

4. Мурзалиев И.Дж. Изучение пневмовирусных инфекций овец после радиоактивного облучения // Вестник КАУ. – 2008. – № 3 (11). – С. 234-236.

5. Мурзалиев И.Дж. Действие ионизирующих излучений на иммунную реактивность организма и гематологические показатели овец при респираторных болезнях вирусной этиологии // Ученые записки «УО ВГАВМ»: науч.-практ. журнал. – Витебск, 2009. – Т. 45. – Вып. 1. – Ч. 2. – С. 175-177.

6. Жерносек И.А. Реакция клеточного и гуморального иммунитета на введение ассоциированных препаратов, приготовленных из вирусов ВПГ-3, ИРТ, аденовирусной инфекции // Ученые записки / Витебская госуд. акад. вет. медицины. – Витебск, 1999. – Т. 35, Ч. 1. – С. 49-50.

7. Киршин В.А. Противорадиационная вакцина для профилактики острой лучевой болезни // Проблемы противолучевой защиты: матер. конф. – М., 1998. – С. 28-39.

8. Daniels J.T. et.al. Evaluation of ewe and lamb immune response when ewes were supplemented with vitamin J. *Auim. Sci.* – 2000. – Vol. 78. – № 10. – P. 2731-2736.

9. Debey B.M. et.al // Ovine adenovirus serotype 7 associated mortality in the United States / *Veter. Pathol.* – 2001. – Vol. 38. – № 6. – P. 644-648.

References

1. Lysenko N.P., Pavlov A.G. Osobennosti postupleniya radionuklidov tseziya-137 i strontsiya-90 v organizm domashnego severnogo olenya v razlichnykh raionakh Respubliki Sakha (Yakutiya); *MGAVM i B im. K.I. Skryabina – M.: 2000. – 4 s. Rus. Dep. v VNITI 24.01.00, № 142 – VOO.*

2. Lysenko N.P., Pavlov A.G. Migratsiya tseziya-137 i strontsiya-90 v pochvenno-

rastitel'nom pokrove nekotorykh raionov Respubliki Sakha; *MGAVM i B im. K.I. Skryabina – M.: 2000. – 5 s. Rus. Dep. v VNITI 24.01.00, № 143 – VOO.*

3. Ivanov A.V., Yusupov R.Kh., Galiullin A.K. Zhivotnyi mir i zdorov'e cheloveka // *Problemy ekotoksikologii, radiatsionnogo i epizootologicheskogo monitoringa: Mater. konf. – Kazan', 2005. – S. 302-307.*

4. Murzaliev I.Dzh. Izuchenie pnevmovirusnykh infektsii ovets после radioaktivnogo oblucheniya // *Vestnik KAU: sb. nauch. tr. – Bishkek, 2008. – № 3 (11) – S. 234-236.*

5. Murzaliev I.Dzh. Deistvie ioniziruyushchikh izlucheni na immunnuyu reaktivnost' organizma i gematologicheskie pokazateli ovets pri rеспираторnykh boleznyakh virusnoi etiologii // *Uchenye zapiski «UO VGAVM»: nauchno-prakt. zhurnal. – Vitebsk, 2009. – Т. 45. – Вып. 1. – Ч. 2. – S. 175-177.*

6. Zhernosek I.A. Reaktsiya kletochnogo i gumoral'nogo immuniteta na vvedenie assotsiirovannykh preparatov prigotovlennykh iz virusov VPG-3, IRT, adenovirusnoi infektsii // *Uchenye zapiski / Vitebskaya gosud. akad. vet. meditsiny. – Vitebsk, 1999. – Т. 35. – Ч. 1 – S. 49-50.*

7. Kirshin V.A. Protivoradiatsionnaya vaksina dlya profilaktiki ostroi luchevoi bolezni // *Problemy protivoluchevoi zashchity: mater. konf. – M., 1998. – S. 28-39.*

