2. С. 4-29.
- 3. Effects of nickel on growth and composition of metal micronutrients in barley plants grown in nutrient solution / H. Rahman [et al.] // Journal of Plant Nutrition. -2005. Vol. 28. P. 393-404.
- 4. Demidchik, V. Mechanisms and physiological roles of  $K^+$  efflux from root cells / V. Demidchik // J. Plant Physiol. -2014. Vol. 171. P. 696-707.
- 5. Demidchik, V. Physiological roles of nonselective cation channels in plants: from salt stress to signaling and development / V. Demidchik, F. Maathuis // Tansley Review. New Phytol. -2007. Vol. 175. P. 387–405.
- 6. Molecular mechanism of heavy metal toxicity and tolerance in plants: central role of glutathione in detoxification of reactive oxygen species and methylglyoxal and in heavy metal chelation / M.A. Hossain [et al.] // J. Bot. –2012. Vol. 2012. P. 1–37.
- 7. Ингибирование ростовых процессов и индукция запрограммированной клеточной гибели в корне *Helianthus annuus* L. под действием ионов никеля и никель-гистидиновых комплексов / В. С. Мацкевич [и др.] // Журнал Белорусского государственного университета. Биология. − 2020. − №. 1. − С. 11–19.
- 8. Demidchik, V. Sodium fluxes through nonselective cation channels in the plasma membrane of protoplasts from *Arabidopsis* roots / V. Demidchik, M. Tester // Plant Physiology. 2002. –Vol. 128, № 2. P. 379–387.

# Анализ морфологических симптомов поражения декоративных растений фитопатогенами с использованием подходов цифрового фенотипирования

## <u>Кощиц Т. О. А\*\*</u>, Прохорчик П. О. А, Бондаренко В. Ю. А, Демидчик В. В. А

<sup>A</sup> Белорусский государственный университет, кафедра клеточной биологии и биоинженерии растений, Минск, Беларусь. \*E-mail: tanya.koschits@icloud.com

Активные формы кислорода (АФК) играют важную роль в процессе поражения растений фитопатогенами. АФК могут оказывать как защитное действие, способствуя гибели патогенов, так и повреждать растительные ткани, усиливая симптомы поражений [1, 2]. Визуальная диагностика позволяет фиксировать проявления этих процессов на уровне тканей и органов растений. Наличие некрозов, хлорозов, пятен и деформаций листьев часто связано с локальными вспышками продукции АФК в ответ на патогенное воздействие. Аннотация и анализ изображений помогают выявлять