№1, 2024

УДК 579.64

https://doi.org/10.20914/2304-4691-2024-1-38-41

ВЛИЯНИЕ СОЛЕТОЛЕРАНТНЫХ АЗОТФИКСИРУЮЩИХ БАКТЕРИЙ НА ПАСТБИЩНЫЕ ТРАВЫ, РАСТУЩИХ НА ЗАСОЛЕННЫХ ПОЧВАХ

И.Э. Смирнова, Г.Б. Баймаханова, Э.Р. Файзулина, Л.Г. Татаркина, Я.У. Рахметова

ТОО «Научно-производственный центр микробиологии и вирусологии», Алматы, Казахстан

Введение. Исторически и традиционно Казахстан является территорией пастбищного животноводства. Однако в Казахстане, как и во всем мире, наблюдается устойчивая тенденция к засоления пастбищных земель, что связано с прежде всего с потеплением климата, которое приводит к увеличению скорости испарения воды с поверхности почв, орошением пастбищ минерализованной водой, а также с неблагоприятными методами ведения пастбищного хозяйства [1]. Большая часть пастбищных экосистем серьезно нарушена, ряд ценных видов кормовых трав исчезают, почвы сильно истощаются. Так, в Казахстане, в 2022 году 33,4 % пастбищ находились в плохом состоянии, 26,2 % – в очень плохом состоянии, в 2023 году очень плохое состояние пастбищ было выявлено уже на 40 % угодий [2]. В настоящее время, общая площадь деградированных пастбищных земель в Казахстане составляет более 22,0 млн га, из них на засоленные пастбища приходится 31,3 % [3]. Засоление почв существенно влияет на продуктивность культур и является одним из самых разрушительных абиотических стрессов, так как отрицательно воздействует как на почвы угодий, так и урожайность кормовых трав. Показано, что засоленные почвы, прежде всего отрицательно влияют на азотное питание растений, поскольку снижают эффективность поглощения и использования азота из почвы растениями и, тем самым, сдерживают, а иногда и полностью прекращают их рост и развитие [4].

Бактерии, стимулирующие рост растений (PGPB – Plant Growth Promoting Bacteria), играют положительную роль в улучшении роста растений и повышают их продуктивности посредством различных механизмов [5]. Они способны влиять на растения, помогая поглощению питательных веществ посредством продукции фитогормонов (ауксин, гиббереллины, цитокинины), АСС-дезаминазы (аминоциклопропанкарбоксилат дезаминаза) и увеличивая доступность азота почвы [6,7]. Практическое использование азотфиксирующих солетолерантных бактерий, присутствующих в засоленных почвах, предлагает многообещающий подход к улучшению роста растений, особенно в стрессовых условиях окружающей среды. Растения, инокулированные такими бактериями, показали более высокую устойчивость к воздействию различных типов стресса, в том числе, и солевого [8].

Цель работы — изучение влияния солетолерантных азотфиксирующих бактерий на рост пастбищных трав в условиях солевого стресса.

Материалы и методы. Объектами исследований служили выделенные и идентифицированные ранее солетолерантные свободноживущие азотфиксирующие бактерии. Бактерии были выделены из почв двух засоленных пастбищ в Илийском районе Алматинской области. Тип почв — серозем обыкновенный, содержание гумуса низкое — 0.9-1.1 %, легкогидролизуемого азота — 58.2 мг/кг почвы, подвижного фосфора — 21.4 мг/кг почвы и подвижного калия — 460 мг/кг почвы. Сбор почвы проводили с глубины 10-20 см. Анализ водной вытяжки почв показал, что почва одного пастбища относится к среднезасоленным, с содержанием солей 0.389 % и значением pH 8.9, второго поля — к сильнозасоленным, с содержанием солей 1.051 %, значение pH 9.2. По содержанию ионов HCO_3 -(0.015 %) почвы пастбищ относятся к слабощелочным.

Для смягчения солевого стресса у луговых трав использовали два штамма солетолерантных азотфиксирующих бактерий, выделенных из образцов засоленных почв, приведенных выше. Идентификация бактерий классическими и молекулярно-генетическими методами показала, что один штамм относится к роду *Azotobacter*, вид *Azotobacter chroococcum* Az37, второй – к роду *Agrobacterium*, вид – *Agrobacterium sp.* Azg28. Род *Azotobacter* характеризуется как свободноживущие, аэробные, азотфиксирующие, гетеротрофные, грамотрицательные бактерии, класс γ-Proteobacteria.