8. Evaluation of ewe and lamb immune response when ewes were supplemented with vitamin J. *J.T. Daniels [et.al] // J. Anim. Sci. – 2000. – Vol. 78, No. 10 – P. 2731-2736.*

9. Ovine adenovirus serotype 7 associated mortality in the United States / *B.M. Debey [et.al] // Veter. Pathol. – 2001. – Vol. 38. – No. 6. – P. 644-648.*



УДК 619:616.36-002:615.244

**Р.А. Мерзленко, И.В. Бабанин,
А.Н. Мусохранова**
R.A. Merzlenko, I.V. Babanin,
A.N. Musokhranova

ВЛИЯНИЕ КАТОЗАЛА, КОВЕРТАЛА И ЯНТАРНОЙ КИСЛОТЫ НА БИОХИМИЧЕСКИЕ И ПРОДУКТИВНЫЕ ПОКАЗАТЕЛИ СВИНОМАТОК, БОЛЬНЫХ ГЕПАТОЗОМ

EFFECT OF CATOSAL, KOVERTAL AND SUCCINIC ACID ON BIOCHEMICAL AND PRODUCTIVE INDICES OF SOWS WITH HEPATOSIS

Ключевые слова: катозал, ковертал, янтарная кислота, продуктивность свиноматок, сохран-

ность поросят, морфологические и биохимические показатели крови.

В опыте были сформированы три группы супоросных свиноматок по 5 животных в каждой группе. Свиноматкам 1-й группы за 30 сут. до опороса вводили 10%-ный раствор катозала внутримышечно в дозе 5 мл/гол. 5 дней подряд, 2-й внутримышечно инъецировали ковертал в дозе 5 мл/гол. 3 раза в неделю 3 недели подряд. Янтарную кислоту задавали внутрь с влажной мешанкой ежедневно 10 дней подряд в 1-й и 2-й группах в дозе 10 мг/кг живой массы. Третья группа служила контролем. При исследовании клинического статуса у животных отмечали легкое угнетение, снижение аппетита, взъерошенность и отсутствие блеска шерстного покрова, диспепсические расстройства. При биохимическом исследовании сыворотки крови у свиноматок с гепатозом отмечали повышение активности аминотрансфераз сыворотки крови, щелочной фосфатазы и уровня билирубина. Препараты способствовали увеличению получения жизнеспособных поросят на свиноматку в 1- и 2-й опытных группах (10,5 и 11,2, против 9,5 в контроле), повышению сохранности поросят к моменту отъема (на 2,0 и 6,2%). В сыворотке крови у них отмечена тенденция снижения содержания общего белка (на 6,4 и 5,7%). В общем белке увеличивалась доля альбуминов (на 23,6% и 28,4%), а-, γ-глобулинов – снижалась (на 15,8 и 23,0%). Уровень мочевины в 1-й группе повышался с $3,01 \pm 0,12$ до $3,74 \pm 0,07$ ммоль/л, во 2-й – с 3,12 до 3,86 ммоль/л, а билирубина – снижался в 1-й группе с 5,96 до 4,23 мкмоль/л, холестерина в 1-й группе – с 3,91 до 2,65 ммоль/л, во 2-й – с 3,87 до 2,74 ммоль/л, активность АсАТ в 1-й группе снижалась (с 1,12 до 0,89 ммоль/ч.л.), во 2-й – с 1,15 до 0,82 ммоль/ч.л., АлАТ – с 2,49 до 2,06 ммоль/ч.л. и – с 2,36 до 1,90 ммоль/ч.л. соответственно. Сумма иммуноглобулинов сыворотки крови свиноматок 1- и 2-й опытных групп превышала контроль на 32,6 и 37,2%, БАСК во 2-й опытной группе – на 12,8%, ФА – на 11,6 и 16,2%, ФИ – на 30,5 и 36,2%, ФЧ – во 2-й группе – на 39,0%. Таким образом, можно сделать вывод, что

применение катозала и ковертала в сочетании с янтарной кислотой супоросным свиноматкам, больных гепатозами, способствует нормализации процессов метаболизма в их организме и улучшению их репродуктивных показателей.

