

talnykh issledovaniy. – 2014. – No. 3-1. – S. 124-125.

8. Petrova O.G. Primenenie rastitelno-tkanevogo preparata dlia lecheniia i profilaktiki zheludochno-kishechnykh infektsii u teliat v Uralskom regione / O.G. Petrova, A.D. Alekseev // Nauchno-metodicheskii elektronnyi zhurnal «Kontsept». – 2014. – T. 20. – S. 1046-1050.

9. Alekseev A.D. Primenenie preparata rastitel'nogo proiskhozhdeniia dlia lecheniia i profilaktiki kolibakterioza krupnogo rogatogo skota / A.D. Alekseev // Molodezh i nauka. – 2013. – No. 3. – S. 1-4.

10. Khokhlova N.A. Farmako-toksikologicheskaiia i eksperimentalno-klinicheskaiia kharakteristika tkanevogo preparata aminoseleton: spetsialnost 06.02.03 «Veterinarnaia farmakologiiia s toksikologiei»: avtoreferat dissertatsii na soiskanie uchenoi stepeni kandidata veterinarnykh nauk / Khokhlova Nina Alekseevna. – Voronezh, 2021. – 20 s.

11. Alekseev A.D. Primenenie rastitelno-tkanevogo preparata dlia profilaktiki ORVI krupnogo rogatogo skota / A.D. Alekseev, O.G. Petrova // Aktualnye problemy sokhraneniia i razvitiia biologicheskikh resursov: Sbornik materialov Mezhdunarodnoi nauchno-prakticheskoi konferentsii, Ekaterinburg, 26-27 fevralia 2015 goda. – Ekaterinburg: Rzhenskaia tipografiia, 2015. – S. 19-21.

12. Orlov M.M. Ispolzovanie tkanevogo preparata seleton pri bronkhopnevmonii teliat / M.M. Orlov, A.V. Savinkov // Sbornik nauchnykh trudov Krasnodarskogo nauchnogo tsentra po zootehnii i veterinarui. – 2018. – T. 7. – No. 2. – S.156-161.

13. Alekseev A.D., Petrova O.G., Drozdova L.I. Respiratorno-sintsitalnaia infektsiia krupnogo rogatogo skota i ee znachenie v epizootologii ostrykh respiratornykh zabolevanii / A.D. Alekseev, O.G. Petrova, L.I. Drozdova // Vestnik OmGAU. – 2015. – No. 4 (20). – S. 39-44.

14. Vliianie tkanevykh preparatov na metabolicheskii status porosiat pri respiratornoi patologii / Iu.N. Brigadirov, V.N. Kotsarev, O.V. Kazimirov [i dr.] // Svinovodstvo. – 2014. – No. 1. – S. 59-61.

15. Primenenie rastitelno-tkanevogo preparata v sochetanii s aerezolem elektrokhimicheskogo aktivirovannogo rastvora anolita neitralnogo pri asotsiatsii infektsii respiratornogo trakta i ranevykh infektsii distalnogo otdela konechnostei krupnogo rogatogo skota / A.D. Alekseev, O.G. Petrova, M.I. Barashkin [i dr.] // Izvestiia selskokhoziaistvennoi nauki Tavriidy. – 2021. – No. 25 (188). – C.156-176.

16. Karabanov S.Iu. Effektivnost primeneniia tkanevogo biostimuliatora pri razlichnykh zabolevaniakh krupnogo rogatogo skota / S.Iu. Karabanov, D.G. Reshetnikova // Izvestiia OGAU. – 2022. – No. 2 (94). – S. 201-204.



УДК 619:579.62

DOI: 10.53083/1996-4277-2022-218-12-93-98

**З.М. Резниченко, Г.А. Фёдорова,  
Д.В. Каркавина, Д.С. Щелгачев  
Z.M. Reznichenko, G.A. Fedorova,  
D.V. Karkavina, D.S. Shchelgachev**

## САЛЬМОНЕЛЛОСИТЕЛСТВО У РЕПТИЛИЙ

### SALMONELLA CARRIAGE IN REPTILES

**Ключевые слова:** сальмонеллез, зублефары, черепахи, змеи, питоны, рептилии, возбудитель сальмонеллеза, диагностика сальмонеллеза, микроорганизмы, бактерионосительство.