Род *Agrobacterium* — это грамотрицательные, аэробные палочки, расположены одиночно или в парах, спор не образуют, подвижны за счет перитрихиальных жгутиков, относятся к семейству *Rhizobiaceae*, классу α-*Proteobacteria*, способны фиксировать атмосферный азот.

В опытах использовали семена основных луговых трав, произрастающих в естественных травостоях высокопродуктивных пастбищ Алматинской области Казахстана. В состав травосмеси входили злаковые травы: тимофеевка луговая ($Phleum\ pratense\ L$.), овсяница луговая ($Festuca\ pratensis\ L$.) и райграс многолетний ($Lolium\ perenne\ L$.), в соотношении 1:1:1.

Для изучения влияния бактерий на рост трав в условиях засоления почвы, семена были стерилизованы [9]. Стерилизованные семена были инокулированы суспензией бактерий с титром 1×10^8 КОЕ/мл в течение 2 часов при температуре 23° С, из расчета 5 мл суспензии на 1 г семян. Далее семена были высеяны в сосуды на 250 мл с засоленной почвой по 1 г семян на сосуд. Тип почвы — серозем обыкновенный, содержание гумуса 0.86 %, легкогидролизуемого азота — 58.6 мг/кг, подвижного фосфора — 24.8 мг/кг и подвижного калия — 468.7 мг/кг. Общее содержание солей 1.058 %, значение рН 9.2. Через 30 дней после постановки опыта, растения убирали, высушивали корни и стебли до постоянного веса, определяли их сухую массу и осуществляли микробиологический и биохимический анализ почвы. Эксперименты проводили в климатической камере (Меттен НРР 750 Constant Climate Chamber, Германия). Световой день — 9 ч, температура 25 °C, освещенность: холодный белый свет — 6500 К, теплый свет 2700 К; ночной режим — 15 ч; температура 18 °C, влажность — 68 %. Исследования проводили в трехкратной повторности.

Общее количество микроорганизмов в образцах почвы оценивали высевом на питательный агар [10], численность азотфиксирующих микроорганизмов — на среде Эшби [11]. Активность дегидрогеназы в почве анализировали путем восстановления хлорида 2, 3, 5 — трифенилтетразолия (ТТС) до трифенилформазана (ТРF) [12]. Общий азот и сырой протеин в растениях определяли на приборе Turbotherm TT-125M («Gerhardt», Germany) в соответствии с протоколом, прилагаемом к прибору.

Статистическую значимость полученных результатов анализировали с использованием пакета программ STATISTICA 10.0, ver. 6.0 [13]. Различия считались значимыми при р <0,05, а значения представлены как среднее значение (M) \pm стандартное отклонение (\pm SEM) [14].

Результаты и обсуждение. Изучение влияния инокуляции бактерий на микробиологические характеристики почвы показали высокий положительный воздействие на ее микрофлору. В таблице 1 приведены данные по влиянию бактерий на общее микробное число, численность азотфиксирующих микроорганизмов и активность дегидрогеназы почвы.

Таблица 1 – Влияние азотфиксирующих бактерий на микрофлору засоленной почвы и активность дегидрогеназы

Варианты опыта	ОМЧ*, КОЕ/г почвы	Азотфиксаторы, КОЕ/г почвы	Дегидрогеназа, ед. ОП
Исходная почва (контроль)	$(2,3\pm0,1)\times10^3$	$(1,2\pm0,1)\times10^2$	$0{,}14\pm0{,}01$
Почва+ Az. chroococcum Az37	$(3.9 \pm 0.2) \times 10^5$	$(3,6\pm0,1)\times10^3$	0.94 ± 0.3
Почва+ Agrobacterium sp. Azg28	$(4.8 \pm 0.2) \times 10^5$	$(4,1\pm0,2)\times10^3$	$0,\!97\pm0,\!4$

Примечание: ОМЧ * – общее микробное число; p < 0.05; n = 5

Из данных таблицы 1 следует, что инокуляции солетолерантных азотфиксирующих бактерий Az. chroococcum Az37 и Agrobacterium sp. Azg28 в условиях солевого стресса увеличила общее количество микробов в почве на два порядка — с 10^3 KOE/г почвы (исходная почва) до 10^5 KOE/г почвы. Кроме того, установлено, что при внесении бактерий количество азотфиксаторов повысилось на порядок и составило для Az. chroococcum Az37 и Agrobacterium sp. Azg28 — 3.6×10^3 KOE/г почвы и 4.1×10^3 KOE/г почвы, соответственно. Через 30 дней после инокуляции активность фермента дегидрогеназы в почве увеличилась в 6.7-6.9 раз. Следует отметить, что среди почвенных ферментов, дегидрогеназа является одним из основных биохимических показателей почвы, так как это фермент считается индикатором биологических окислительно-восстановительных процессов почвы, мерой интенсивности микробиологического разложения веществ и показателем микробиологической активности почв. Приведенные результаты свидетельствуют о высоком положительном влиянии инокуляции бактерий на микрофлору почв и ее ферментативную активность.