Keywords: *catosal, kovertal, succinic acid, sow productivity, young pigs' livability, morphological and biochemical blood indices.*

Three groups of 5 pregnant sows were formed for the experiment. The sows of Group 1 thirty days before farrowing were administered 10% solution of catosal i.m. at a dose of 5 ml per head for 5 days in a row; Group 2 sows were administered kovertal i.m. at a dose of 5 ml per head 3 times a week for 3 weeks in a row. Succinic acid was fed with wet-mash daily at a dose of 10 mg per kg of live weight for 10 days in Groups 1 and 2. Group 3 was the control. The study of the clinical status revealed a slight depression, loss of appetite, rumpleness, lack of luster, and dyspepsia. Biochemical study of blood serum of sows with hepatosis revealed increased aminotransferase activity of serum, alkaline phosphatase and bilirubin. The medications contributed to the increase in obtaining viable piglets per sow in Groups 1 and 2 (10.5 and 11.2 vs. 9.5 in the control), and increase in livability at weaning (by 2.0% and 6.2%). In blood serum, the trend of total protein reduction (by 6.4 and 5.7%) was revealed. In total protein, albumins increased (by 23.6% and 28.4%), and γ-globulins decreased (by 15.8% and 23.0%). Urea content in Group 1 increased from 3.01 ± 0.12 to 3.74 ± 0.07 mmol L, and in Group 2 from 3.12 to 3.86 mmol L, and bilirubin decreased in Group 1 from 5.96 to 4.23 μmol L, and in Group 2 from 5.87 to 4.12 μmol L; cholesterol in Group 1 decreased from 3.91 to 2.65 mmol L, in Group 2 from 3.87 to 2.74 mmol L; AAT and ALT decreased in both Group 1 and 2. It may be concluded that the use of catosal and kovertal in combination with succinic acid normalizes metabolic processes in pregnant sows with hepatosis and improve their reproductive performance.

Мерзленко Руслан Александрович, д.в.н., проф., зав. каф. инфекционной и инвазионной патологии, Белгородская государственная сельскохозяйственная академия им. В.Я. Горина. Тел.: (4722) 38-15-73; 903-887-57-74. E-mail: merzlenko2012@yandex.ru.

Бабанин Игорь Валерьевич, аспирант, Белгородская государственная сельскохозяйственная академия им. В.Я. Горина. Тел.: (4722) 52-49-86; 909-206-95-32. E-mail: all4emporio@mail.ru.

Мусохранова Анна Николаевна, ст. преп., Белгородская государственная сельскохозяйственная академия им. В.Я. Горина. Тел.: 915-523-22-00. E-mail: merzlenko2012@yandex.ru.

Merzlenko Ruslan Aleksandrovich, Dr. Vet. Sci., Prof., Head, Chair of Infectious and Parasitic Pathologies, Belgorod State Agricultural Academy named after V.Ya. Gorin. Ph.: (4722) 38-15-73; 903-887-57-74. E-mail: merzlenko2012@yandex.ru.

Babanin Igor Valeryevich, Post-Graduate Student, Belgorod State Agricultural Academy named after V.Ya. Gorin. Ph.: (4722) 52-49-86; 909-206-95-32. E-mail: all4emporio@mail.ru.

Musokhranova Anna Nikolayevna, Asst. Prof., Belgorod State Agricultural Academy named after V.Ya. Gorin. Ph.: 915-523-22-00. E-mail: merzlenko2012@yandex.ru.

Введение

Проблема гепатологии сельскохозяйственных животных относится к одной из слабо разработанных в клинической ветеринарии [1-3].

Значительное место среди заболеваний печени сельскохозяйственных животных занимают гепатиты, гепатозы, рахит, гиповитаминозы и синдромы стресса [4, 5].