**Keywords:** salmonellosis, Eublepharis, turtles, snakes, pythons, reptiles, salmonellosis pathogen, diagnosis of salmonellosis, microorganisms, carriage of bacteria.

Клинически здоровые рептилии зачастую могут являться бактерионосителями, в частности, сальмонелл, способны выделять их из кишечника, обсеменяя бактериями свою кожу, террариум, в котором содержатся, и поверхности, по которым перемещаются. Факт бактерионосительства сальмонелл у рептилий в неволе регистрируется довольно часто – у 36-77% ящериц. Рептилии, как источники инфекции сальмонеллеза, представляют особую опасность и для человека. На основании статистических данных управления ветеринарии Алтайского края в 2018-2022 гг. на территории края регистрировался только один случай возникновения сальмонеллеза у рептилий в январе 2022 г. на выставке экзотических животных. При этом в одной сборной пробе исследуемого материала (фекалии), полученного от клинически здоровых животных (7 голов ящериц и 5 голов змей), был обнаружен возбудитель сальмонеллеза – *Salmonella enterica enterica*. Для изучения сальмонеллоносительства у рептилий, живущих в домашних условиях, были проведены исследования проб фекалий, взятых от 20 животных. При этом сальмонеллы были обнаружены в 8 пробах, полученных от 2 пятнистых зублефаров, 1 змеи и 5 черепах, что составляет 40% от общего количества исследуемых животных. Данный факт объясняется тем, что в условиях зоопарков и выставок содержится небольшое количество животных, а большая их часть принадлежит владельцам, содержащих их в домашних условиях, которые или не знают о возможности сальмонеллоноси-

тельства своих питомцев, или не проводят исследования на сальмонеллез.

Apparently healthy reptiles may often be carriers of bacteria and, in particular, Salmonella; they are able to excrete them from the intestines contaminating with bacteria their skin, their terrarium and the surfaces which they move along. The fact of Salmonella carriage in captive reptiles is recorded quite often - in 36-77% of lizards. Reptiles as sources of Salmonellosis infection are of particular danger to humans. Based on the statistical data of the Veterinary Department of the Altai Region from 2018 through 2022, in the territory of the Region, only one case of salmonellosis in reptiles was recorded in January 2022 at the exotic animal exhibition. At the same time, in one composite sample of the test material (feces) obtained from apparently healthy animals (7 lizards and 5 snakes), the causative agent of salmonellosis, *Salmonella enterica enterica*, was detected. To study Salmonella carriage in reptiles living at home, fecal samples taken from 20 animals were tested. Salmonellas were found in 8 samples obtained from 2 leopard geckoes (*Eublepharis macularius*), 1 snake and 5 turtles; that made 40% of the total number of animals studied. This fact is explained by the fact that very few animals are kept in zoos and exhibitions; most animals belong to owners who keep them at home without knowing about possible Salmonella carriage by their pets or they do not take the pets for salmonellosis tests.

**Резниченко Зоя Михайловна**, к.в.н., доцент, ФГБОУ ВО Алтайский ГАУ, г. Барнаул, Российская Федерация, e-mail: reznichenko.63@list.ru.

**Фёдорова Галина Анатольевна**, к.в.н., доцент, ФГБОУ ВО Алтайский ГАУ, г. Барнаул, Российская Федерация, e-mail: fodorovag@mail.ru.

**Каркавина Дарья Вениаминовна**, студент, ФГБОУ ВО Алтайский ГАУ, г. Барнаул, Российская Федерация, e-mail: karkavina.daria.studies@gmail.com.

**Щелгачев Дмитрий Сергеевич**, студент, ФГБОУ ВО Алтайский ГАУ, г. Барнаул, Российская Федерация, e-mail: evchapforjob@mail.ru.

**Reznichenko Zoya Mikhaylovna**, Cand. Vet. Sci., Assoc. Prof., Altai State Agricultural University, Barnaul, Russian Federation, e-mail: reznichenko.63@list.ru.

**Fedorova Galina Anatolevna**, Cand. Vet. Sci., Assoc. Prof., Altai State Agricultural University, Barnaul, Russian Federation, e-mail: fodorovag@mail.ru.

**Karkavina Darya Veniaminovna**, student, Altai State Agricultural University, Barnaul, Russian Federation, e-mail: karkavina.daria.studies@gmail.com.

**Shchelgachev Dmitry Sergeevich**, student, Altai State Agricultural University, Barnaul, Russian Federation, e-mail: evchapforjob@mail.ru.

