

выздоровления животного. Даже при устранении причины остаются последствия. Вероятность того, что у животного наступит полное выздоровление после выполнения травм и операций, составляет в среднем 30%, что говорит о низкой эффективности подобного рода лечения без дополнительной поддерживающей терапии и реабилитационных процедур. Показаны также некоторые виды физиотерапии. Наиболее известным является терапевтический массаж. Для реабилитации после травм конечностей мы наблюдали хороший эффект при балансирующих упражнениях.

Состояние сердечно-сосудистой системы улучшает гидротерапия. В условиях пониженной весовой нагрузки гидротерапия, благодаря движению в более вязкой среде, увеличивается функциональное использование конечностей без заметного увеличения нагрузки на суставы, одновременно стимулируя метаболизм и укрепление мышц. Для усиления периферического кровотока в поврежденных органах эффективно применение нервно-мышечной электростимуляции.

Для уменьшения боли, признаков воспаления поверхностных и глубоких тканей применяли также криотерапию, тепловые процедуры, ударно-волновую и лазерную терапию.

Реабилитация рекомендуется и абсолютно здоровым животным для подготовки к выставкам и спортивным соревнованиям. Однако, чаще комплексная реабилитация является единственным способом лечения животного, если противопоказано хирургическое вмешательство из-за возраста или заболевания сердца и сосудов.

Литература. 1. Вилер, С. *Неврология мелких домашних животных. Цветной атлас в вопросах и ответах* / С. Вилер, В. Томас// - М.: Аквариум-Принт, 2011. – 152 с. 2. Тимофеев, С.В. *Спинальные травмы у мелких домашних животных и их хирургическое лечение* / Тимофеев С.В.; Кирсанов К.П.; Концевая С.Ю.// — Moscow : КолосС, 2013 - 104 с.: ил. (Учебники и учебные пособия для студентов высш. учеб. заведений). — ISBN 5-9532-0153-2. 3. Ягников, С. А. *Симптоматология и техника тестирования неврологических нарушений конечностей* / С. А. Ягников, Я.А. Кулешова // *Методические рекомендации*. - М.: РУДН, 2004. – 20 с.

УДК 619:617.57/58:636.1

ЧЕРНЫЙ П.А., ЗАПЛАВА К.И., СОЛьянчук П.В.

УО «Витебская ордена «Знак Почета» государственная академия ветеринарной медицины», г. Витебск, Республика Беларусь

**ОПРЕДЕЛЕНИЕ ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТИ МИКРОФЛОРЫ
К ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНОМУ ПРЕПАРАТУ ДЛЯ ОБРАБОТКИ
КОПЫТЕЦ У КРУПНОГО РОГАТОГО СКОТА**

Аннотация. Определение чувствительности микроорганизмов к препаратам – это специальное лабораторное исследование, которое проводится с целью выявить степень чувствительности бактерий, которые получены при взятии биологического материала у животных, к средствам используемым для лечения животных.

Ключевые слова: крупный рогатый скот, дистальный отдел конечностей, чашки Петри, микроорганизмы, МПА, задержки зоны роста.

Введение. Первостепенной задачей ветеринарных специалистов хозяйств является осуществление профилактических, противоэпизоотических мероприятий против заразных болезней сельскохозяйственных животных. Одновременно с охраной крупного рогатого скота от заразных болезней на молочных комплексах и фермах проводится огромная многогранная диагностическая лечебно-профилактическая работа с незаразными болезнями. В среднем на комплексе содержится от 800 до 1200 коров. При такой большой концентрации поголовья в одном месте возникает ежедневная необходимость в проведении различного рода лечебных и профилактических мероприятий. Ветеринарный врач вышеуказанную помощь может проводить с высокой эффективностью и с положительным результатом, используя передовой опыт и научные достижения. Поэтому целью и задачей данного исследования явилось определение чувствительности микрофлоры с дистальных отделов конечностей к экспериментальному препарату для обработки копытцев у крупного рогатого скота, которое позволит на раннем этапе найти наиболее экономически выгодный путь для подавления жизнедеятельности микроорганизмов [1, 2].

Материалы и методы исследований. Работа выполнена на кафедре общей, частной и оперативной хирургии учреждения высшего образования «Витебская ордена «Знак Почёта» государственная академия ветеринарной медицины» и в МТФ «Воронцевичи», ОАО «Комсомольская правда» Толочинского района. Были отобраны животные в количестве 4 голов по принципу условных аналогов (одинаковая масса, возраст, продуктивность, кормление).

Для проведения исследований на определение чувствительности микроорганизмов к предлагаемому препарату брали патологический материал, отобранный от животных с различной ортопедической патологией. Для проведения исследования материал отбирали с соблюдением правил асептики и антисептики стерильными ножницами отделяли гнойно-некротические поражения с патологического очага и помещали пробы в стерильные чашки Петри. Микробиологические исследования проводили в Центральной научно-исследовательской институте прикладной ветеринарной медицины и биотехнологии УО

ВГАВМ. На простую питательную среду МПА проводили посев (в отобранные пробы вносили 5 мл физиологического раствора и тщательно перемешивали, после с помощью бактериологической петли наносили зигзагообразно на питательную среду). Подготовленные пробы патологического материала помещали в термостат при температуре 35 – 37°C.