Основными причинами поражения печени является несбалансированное, неполноценное

кормление животных, скармливание кормов, пораженных плесенью родов *Penicillium*, *Aspergillus*, *Mucor* патогенных для свиней, наличие в окружающей среде большого количества химических соединений, применение лекарственных средств с гепатотоксическим действием [6].

Нередко токсическая дистрофия печени возникает как вторичный процесс при заболеваниях желудочно-кишечного тракта, сахарном диабете, ожирении, гиповитаминозах, инфекционных и инвазионных заболеваниях: дизентерии, паратифе, гриппе, аскаридозе и др. [1, 7]. В основе патогенеза гепатопатий, в том числе и гепатозов, лежат процессы свободно-радикального окисления липидов, что вызывает дестабилизацию и деструкцию субклеточных мембран гепатоцитов, нарушение метаболизма с развитием ферментемии и цитотоксических эффектов. Для нормализации функции печени в медицинской и ветеринарной практике используют антиоксиданты – перепараты, ингибирующие реакции неферментативного свободнорадикального окисления липидов [1, 3].

Однако разработка новых способов профилактики и лечения свиней, больных гепатозами, остается весьма актуальной.

Цель исследований – изучить возможность применения катозала и ковертала в сочетании с янтарной кислотой свиноматкам с признаками субклинического гепатоза для профилактики токсической дистрофии печени поросят. **Задачи исследований:** изучить влияние препаратов на продуктивные показатели свиноматок и сохранность поросят; биохимический состав крови свиноматок.

Объекты и методы

Исследования проводились в ООО «СК Казацкий – 2» репродуктор Агрохолдинг «Мираторг» Белгородской области на супоросных и подсосных свиноматках гибридной породы Ландрас х Йоркшир в возрасте 2 года при массе 160-180 кг, подобранных по принципу аналогов.

В опыте были сформированы три группы супоросных свиноматок по 5 животных в каждой группе. Свиноматкам первой группы за 30 сут. до опороса вводили 10%-ный раствор катозала внутримышечно в дозе 5 мл/гол. 5 дней подряд. Свиноматкам второй группы также за 30 дней до опороса внутримышечно инъецировали ковертал в дозе 5 мл/гол. 3 раза в неделю три недели подряд. Янтарную кислоту задавали внутрь с влажной мешанкой ежедневно 10 дней подряд в первой и второй группах в дозе 10 мг/кг живой массы. Третья группа служила контролем и содержалась на обычном рационе. За животными вели ежедневное клиническое на-

блюдение. Биохимические исследования сыворотки крови проводили в начале опыта и на 30-е сут. наблюдений (перед опоросом). В сыворотке крови определяли содержание общего белка и его фракций, мочевины, холестерина, уровень общего билирубина, активность аспартатаминотрансферазы (АсАТ) и аланинаминотрансферазы (АлАТ), сумму иммуноглобулинов, бактерицидную активность, фагоцитарную активность, фагоцитарный индекс и фагоцитарное число.

Экспериментальная часть

При исследовании клинического статуса у животных отмечали легкое угнетение, снижение аппетита, взъерошенность и отсутствие блеска шерстного покрова, диспепсические расстройства.

При биохимическом исследовании сыворотки крови у свиноматок с гепатозом отмечали повышение активности аминотрансфераз сыворотки крови, щелочной фосфатазы и уровня билирубина, что свидетельствует о развитии цитолитического и холестатического синдрома.

Исследованиями установлено, что при равноценных условиях кормления и содержания применение катозала и ковертала в сочетании с янтарной кислотой супоросным свиноматкам оказывает положительное влияние на их клинико-физиологическое состояние и на проявление материнского инстинкта. Количество жизнеспособных поросят на свиноматку в первой опытной группе было 10,5, во второй – 11,2, против 9,5 в контроле. Живая масса новорожденных поросят контрольной группы составила $0,98 \pm 0,04$ кг, что ниже, чем у поросят от первой и второй опытных групп свиноматок, соответственно, на 13,2 и 15,3% ($p < 0,05$ в обоих случаях). К моменту отъема в первой и второй опытных группах сохранность поросят составила, соответственно, 90,4 и 94,6%, против 88,4% в контроле.