### Введение

В настоящее время рептилии являются распространёнными экзотическими животными, которых содержат в домашних условиях в качестве питомцев [1]. Однако многие владельцы не осведомлены, что клинически здоровые рептилии зачастую могут являться бактерионосителями, в частности, сальмонелл, способны выделять их из кишечника, таким образом обсеменяя бактериями свою кожу, террариум, в котором содержатся и поверхности, по которым перемещаются [2]. Сальмонеллы не относятся к нормальной микрофлоре кишечника диких ящериц,

за исключением некоторых тропических популяций синантропных видов, живущих в антропогенных местообитаниях. Однако факт бактерионосительства сальмонелл у рептилий в неволе регистрируется довольно часто. По разным данным сальмонеллы обнаруживают у 36-77% ящериц [3].

Рептилии могут заразиться сальмонеллёзом фекально-оральным путем, при поедании контаминированного корма, а также трансвариальной и клоакальной контаминации яиц. В последнем случае молодняк, сразу после вылупления, уже является носителем сальмонелл,

если самка, отложившая кладку, была инфицирована [4]. Большую роль в патогенезе сальмонеллёза рептилий играют плохое кормление, неблагоприятные условия содержания животных, наличие хронических заболеваний, а также стрессы, связанные с транспортировкой или передержкой животных [5]. Эффективных методов профилактики для предотвращения заражения рептилий сальмонеллезом не разработано, а в западных странах уже давно отказались и от лечения клинически здоровых рептилий-сальмонеллоносителей [6].

Человек может заразиться сальмонеллезом как при прямом контакте с питомцем, уборке его вольера, так и при соприкосновении с любой поверхностью, где находилось животное [7]. Рептилии, как источники инфекции сальмонеллеза, представляют особую опасность для детей в возрасте до 5 лет, беременных и пожилых и людей со слабой иммунной системой. Практика показывает, что в зоопарках, где содержание животных в основном соответствует гигиеническим требованиям, заражение персонала наблюдается редко, несмотря на высокий процент сальмонеллоносительства у рептилий. В домашних условиях, наоборот, содержание животных часто имеет множество нарушений, и вероятность заражения увеличивается. Строгое соблюдение мер личной гигиены и применение дезинфицирующих средств для обработки террариумов рептилий позволяет снизить риск заражения людей [8].

**Целью** исследования являлось изучение статистических данных и биологического материала, полученного от рептилий, проживающих в домашних условиях, на сальмонеллёз.

**Задачи** исследования:

- изучить статистические данные возникновения случаев сальмонеллеза у рептилий в Алтайском крае;
- провести клинический осмотр рептилий, живущих в домашних условиях, и бактериологическое исследование материала, полученного от них на наличие сальмонелл.

## Объекты и методы

Исследование проводили в лаборатории кафедры микробиологии, эпизоотологии, паразитологии и ветеринарно-санитарной экспертизы факультета ветеринарной медицины Алтайского государственного аграрного университета. Объектами исследования являлись 20 экземпляров разных видов рептилий: 7 пятнистых эubleфаров, 6 среднеазиатских черепахи, 4 красноухих черепахи, 2 королевских питона и 1 тонкохвостый полоз, содержащиеся в домашних условиях у владельцев, проживающих на территории г. Барнаула и г. Новоалтайска Алтайского края. Предметом исследования послужили фекалии обследуемых рептилий. Для идентификации выделенных культур применяли микроскопические методы исследования мазков, окрашенных методом Грама, Златогорова, Ольта, и культуральные – с использованием дифференциально-диагностической питательной среды висмут-сульфит агар (BCA), подвижность определяли методом висячей капли [9].

Для оценки эпизоотической ситуации по инфекционным болезням рептилий в Алтайском крае использовали материалы ветеринарной статистической отчетности за 2018-2022 гг.

## Результаты исследований

По данным управления ветеринарии Алтайского края за исследуемый период на территории края регистрировался один случай возникновения сальмонеллеза у рептилий в январе 2022 г. на выставке экзотических животных, расположенной в п. Сибирский (ЗАТО) в помещении торгового центра. На выставке был установлен следующий видовой состав животных: кролики – 5 гол., крокодил – 1, удав – 1, ящерицы – 7, полоз желтополосный – 2, шиншилла – 1, черепаха среднеазиатская – 2, енот-полоскун – 1, водонос – 2, черепаха красноухая – 1, питон – 3, квакша – 1.

