

## **Влияние наночастиц оксида трехвалентного железа на активность полифенолоксидазы в проростках пшеницы**

**Г.Г. Мамедли<sup>1</sup>, С.Н. Омарова<sup>1</sup>, А.А. Гулиев<sup>1</sup>, И.В. Азизов<sup>2</sup>**

<sup>1</sup>*Бакинский государственный университет, академик З.Халилова, 23, Баку AZ1148, Азербайджан; \*E-mail: mamedligumel92@gmail.com*

<sup>2</sup>*Институт молекулярной биологии и биотехнологий НАН Азербайджана, И. Набиев, 11, Баку AZ1073, Азербайджан*

Принято к печати: 28.11.2019

Изучено изменение содержания фенольных соединений в двухнедельных проростках различных сортов твердой и мягкой пшеницы под воздействием наночастиц оксида трехвалентного железа. Полученные данные свидетельствовали об активности фермента полифенолоксидазы. С этой целью были использованы соответствующие методические указания. Установлено, что интенсивность фенольного метаболизма в проростках пшеницы под воздействием наночастиц оксида трехвалентного железа зависит от сортовых характеристик. В проростках протестированных сортов твердой пшеницы наночастицы оксида трехвалентного железа приводили либо к незначительному усилению окисления полифенолов (Ягут и Гарагычлыгы-2), либо к резкому снижению активности полифенолоксидазы (Гарабаг), либо практически не вызывали каких-либо изменений (Гырымызы бугда) в интенсивности окисления полифенолов. В случае мягких сортов пшеницы, за исключением сорта Мирбашир-128, воздействие наночастиц оксида трехвалентного железа приводило к повышению активности полифенолоксидазы. Полученные данные могут служить основанием для отбора сортов пшеницы с целью получения мучных изделий более высокого качества.

**Ключевые слова:** Твердые и мягкие сорта пшеницы, фенольные соединения, полифенолоксидаза, наночастицы оксида трехвалентного железа

### **ВВЕДЕНИЕ**

Сегодня изучение проблемы устойчивости растительных организмов к неблагоприятным факторам внешней среды является одним из центральных вопросов биологии. Многочисленные данные свидетельствуют о том, что в стрессовых условиях усиливается генерация активных форм кислорода (АФК) в клетках и возрастает активность системы антиоксидантной защиты (Креспавский и др., 2012). Наряду с антиоксидантными ферментами в утилизации АФК в клетках растений принимают участие и неферментные компоненты. Все эти антиоксиданты находятся в постоянном взаимодействии и поддержание их баланса важно для сохранения жизнеспособности растений в стрессовых условиях (Фролова и др., 2011).

К неферментным компонентам антиоксидантной системы растительной клетки, наряду с

другими компонентами, относятся также и фенольные соединения. Будучи весьма реакционноспособными веществами, эти соединения вторичного метаболизма способны инактивировать свободные радикалы, тем самым защищая клетки от действия АФК, участвовать в окисительно-восстановительных процессах, регуляции роста и развития растений (Janas et al., 2002). В то же время до сих пор вклад фенольных соединений в общую антиоксидантную систему растительных клеток изучен недостаточно. В связи с этим особый интерес представляет изучение не только изменения количества фенольных соединений под влиянием различных факторов, но и изменения активности ферментов, участвующих в их метаболизме, в частности полифенолоксидазы (КФ 1.14.18.1), катализирующей их окисление.

Полифенолоксидаза (КФ 1.14.18.1) – медь-

содержащий энзим, являющийся одной из терминальных оксидаз растительной клетки и окисляющий в присутствии молекулярного кислорода различные фенолы и их производные с образованием соответствующих хинонов (Олениченко и др., 2006). Хотя данный фермент не входит в состав системы антиоксидантной защиты, его роль в ответных реакциях на неблагоприятные условия произрастания растений неоспорима.

С другой стороны, поскольку в последние годы в стране и за рубежом происходит бурное развитие нанотехнологий, изучение их биологических эффектов является одной из основных задач современной биологии (Коваленко, 2006). Несмотря на многочисленные исследования, посвященные изучению влияния наночастиц на функционирование антиоксидантной системы, до сих пор многие аспекты их влияния не ясны.

В целом, изучению воздействия наноматериалов на растительные организмы посвящены многочисленные экспериментальные работы и обзорные статьи (Masarovicova et al., 2013), согласно которым интенсивность развития биологических эффектов высокодисперсных металлов отличается от эффектов их оксидных форм, и во многом зависит от наличия в составе металлов переменной валентности. В связи с этим, актуальным является расшифровка характерных механизмов устойчивости растений к структурно различающимся наночастицам металлов и их оксидам на уровне не только морфологических характеристик, но и деятельности антиоксидантной системы и в целом жизнеспособности клеток, через которые формируется адаптивная стратегия (LinD, 2007).

Влияние оксидов наночастиц трехвалентного железа на биохимические процессы в проростках пшеницы не изучено. Поэтому целью нашей работы было изучить влияние наночастиц оксида трехвалентного железа на активность полифенолоксидазы в двухнедельных проростках пшеницы.