Применение катозала и ковертала в сочетании с янтарной кислотой способствовало нормализации белкового обмена, повышению общей резистентности организма свиней и коллоидной устойчивости белков сыворотки крови. У них отмечена тенденция снижения содержания общего белка на 6,4-5,7%. В общем белке у опытных групп животных достоверно увеличивалась доля альбуминов на 23,6% ($p < 0,05$) и 28,4% ($p < 0,01$). Доля β -глобулинов незначительно снижалась, а-, γ -глобулинов достоверно снижалась в первой опытной группе на 15,8% ($p < 0,05$), во второй – на 23,0% ($p < 0,01$). За счет этих сдвигов в первой опытной группе увеличивался белковый индекс на 37,8%, во второй – на 44,4% (при $p < 0,01$ в обоих случаях). Показатели

цинк-сульфатной осадочной пробы в первой опытной группе улучшались на 11,0%, во второй – достоверно на 18,7% ($p < 0,05$), тогда как у свиноматок контрольной группы этот показатель составил 1,55 мл, т.е. на пределе минимальной нормы.

В сыворотке крови у свиноматок первой опытной группы обнаружено достоверное повышение уровня мочевины с $3,01 \pm 0,12$ до $3,74 \pm 0,07$ ммоль/л ($p < 0,01$), снижение уровня билирубина с $5,96 \pm 0,52$ до $4,23 \pm 0,50$ мкмоль/л ($p < 0,05$), холестерина – достоверно с $3,91 \pm 0,12$ до $2,65 \pm 0,09$ ммоль/л ($p < 0,01$), активность АсАТ снижалась с $1,12 \pm 0,08$ до $0,89 \pm 0,06$ ммоль/ч.л. ($p < 0,05$), АлАт – с $2,49 \pm 0,13$ до $2,06 \pm 0,22$ ммоль/ч.л. ($p > 0,05$).

У свиноматок второй опытной группы уровень мочевины достоверно повышался с $3,12 \pm 0,24$ до $3,86 \pm 0,28$ ммоль/л ($p < 0,05$), уровень билирубина достоверно снижался с $5,87 \pm 0,46$ до $4,12 \pm 0,36$ мкмоль/л ($p < 0,05$), холестерина – с $3,87 \pm 0,09$ до $2,74 \pm 0,11$ ммоль/л ($p < 0,01$), активность АсАТ снижалась с $1,15 \pm 0,09$ до $0,82 \pm 0,05$ ммоль/ч.л. ($p < 0,01$), АлАт – с $2,36 \pm 0,10$ до $1,90 \pm 0,23$ ммоль/ч.л. ($p > 0,05$).

В контроле уровень билирубина повышался с $5,89 \pm 0,42$ до $6,53 \pm 0,49$ мкмоль/л, холестерина – с $3,86 \pm 0,13$ до $3,92 \pm 0,10$ ммоль/л (при $p > 0,05$ в обоих случаях); активность АсАТ достоверно повышалась с $1,17 \pm 0,07$ до $1,94 \pm 0,09$ ммоль/ч.л. ($p < 0,001$), АлАТ также снижалась с $2,42 \pm 0,12$ до $2,64 \pm 0,16$ ммоль/ч.л. ($p > 0,05$), уровень мочевины сыворотки крови практически не изменился и был ниже физиологических значений.

Препараты оказывали также положительное влияние на состояние естественной резистентности подопытных свиноматок.