При проведении внеплановых диагностических исследований рептилий на сальмонеллез в испытательной лаборатории КГБУ «Алтайский краевой ветеринарный центр по предупреждению и диагностике болезней животных» бакте-

риологическим методом (МУ 4.22723-10 – Лабораторная диагностика сальмонеллезов, обнаружение сальмонелл в пищевых продуктах и объектах окружающей среды) в одной сборной пробе исследуемого материала, полученного от 7 гол. ящериц и 5 гол. змей, был обнаружен возбудитель сальмонеллеза *Salmonella enterica enterica* [10]. При этом в пробах, взятых с поверхностей стен, пола, столов и террариумов, где содержались змеи и ящерицы, сальмонеллы не выделены.

В связи с выявлением в исследуемом материале возбудителя сальмонеллеза был проведен осмотр животных, при котором клинических признаков, характерных для сальмонеллеза, не обнаружено. При эпизоотологическом обследовании было установлено, что рептилии содержатся в отдельных террариумах, которые подвергаются периодической очистке и мойке, дезковрики при входе на выставку отсутствуют. Освещение в вольерах естественное и искусственное, санитарное состояние помещений хорошее. Уборка помета производится по мере накопления фекалий. Кормление и поение животных осуществляется в соответствии с физиологической потребностью. Для кормления используются специальные корма, приобретенные в точках розничной торговли, вода для поения – из центрального водопровода. Животные против сальмонеллеза не вакцинированы. По результатам эпизоотологического и бактериологического исследования был наложен карантин.

Для лечения животных-сальмонеллоносителей использовали антибактериальную терапию, после чего провели повторное лабораторное исследование проб, взятых от этих же животных. Сальмонеллы выявлены не были. Перед снятием карантина была проведена заключительная дезинфекция помещений 1%-ным раствором арбицида. В смывах с поверхности пола, стен, столов и террариумов после дезинфекции сальмонеллы не обнаружены.

Для изучения сальмонеллоносительства у рептилий, живущих в домашних условиях, были проведены исследования проб фекалий, взятых

от 20 животных. Пробы исследовали культивированием на висмут-сульфит агаре и микроскопическим методом. При этом в 8 пробах на ВСА выросли колонии темно-коричневого цвета, питательная среда под колониями окрасилась в коричневый цвет. При бактериологическом исследовании культур микроорганизмов из выросших колоний были обнаружены короткие грамтрицательные подвижные палочки, не образующие спор и капсул, с закругленными концами размером 0,7-1,5x2-5 мкм. Полученные данные свидетельствуют о наличии в фекалиях бактерий, принадлежащих к роду *Salmonella*. При этом сальмонеллы были обнаружены у 2 пятнистых зублефаров, 1 змеи и 5 черепах, что составляет 40% от общего количества исследуемых животных (табл.).

**Таблица**  
**Результаты обнаружения бактерий**  
**из рода *Salmonella* у животных,**  
**содержащихся в домашних условиях**

Вид животного	Количество животных, шт.	
	всего исследовано	обнаружены бактерии
Пятнистый зублефар	7	2
Среднеазиатская черепаха	4	2
Красноухая черепаха	6	3
Королевский питон	2	-
Тонкохвостый полоз	1	1

### Заключение

За исследуемый период в Алтайском крае зарегистрирован лишь один неблагополучный пункт по сальмонеллезу ящериц и змей, содержащихся на территории выставки экзотических животных, тогда как у рептилий, живущих в домашних условиях, было выявлено сальмонеллоносительство в 40% случаев. Данный факт объясняется тем, что в условиях зоопарков и выставок находится небольшое количество животных, а большая их часть принадлежит владельцам, содержащих их в домашних условиях, которые или не знают о возможности сальмонеллоносительства своих питомцев, или не проводят исследования на сальмонеллез. Чтобы

сохранить здоровье владельцев и животных, рекомендуется минимизировать стрессовые ситуации для животных, соблюдать условия их содержания, при контакте с рептилиями соблюдать меры личной гигиены (мыть руки, не прислонять к лицу), ограничить свободное перемещение рептилий по дому, а перед покупкой интересоваться у заводчика о проведенных лабораторных исследованиях.