## МАТЕРИАЛЫ И МЕТОДЫ

Объектами исследования служили по четыре сорта твердой (Гырымызы бугда, Гарабаг, Ягут и Гарагылыг-2) и мягкой (Мирбашир-128, Гобустан, Дагдан и Шеки-1) пшеницы,

приобретенные из Научно-исследовательского института земледелия при Министерстве сельского хозяйства Азербайджана.

Сначала все семена дезинфицировали 0,01% раствором KMnO<sub>4</sub> в течение 5 минут и после трехкратного промывания дистиллированной водой, группу контрольных семян посыпали в пластиковых горшках диаметром 15 см с почвой (Сальянского района, село Марышлы, Азербайджан) по 30 штук на глубине не более 2 см и расстоянии не менее 0,5 см друг от друга. Опытные образцы семян по 30 штук обработали 100 мг нанопорошка оксида трехвалентного железа (Fe<sub>2</sub>O<sub>3</sub>) размером 20 на 40 нм (Skyspring NanomaterialsInc, США) и только после этого перенесли в пластиковые горшки с почвой.

Подготовленные таким образом контрольные и опытные образцы поместили в шкаф (Taisite GZX-300E, Китай) при 14-часовом освещении, температуре 24±1°C и влажности 80±5%, не допуская высыхания. На 14-е сутки определили активность полифенолоксидазы спектрофотометрически (MRC, modelUV-200-RS, Израиль) по увеличению оптической плотности при длине волны 590 нм. Для этого навеску растительного материала (1 г) гомогенизировали в 25 мл калий-фосфатного буфера (0,06М, pH=7,2). Полученный гомогенат центрифугировали при 5000g в течение 10 минут. Экстракцию проводили при температуре 4°C. Супернатант использовали в качестве образца для анализа.

Реакционная смесь содержала: 1 мл супернатанта, 1 мл фосфатного буфера (pH=7,2), 1 мл 0,02% диэтилпарафенилендиамина и 1 мл 1% пирокатехина. В контрольных вариантах последнее заменили 1 мл дистиллированной воды. Активность выражали в мкмолях на грамм сырой массы за единицу времени [мкмоль·г<sup>-1</sup>·мин<sup>-1</sup>] (Ермаков, 2007). Расчет активности полифенолоксидазы осуществили по формуле:

$$A = (AD/t \cdot N)/(m \cdot l)$$

где,  $AD/t$  – изменения оптической плотности за единицу времени [ед.опт.плот/сек]

$N$  – разведение,  $N = V_{\text{колбы}} / V_{\text{пробе}}$  (учитывает какую долю всего экстракта измерили)

$m$  – сырая масса навески [г]

$l$  – толщина кюветы [см].

## РЕЗУЛЬТАТЫ И ОБСУЖДЕНИЕ

В ходе проведенных экспериментов на различных сортах пшеницы было установлено, что контрольные и опытные образцы исследуемых сортов отличаются друг от друга по активности фермента полифенолоксидазы, численные значения которых представлены ниже в таблице 1.

Как видно из полученных данных, наибольшая активность фермента наблюдалась в проростках пшеницы сорта Дагдаш, наименьшая – в проростках сорта Гарабаг. Необходимо отметить, что в проростках твердого сорта пше-

ницы Гарабаг под действием наночастиц оксида железа окисление фенолов практически не происходило.

Анализ данных, представленных в виде диаграммы на рисунках 1 и 2, показал, что в двух из протестированных сортов твердой пшеницы (Ягут и Гарагылчыг-2) окисление полифенолов в обработанных образцах увеличивалось на 9,84% и 6,06%, соответственно. В проростках сорта Гырмызы бугда наночастицы оксида трехвалентного железа можно сказать не оказывали влияния на активность полифенолоксидазы (рис. 1).

**Таблица 1.** Активность полифенолоксидазы в двухнедельных проростках пшеницы

Название сорта пшеницы	Активность полифенолоксидазы в контрольных вариантах [мкмоль·г <sup>-1</sup> ·мин <sup>-1</sup> ]	Активность полифенолоксидазы в опытных образцах, обработанных наночастициами Fe <sub>2</sub> O <sub>3</sub> [мкмоль·г <sup>-1</sup> ·мин <sup>-1</sup> ]
Гырмызы бугда	0,111±0,008	0,109±0,007
Гарабаг	0,081±0,0012	0,0008±0,00002
Ягут	0,183±0,022	0,201±0,024
Гарагылчыг-2	0,165±0,005	0,175±0,03
Мирбашир-128	0,110±0,001	0,096±0,004
Гобустан	0,083±0,052	0,152±0,024
Дагдаш	0,186±0,007	0,206±0,011
Шеки-1	0,179±0,0002	0,185±0,015



**Рис. 1.** Сравнительная характеристика активности полифенолоксидазы в контрольных и обработанных двухнедельных проростках твердых сортов пшеницы.



Рис. 2. Сравнительная характеристика активности полифенолоксидазы в контрольных и обработанных двухнедельных проростках мягких сортов пшеницы.