Рядом авторов установлено, что инокуляция *А. chroococcum* повышает устойчивость растений к засолению за счет увеличения содержания в растениях растворимых сахаров, белков и аминокислот и

№1, 2024

стимулирует рост корней и стебля растений [15,16]. Также показано, что бактерии рода Agrobacterium можно использоваться в качестве биоудобрения для улучшения роста и урожайности культур при различных стрессах. Установлено, что основной причиной положительного воздействия Agrobacterium на растения является выработка фитогормонов, которые влияют на растения, способствуя усвоению воды и почвенных элементов [17].

Проведенные нами исследования по влиянию азотфиксирующих бактерией на развитие пастбищных трав показало, что они существенно улучшают их рост в условиях солевого стресса. На рисунке 1 приведены результаты влияния бактерий A. chroococcum и Agrobacterium sp. на рост и развитие трав.

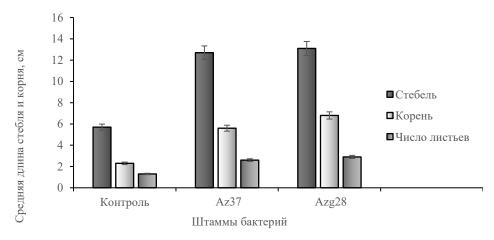


Рисунок – Влияние солетолерантных азотфиксирующих бактерией на рост и развитие пастбищных трав

Из результатов, приведенных на рисунке следует, что инокуляция семян солетолерантными азотфиксирующими бактериями положительно влияет на рост и развитие растений при солевом стрессе. При этом, длина стебля растений увеличилась в среднем в 2,2—2,3 раза, корня – в 2,4—2,9 раза, число листьев возросло в 2,0—2,2 раза по сравнению с контролем. Можно сказать, что солетолерантные азотфиксирующие бактерии *Az. chroococcum* Az37 и *Agrobacterium sp.* Azg28 стимулируют рост и развитие пастбищных трав и потенциально могут стать бактериями, стимулирующими рост растений на засоленных почвах.

Известно, что именно только за счет деятельности бактерий, органические соединения азота почвы превращаются в минеральные — аммонийные соли, нитраты и нитриты, которые затем легко усваиваются растениями. Поэтому исследовали способность солетолерантных азотфиксирующих бактерией влиять на содержание азота в растениях. Полученные результаты, приведены в таблице 2.

Таблица 2 – Влияние азотфиксирующих бактерий на урожайность и содержание азота в растениях

Варианты опыта	Урожайность сухой массы, г/сосуд	Азот, %	Сырой протеин, %
Контроль	$4,1 \pm 0,1$	$0,11 \pm 0,001$	$0,69 \pm 0,001$
A. chroococcum Az37	$8,7 \pm 0,1$	$0,\!17\pm0,\!002$	$1,06 \pm 0,003$
Agrobacterium sp. Azg28	$8,9 \pm 0,2$	0.19 ± 0.003	$1,\!20 \pm 0,\!004$

Примечание: p < 0.01; n = 5

Из данных таблицы 2 следует, что инокуляция семян бактериями *Az. chroococcum* Az37 и *Agrobacterium sp.* Azg28 повышает урожайность пастбищных трав в 2,1–2,2 раза. При этом, количество азота и содержание сырого протеина в сухой биомассе растений возросла в 1,5–1,7 раза, что свидетельствует о положительном влиянии бактерий на развитие растений и частичном снижении солевого стресса у них.

Заключение. Таким образом, исследовано влияние солетолерантных азотфиксирующих бактерий на пастбищные травы в условиях солевого стресса. Установлено высокое положительное воздействие этих бактерий на рост, развитие и урожайность пастбищных трав, растущих на засоленных почвах. Показано, что применение этих бактерий вносит значительный вклад в общее поглощение азота травами. Также, установлено, что азотфиксирующие бактерии активируют микрофлору почв и почвенные процессы (ферментативная активность). В целом можно сделать вывод, что инокуляция солетолерантными азотфиксирующими бактериями, помогает растениям противостоять абиотическим стрессам, таким как засоленность почв и их применение имеет большой потенциал для поддержания растений в стрессовых условиях на засоленных почвах.