### Библиографический список

1. Jacobson, E.R. (Ed.). (2007). *Infectious Diseases and Pathology of Reptiles: Color Atlas and Text* (1st ed.). CRC Press. <https://doi.org/10.1201/9781420004038>.
2. Васильев, Д. Б. Черепахи. Болезни и лечение / Д. Б. Васильев. – Москва: ООО «Аквариум-Принт», 2005. – С. 248-249. – Текст: непосредственный.
3. Васильев, Д. Б. Ветеринарная герпетология: ящерицы / Д. Б. Васильев. – Москва: Проект-Ф, 2005. – С. 77-81.
4. Мартышин, А. В. Результаты микробиологического мониторинга поверхности кожи клинически здоровых рептилий, находящихся в условиях неволи / А. В. Мартышин, Н. М. Ковальчук. – Текст: непосредственный // Вестник Красноярского государственного аграрного университета. – 2012. – № 5. – С. 272-276.
5. Мороз, А. А. Бактериальные ассоциации рептилий / А. А. Мороз, И. Я. Строганова, А. А. Тайлаков. – Текст: непосредственный // Вестник Красноярского государственного аграрного университета. – 2015. – № 8. – С. 168-172.
6. Сычева, Н. Д. Морфогенез сальмонеллеза у рептилий / Н. Д. Сычева, Н. С. Мельников, Л. Д. Гатина. – Текст: непосредственный // Молодежь и наука. – 2013. – № 3. – С. 15.
7. Желанкин, Р. В. Рептилии как источник возбудителей зооантропонозных болезней / Р. В. Желанкин. – Текст: непосредственный // Эколого-географические аспекты инфектологии: Всероссийская научная конференция. – Новосибирск, 2011. – С. 91-95.

8. Лабораторные исследования в ветеринарии. Бактериальные инфекции / Б. И. Антонов [и др.]. – Москва: Агропромиздат, 1986. – 272 с. – Текст: непосредственный.

9. Лабораторная диагностика сальмонеллез, обнаружение сальмонелл в пищевых продуктах и объектах окружающей среды: методические указания. – Москва: Федеральный центр гигиены и эпидемиологии Роспотребнадзора, 2011. – 111 с. – Текст: непосредственный.

10. Хоулт, Д. Определитель бактерий Берджи / Д. Хоулт. – Мир, 1997. – Т. 1, 2. – 900 с. – Текст: непосредственный.

### References

1. Jacobson, E.R. (Ed.). (2007). *Infectious Diseases and Pathology of Reptiles: Color Atlas and Text* (1st ed.). CRC Press. <https://doi.org/10.1201/9781420004038>.
2. Vasilev D.B. Cherepakhi. Bolezni i lechenie / D.B. Vasilev. – Moskva: ООО «Akvarium-Print», 2005. – S. 248-249.
3. Vasilev D.B. Veterinarnaia gerpetologiya: iashcheritsy / D.B. Vasilev. – Moskva: Proekt-F, 2005. – S. 77-81.
4. Martyshin A.V. Rezultaty mikrobiologicheskogo monitoringa poverkhnosti kozhi klinicheskii zdorovykh reptilii, nakhodiashchikhsia v usloviakh nevoli / A.V. Martyshin, N.M. Kovalchuk // Vestnik Krasnoarskogo gosudarstvennogo agrarnogo universiteta. – 2012. – No. 5. – S. 272-276.
5. Moroz A.A. Bakterialnye assotsiatsii reptilii / A.A. Moroz, I.Ia. Stroganova, A.A. Tailakov // Vestnik Krasnoarskogo gosudarstvennogo agrarnogo universiteta. – 2015. – No. 8. – S. 168-172.
6. Sycheva N.D. Morfogenez salmonelleza u reptilii / N.D. Sycheva, N.S. Melnikov, L.D. Gatina // Molodezh i nauka. – 2013. – No. 3. – S. 15.
7. Zhelankin R.V. Reptilii kak istochnik vzbuditelei zooantroponoznykh boleznei / R.V. Zhelankin // Vserossiiskaia nauchnaia konferentsiia «Ekologo-geograficheskie aspekty infektologii». – Novosibirsk, 2011. – S. 91-95.

8. *Laboratornye issledovaniia v veterinarii. Bakterialnye infektsii* / B.I. Antonov [i dr.]. – Moskva: Agropromizdat, 1986. – 272 s.