Так, в сыворотке крови свиноматок первой и второй опытных групп сумма иммуноглобулинов (в ед. ЦСТ) составила 23,74 и 24,86, что, соответственно, выше контроля на 32,6 и 37,2% (при $p < 0,01$ в обоих случаях). Бактерицидная активность сыворотки крови достоверно повышалась во второй опытной группе на 12,8% ($p < 0,01$).

Фагоцитарная активность нейтрофилов и фагоцитарный индекс достоверно повышались у свиноматок первой опытной группы на 11,6 и 30,5%, второй опытной группы – на 16,2 и 36,2% (при $p < 0,05$ во всех случаях). Фагоцитарное число у свиноматок первой опытной группы имело тенденцию к повышению, у второй – достоверно повышалось на 39,0% ($p < 0,001$).

Вышеуказанные изменения биохимических показателей крови животных свидетельствуют

о гепатозащитном действии катозала, ковертала и янтарной кислоты.

Аналогичная тенденция по морфологическим, биохимическим и иммунологическим показателям крови отмечалась и у поросят-сосунов, полученных от подопытных свиноматок к моменту отъема.

Результаты и их обсуждение

Таким образом, можно сделать вывод, что при применении катозала и ковертала в сочетании с янтарной кислотой происходит нормализация процессов метаболизма в организме свиноматок, улучшаются рост, развитие и сохранность полученных от них поросят.

Высокая эффективность применения катозала и особенно ковертала в сочетании с янтарной кислотой супоросным и лактирующим свиноматкам позволяет рекомендовать их для широкого использования в свиноводстве как лечебно-профилактического средства при гепатозах свиней.

Заключение

Для коррекции субклинической формы гепатоза, стимуляции продуктивности свиноматок и профилактики токсической дистрофии печени новорожденных поросят предлагается за 30 сут. до опороса внутримышечно инъектировать 10%-ный раствор катозала в дозе 5 мл/гол. 5 дней подряд в сочетании с янтарной кислотой, скармливаемой в виде влажной мешанки в дозе 10 мг/кг живой массы 10 дней подряд, или ковертала в дозе 5 мл/гол. 3 раза в неделю три недели подряд в сочетании с янтарной кислотой, скармливаемой по той же схеме.

Библиографический список

1. Абдуллаев Ш.М. Токсическая гепатодистрофия поросят // Ветеринария. – 1985. – № 2. – С. 62-63.
2. Бригадиров Ю.Н., Ануфриев А.И., Асламов В.М. Среда обитания животных и ее влияние на общую неспецифическую резистентность организма // Экологические проблемы патологии, фармакологии и терапии животных: матер. Междунар. коорд. совещания. – Воронеж, 1997. – С. 54-55.
3. Кузнецов Н.И., Шаронин В.М., Мелешкина С.Р. Профилактика гепатозов у поросят // Ветеринария. – 1999. – № 4. – С. 37-38.
4. Самохин В.Т., Уша Б.В., Мамаев Н.Х. и др. Проблемы патологии обмена веществ у сельскохозяйственных животных в современном животноводстве // Состояние, проблемы и перспективы развития ветеринарной науки в России. – М., 1999. – Т. 2. – С. 141-144.

5. Губергриц Н.Б. Хронические гепатиты и циррозы печени. Современные классификация, диагностика и лечение. – Донецк: ООО «Лебедь», 2002. – 166 с.

6. Смоленцев С.Ю. Профилактика токсической дистрофии печени поросят с применением сукцината железа в сочетании с витаминами А и Е: автореф. дис. ... канд. вет. наук. – Казань, 2007. – 23 с.

7. Самохин В.Т. Проблемы сохранения новорожденного молодняка // Профилактика, лечение и диагностика желудочно-кишечных и респираторных болезней животных. – Воронеж, 1982. – С. 3-10.