Что касается мягких сортов пшеницы, то в трех из четырех протестированных сортов обработка семян наночастицами оксида железа приводила к усилению окисления полифенолов, что носило более выраженный характер для проростков сорта Гобустан и составило приблизительно 83,13% по сравнению с контролем. В проростках опытных образцов сорта Мирбашир-128 наночастицы оксида железа не способствовали повышению активности полифенолоксидазы. Поскольку в литературе отсутствуют какие-либо данные относительного влияния наночастиц железа и его оксидов на содержание полифенолов и активность полифенолоксидазы в проростках пшеницы, мы провели сравнительный анализ наших данных с литературными источниками, которые отражают в себе данные об особенностях влияния тяжелых металлов на полифенолоксидазную активность в злаковых. Согласно результатам этих работ было выявлено, что ионы никеля и свинца способствуют повышению полифенолоксидазной активности злаковых растений, а именно в проростках пшеницы, ячменя и гречихи (Синютина и др., 2013; Мазей и др., 2011). Также не было выявлено данных относительно сортовых различий воздействия наночастиц.

Как известно, полифенолоксидаза оказывает отрицательное влияние на цвет, качество

муки и макаронных изделий (Тарасенко, 2015). Согласно же результатам наших исследований, можно выделить в отдельную группу сорта пшеницы, в которых наночастицы оксида трехвалентного железа способствуют снижению активности полифенолоксидазы, а это может послужить основанием для использования семян таких сортов пшеницы как Гырмызы бугда, Гарабаг и Мирбашир-128 в целях получения мучных изделий высокого качества.

Итак, в результате проведенных экспериментов было выявлено, что интенсивность фенольного метаболизма в проростках пшеницы под воздействием наночастиц оксида трехвалентного железа зависит от сортовых характеристик. В связи с этим изучение окисления полифенолов под воздействием наночастиц оксида металлов в различных сортах пшеницы заслуживает продолжения работ в этом направлении.

## ВЫВОДЫ

Установлено, что интенсивность фенольного метаболизма в проростках пшеницы под воздействием наночастиц оксида трехвалентного железа зависит от сортовых характеристик. В проростках протестированных сортов

твердой пшеницы наночастицы оксида трехвалентного железа приводили либо к незначительному усилению окисления полифенолов (Ягут и Гарагылчыг-2), либо к резкому снижению активности полифенолоксидазы (Гарааг), либо практически не вызывали каких-либо изменений (Гырызы бугда) в интенсивности окисления полифенолов. В случае мягких сортов пшеницы, среди протестированных образцов под воздействием наночастиц оксида трехвалентного железа наблюдалось повышение активности полифенолоксидазы, за исключением одного сорта (Мирбашир-128). Полученные данные позволяют нам выделить сорта пшеницы, в которых наночастицы оксида трехвалентного железа способствуют снижению активности полифенолоксидазы, что имеет практическое значение с точки зрения изготовления высококачественных мучных изделий.

## ЛИТЕРАТУРА

- Ермаков И.П. и др.** (2007) Физиология растений: учебник для студ. вузов. М.: Академия, 2007: 464-465.
- Коваленко Л.В.** (2006) Биологически активные нанопорошки железа. М.: Наука, 2006: 57-58.
- Краславский В.Д. и др.** (2012) Сигнальная роль активных форм кислорода при стрессе у растений. *Физиология растений*, 59(2):163-178.
- Мазей Н.Г., Медная А.Е.** (2011) Влияние тяжелых металлов и пониженных температур на морфо-физиологические процессы проростков гречихи и пшеницы. *Известия Пензенского Государственного Педагогического Университета имени В. Г. Белинского, естественные науки*, № 25: 624-631.
- Оленichenko Н.А., Осипов В.И., Загоскина Н.В.** (2006) Фенольный комплекс листьев озимой пшеницы и его изменение в процессе низкотемпературной адаптации растений. *Физиология растений*, 53: 554-559.
- Синютина С.Е., Можаров А.В., Зайченко М.А.** (2013) Влияние солей свинца и никеля на ферментативную активность ячменя. *Вестник ТГУ*, 18(1): 255-257.
- Тарасенко С.С.** (2015) Увеличение выхода макаронной муки высшего сорта на основе изучения ферментного состава тонкодисперсных продуктов. Оренбургский Государственный Университет, 1001-1003.
- Фролова С.А., Титов А.Ф., Таланова В.В.** (2011) Влияние низкотемпературного закаливания на активность протеолитических ферментов и их ингибиторов в листьях проростков пшеницы и огурца. *Физиология растений*, 58: 208-212.
- Janas K., Cvirková M., Palagiewicz A. et al.** (2002) Constitutive elevated accumulation of phenylpropanoids in soybean roots at low temperature. *Plant Science*, 163: 369-373.
- Lin D.** (2007) Phytotoxicity of nanoparticles: inhibition of seed germination and root growth. *Environ. Pollut.*, 150(2): 243-250.
- Masarovicova E., Kralova K., Sersen F.** (2013) Plant responses to toxic metal stress. Handbook of plant and crop stress. In: *CRC Press*, 595-634.