9. *Laboratornaia diagnostika salmonellezov, obnaruzhenie salmonell v pishchevykh produktakh i*

*obiektakh okruzhaiushchei sredy: metodicheskie ukazaniia.* – Moskva: Federalnyi tsentr gigeny i epidemiologii Rospotrebnadzora, 2011. – 111 s.

10. Khoult D. *Opredelitel bakterii Berdzhii* / Khoult D. – T. 1, 2. – Moskva: Mir, 1997. – 900 s.



УДК 619:636.085:579.8

DOI: 10.53083/1996-4277-2022-218-12-98-104

**Р.С. Мухаммадиев, Р.Р. Мусин, В.Ю. Титова,  
А.М. Тремасова, Ю.М. Тремасов**  
**R.S. Mukhammadiev, R.R. Musin, V.Yu. Titova,  
A.M. Tremasova, Yu.M. Tremasov**

## ОЦЕНКА ПРОТИВОГРИБКОВОЙ АКТИВНОСТИ ВЕЩЕСТВ В ОТНОШЕНИИ ДЕРМАТОФИТОВ РОДА *TRICHOPHYTON*

### EVALUATION OF ANTIFUNGAL ACTIVITY OF SUBSTANCES AGAINST DERMATOPHYTES OF GENUS *TRICHOPHYTON*

**Ключевые слова:** дерматофиты, *Trichophyton*, действующие вещества, противогрибковая активность, чувствительность к активным веществам.

Проведено исследование противогрибковой активности действующих веществ тимола, бензоат натрия, бензотриазола, экстракта сныти в сравнении с известными противомикотическими веществами 2-меркаптобензтиазолом, нафтифином, тербинафином, клотримазолом, флуконазолом, хлорнитрофенолом в отношении дерматофитов рода *Trichophyton*. Методом двукратных серийных разведений исследовали противогрибковую активность изучаемых веществ в диапазоне концентрации 0,098-100 мкг/мл. Выявлено, что большинство исследованных соединений обладают способностью подавлять рост изолятов *T. verrucosum* и *T. mentagrophytes*. Тимол и клотримазол обладали наиболее сильным противогрибковым действием среди исследованных веществ в отношении изолятов дерматофитов. Полученные значения их минимальной ингибирующей концентрации (МИК) составили от 3,125 до 6,25 мкг/мл. Бензоат натрия, бензотриазол, флуконазол и экстракт сныти были неактивны в исследованных концентрациях в отношении всех изолятов грибов. Определение чувствительности дерматофитов рода *Trichophyton* к тестируемым веществам на основании диапазонов значений МИК показало, что изоляты *T. verrucosum* были чувствительны к тимолу, нафтифину, 2-меркаптобензтиазолу, тербинафину, клотримазолу и хлорнитрофенолу. Изолят *T. mentagrophytes* обладал чувствительностью ко всем исследованным веществам. Полученные результаты исследований открывают перспективы дальнейшего изучения противогрибковой активности тимола и служат основанием для

возможности его применения как потенциального действующего вещества против трихофитии.

**Keywords:** dermatophytes, *Trichophyton*, active substances, antifungal activity, susceptibility to active substances.

Antifungal activity against dermatophytes of genus *Trichophyton* of substances thymol, sodium benzoate, benzotriazole, and goutweed extract was studied in comparison with known antimycotic substances 2-mercaptobenzotriazole, naphthhyphine, terbinafine, clotrimazole, flucanazole, and chlornitrophenol. Antifungal activity of substances was studied in concentration range of 0.098-100 µg mL by method of double serial dilutions. It was found that most studied compounds had ability to inhibit the growth of isolates *T. verrucosum* and *T. mentagrophytes*. Thymol and clotrimazole had the strongest antifungal effect against dermatophyte isolates among studied substances. Their minimum inhibitory concentrations (MICs) ranged from 3.125 to 6.25 µg mL. Sodium benzoate, benzotriazole, flucanazole and goutweed extract were inactive in studied concentrations against all fungi isolates. Determination of sensitivity of dermatophytes of genus *Trichophyton* to tested substances based on the ranges of MIC values showed that *T. verrucosum* isolates were sensitive to thymol, 2-mercaptobenzotriazole, naphthhyphine, terbinafine, clotrimazole and chlornitrophenol. *T. mentagrophytes* isolate was sensitive to all studied substances. The research findings open up prospects for further study of thymol antifungal activity and serve as the basis for possibility of its use as a potential active substance against trichophytia.