References

1. Abdullaev Sh.M. Toksicheskaya gepatodistrofiya porosyat // Veterinariya. – 1985. – № 2. – С. 62-63.

2. Brigadirov Yu.N., Anufriev A.I., Aslamov V.M. Sreda obitaniya zhivotnykh i ee vliyaniye na obshchuyu nespetsificheskuyu rezistentnost' organizma // Ekologicheskie problemy patologii, farmakologii i terapii zhivotnykh: Mater. mezhdunar. koord. soveshchaniya. – Voronezh, 1997. – С. 54-55.

3. Kuznetsov N.I., Sharonin V.M., Meleshkina S.R. Profilaktika gepatozov u porosyat // Veterinariya. – 1999. – № 4. – С. 37-38.

4. Samokhin V.T., Usha B.V., Mamaev N.Kh. i dr. Problemy patologii obmena veshchestv u sel'skokhozyaistvennykh zhivotnykh v sovremennom zhivotnovodstve // Sostoyaniye, problemy i perspektivy razvitiya veterinarnoi nauki v Rossii. – М., 1999. – Т. 2. – С. 141-144.

5. Gubergrits N.B. Khronicheskie gepatity i tsirrozy pecheni. Sovremennyye klassifikatsiya, diagnostika i lechenie. – Donetsk: ООО «Lebed'», 2002. – 166 s.

6. Smolentsev S.Yu. Profilaktika toksicheskoi distrofii pecheni porosyat s primeneniem suktsinata zheleza v sochetanii s vitaminami A i E. – Avtoref. diss. kand. vet. nauk. – Kazan', 2007. – 23 s.

7. Samokhin V.T. Problemy sokhraneniya novorozhdennoho molodnyaka // Profilaktika, lechenie i diagnostika zheludochno-kishechnykh i respiratornykh boleznei zhivotnykh. – Voronezh, 1982. – С. 3-10.



УДК 619:614.48:616.98:579.873.21

А.П. Палий
A.P. Paliy

ТУБЕРКУЛОЦИДНЫЕ СВОЙСТВА ДЕЗИНФИЦИРУЮЩИХ ПРЕПАРАТОВ СЕРИИ «БЛАНИДАС»

TUBERCULOCIDAL PROPERTIES OF BLANIDAS SERIES DISINFECTANTS

Ключевые слова: дезинфицирующий препарат, Бланидас актив, Бланидас 300, микобактерии, *M. fortuitum*, *M. bovis*, концентрация, экспозиция, бактерицидное действие.

На сегодня необходимыми являются поиск и апробация новых высокоэффективных дезинфицирующих препаратов для борьбы с туберкулезом животных в связи с тем, что не все существующие дезинфектанты проявляют бактерицидные свойства относительно микобактерий. Представлены результаты по изучению бактерицидных свойств дезинфицирующих препаратов серии «Бланидас» относительно атипичных микобактерий и возбудителя туберкулеза. Предварительное определение бактерицидных свойств дезинфицирующих препаратов проводили с помощью суспензионного метода относительно быстрорастущих атипичных микобактерий *M. fortuitum*. При наличии бактерицидных свойств испытуемых средств относительно *M. fortuitum* следующим этапом было определение их бактерицидного

действия относительно возбудителя туберкулеза *M. bovis*. Для подтверждения наличия туберкулоцидного действия дезинфектанта проводили биологическое исследование его бактерицидных свойств на лабораторных животных. В результате проведенных исследований установлено, что дезинфектант «Бланидас актив» в концентрации 1,0-5,0% при экспозиции 1-24 ч не действует на *M. fortuitum* бактерицидно, а только задерживает появление первичного роста колоний на поверхности питательной среды, то есть влияет бактериостатически. При применении Бланидас 300 в концентрации 0,1% по ДВ при экспозиции 30-60 мин. установлено, что он уничтожает возбудителя туберкулеза *M. bovis*. Результаты культуральных исследований подтверждены проведением биологической пробы на лабораторных животных. Исследуемые дезинфектанты проявляют не одинаковое бактерицидное действие на микобактерии, что зависит от химической природы их действующего вещества.