Работа выполнена при финансовой поддержке Министерства науки и высшего образования Республики Казахстан, в рамках грантового проекта AP23487733.

Литература

- 1. Abdel Latef A.A.H., Alhmad M.F.A., Kordrostami M., Abo-Baker, A. B.A. E., Zakir A. Inoculation with Azospirillum lipoferum or Azotobacter chroococcum reinforces maize growth by improving physiological activities under saline conditions // Journal of Plant Growth Regulation. 2020. Vol. 39. P. 1293–1306. https://doi.org/10.1002/ldr.2780.
- 2. Оралмагамбетов Б. Деградация пастбищ: площадь неиспользуемых пахотных земель в Казахстане выросла втрое за год // Аграрный сектор. 2023. № 7. С. 1–2.
- 3. Буянов С. Почему казахстанским фермерам не хватает пастбищ. URL: https://eldala.kz/specproekty / 15498-pochemu-kazahstanskim-fermeram-ne-hvataet-pastbishch (дата доступа 27.03.2024).
- 4. Tarolli P., Luo J., Park E., Barcaccia G., Masin R. Soil salinization in agriculture: Mitigation and adaptation strategies combining nature-based solutions and bioengineering // iScience. 2024. Vol. 27(2). e108830. https://doi.org/10.1016/j.isci.2024.108830.
- 5. Smirnova I., Sadanov A., Baimakhanova G., Faizulina E., Tatarkina L. Phosphate solubilizing salt tolerant bacteria promoting the growth of soybean (Glycine max (L.) Merr.) on salt soils // The Open Agriculture Journal. 2023. Vol. 17. e187433152302140. DOI: 10.2174/18743315-v17–230223–2022–42.
- 6. Rafique E, Mumtaz MZ, Ullah I, Rehman A, Qureshi KA, Kamran M, Rehman MU, Jaremko M, Alenezi MA. Potential of mineral-solubilizing bacteria for physiology and growth promotion of Chenopodium quinoa willd // Frontiers in Plant Science. 2022. Vol.13. e1004833. doi: 10.3389/fpls.2022.1004833.
- 7. Timofeeva A.; Galyamova M.; Sedykh S. Prospects for using phosphate-solubilizing microorganisms as natural fertilizers in agriculture // *Plants*. 2022. Vol. 11. P. 2119. https://doi.org/10.3390/plants11162119.
- 8. Hrynkiewicz K, Patz S, Ruppel S. Salicornia europaea L. as an underutilized saline-tolerant plant inhabited by endophytic diazotrophs // Journal of Advanced Research. 2019. Vol. 19. P. 49–56. doi: 10.1016/j.jare.2019.05.002.
- 9. Lindsey B.E., Rivero L., Calhoun C.S., Grotewold E., Brkljacic J. Standardized Method for High-throughput Sterilization of Ara1idopsis Seeds // Journal of Visualized Experiments. 2017. Vol. 128. e56587. doi: 10.3791/56587.
- 10. Веслополова Е.Ф. Микрометод определения численности колониеобразующих микроорганизмов // Микробиология. 1995. Т. 64, № 2. С. 279—284.
 - 11. Звягинцев Д.Г. Методы почвенной микробиологии и биохимии. М.: МГУ. 1991. 304 с.
 - 12. Хазиев Ф.Х. Ферментативная активность почв. М.: Наука, 2012. 134 с.
- 13. Боровиков В.П. Популярное введение в современный анализ данных в системе STATISTICA 10.0, ver. 6. М.: Горячая линия-Телеком, 2016. 288 с.
- 14. Gomez-de-Mariscal E., Guerrero V., Sneider A. et al. Use of the p-values as a size-dependent function to address practical differences when analyzing large datasets // Scientific Reports. 2021. Vol. 11. e20942. https://doi.org / 10.1038/s41598–021–00199–5
- 15. Van Oosten M.J, Di Stasio E., Cirillo V., Silletti S. et al. Root inoculation with Azotobacter chroococcum 76A enhances tomato plants adaptation to salt stress under low N conditions // BMC Plant Biology. 2018. Vol.18(1). P. 205. doi: 10.1186/s12870–018–1411–5.
- 16. Gamalero E, Glick BR. Recent advances in bacterial amelioration of plant drought and salt stress // Biology (Basel). 2022. Vol.11(3). P. 437. doi: 10.3390/biology11030437.
- 17. Фунг Т.М., Манучарова Н.А., Степанов А.Л., Поздняков Л.А. и др. Agrobacterium tumefaciens ассоциативная азотфиксирующая бактерия // Вестник Московского Ун-та, сер. почвоведение. 2015. № 3. С. 50–55.