В дальнейшем делали пересев культур клеток на МПА для определения чувствительности микроорганизмов к предлагаемому препарату. На простую питательную среду МПА проводили посев (в первичные посевы вносили 5мл физиологического раствора и тщательно перемешивали, а после этого пипеткой вносили по 5мл культур в чашки Петри с МПА и равномерно растягивали по всей чашке). После этого вносили на поверхность заблаговременно подготовленные диски пропитанные предлагаемым препаратом. Подготовленные пробы материала помещали в термостат при температуре 35 – 37°C. На вторые сутки, производили замер задержки зоны роста с помощью линейки расстояние от края до края задержки зоны роста.

Так как данный препарат используется в жидком состоянии и оказывает свое действие непосредственно на патологический участок, поэтому было решено провести второй посев только по другой методике. Осуществляли пересев культур клеток на МПА для определения чувствительности микроорганизмов к предлагаемому препарату. На простую питательную среду МПА проводили посев (в первичные посевы вносили 5 мл физиологического раствора и тщательно перемешивали, а после этого пипеткой вносили по 5 мл. культур в чашки Петри с МПА и равномерно растягивали по всей чашке). После того как питательная среда застыла в ней проделывались лунки в 0,5 см. и в них вносили подготовленный раствор различных концентраций экспериментального препарата по 10 мкл в каждую лунку. Подготовленные пробы материала помещали в термостат при температуре 35 – 37°C. На вторые сутки, производили замер задержки зоны роста с помощью линейки расстояние от края до края задержки зоны роста [2].

Результаты исследований. Достичь эффективного действия препарата можно, изучив микробный состав раны и действия на организм применяемого лекарственного средства. Данный препарат подвергнут исследованию на подавление выделенной микрофлоры от больных коров. При первом посеве на диски, после замера зоны задержки роста микроорганизмов мы получили следующие данные: 1% раствор экспериментального препарата показал задержку роста в пробе №1 – 2мм, проба №2 – 1мм, проба №3 – 2мм, проба №4 – 5мм; 2% раствор экспериментального препарата показал задержку роста в пробе №1 – 4мм, проба №2 – 3мм, проба №3 – 7мм, проба №4 – 7мм; 4% раствор экспериментального препарата показал задержку роста в пробе №1 – 2мм,

проба №2 – 2мм, проба №3 – 5мм, проба №4 – 5мм; После измерений можно сделать вывод что, предлагаемый экспериментальный препарат в 2% концентрации имеет более выраженную противомикробную активность. При луночном методе исследования, после замера мы получили следующие данные: 1% раствор экспериментального препарата показал задержку роста в пробе №1 – 5мм, проба №2 – 4мм, проба №3 – 4мм, проба №4 – 3мм; 2% раствор экспериментального препарата показал задержку роста в пробе №1 – 10 мм, проба №2 – 7мм, проба №3 – 9мм, проба №4 – 10мм; 4% раствор экспериментального препарата показал задержку роста в пробе №1 – 8мм, проба №2 – 5мм, проба №3 – 6мм, проба №4 – 5мм. И в этом случае наилучшую микробную эффективность оказал препарат в 2% концентрации.

Заключение. Анализируя данные, можно утверждать, что экспериментальный препарат в той или иной степени обладает антимикробной активностью. Наибольшей антимикробной активностью обладает его разведение до 2% концентрации.

Литература. 1. Батраков, А. Я. Профилактика и лечение болезней копытец у крупного рогатого скота / А. Я. Батраков, А. А. Кириллов, П. Н. Юшманов. – Санкт-Петербург : Проспект Науки, 2015. – 160 с. 2. Практикум по частной микробиологии : учеб. пособие / А. А. Солонко [и др.]. – Минск : Ураджай, 2000. – 250 с. 3. Смирнова, Н. И. Ветеринарная микробиология : учеб. пособие / Н. И. Смирнова. – Минск : Высшая школа, 1979. – 224 с. 4. Характеристика ортопедических патологий у крупного рогатого скота / Е. М. Марьин [и др.] // Вестник Ульяновской государственной сельскохозяйственной академии. – 2012. – № 4. – С. 66-69. 5. Руколь, В. М. Профилактика болезней конечностей в условиях интенсификации молочного скотоводства [Электронный ресурс] / В. М. Руколь // Ветеринария и животноводство. – 2013. – №2.

УДК 619 : 617.77 -0 006 : 636.7/.8

ЧЕЧНЕВА А.В., канд. вет. наук, доцент

ФГБОУ ВО «Московский государственный университет пищевых производств», г. Москва, Российская Федерация

ГЕРИАТРИЧЕСКИЙ ВОЗРАСТ КАК БИОЛОГИЧЕСКИЙ ФАКТОР РИСКА РАЗВИТИЯ НОВООБРАЗОВАНИЙ ВЕК У КОШЕК И СОБАК

Аннотация. В данной статье представлены данные о гериатрическом возрасте как факторе риска возникновения различных новообразований век у кошек и собак.

Ключевые слова: новообразование век, аденома, кавернозная гемангиома, меланома