

составляло $6,12 \pm 0,241$, у второй – $6,09 \pm 0,140 \times 10^{12}/л$; гемоглобина – $117,40 \pm 10,455$ и $109,60 \pm 4,506$ г/л; лейкоцитов – $10,72 \pm 0,318$ и $11,02 \pm 0,213 \times 10^9/л$; общего белка – $42,54 \pm 0,649$ и $41,75 \pm 1,075$ г/л, глюкозы – $5,73 \pm 0,061$ и $5,62 \pm 0,037$ ммоль/л. Начиная с третьего дня уровень эритроцитов и гемоглобина у жеребят опытной группы достоверно увеличивался с $7,32 \pm 0,224$ до $9,33 \pm 0,180 \times 10^{12}/л$, со $127,06 \pm 2,008$ до $140,40 \pm 1,288$ г/л, а у животных контрольной группы значительно не изменялся. Количество лейкоцитов в крови жеребят 1 группы колебалось от $9,98 \pm 0,256$ до $10,88 \pm 0,193 \times 10^9/л$, а у животных 2 группы отмечалось увеличение этого показателя на третий день до $11,74 \pm 0,121 \times 10^9/л$, с последующим снижением до $7,88 \pm 0,177 \times 10^9/л$. Концентрация общего белка в сыворотке крови больных стронгилоидозом жеребят значительно не изменялась, в то время как у животных опытной группы наблюдалось увеличение этого показателя до $55,51 \pm 0,815$ г/л. Содержание глюкозы в крови жеребят контрольной группы на протяжении опыта оставалось на первоначальном уровне, повышение этого показателя у животных на 17,08% наблюдали на 3 день после дачи препарата. На 5 день концентрация глюкозы снизилась до $5,91 \pm 0,032$ ммоль/л, а к 15 дню достигла $6,43 \pm 0,031$ ммоль/л.

Заключение. Результаты проведенных исследований показали, что однократное индивидуальное применение препарата «Фенбазен 22,2%» в дозе 0,034 г/кг живой массы эффективно против стронгилоидоза жеребят и приводит к освобождению от гельминтов на 15 сутки, а также не оказывает вредного влияния на организм животных.

Литература. 1. Синяков, М. П. Ассоциативные паразитозы лошадей Беларуси / Ученые записки учреждения образования «Витебская ордена «Знак Почета» государственная академия ветеринарной медицины». – Витебск, 2017. – Т. 53, вып. 1 – С. 136–139. 2. Ятусевич, А. И. Рекомендации по посмертной дифференциальной диагностике кишечных стронгилятозов лошадей : рекомендации / А. И. Ятусевич, М. П. Синяков, В. М. Мироненко. – Витебск : ВГАВМ, 2015. – 32 с. 3. Синяков, М. П. Кишечные гельминтозы лошадей Беларуси : монография / М. П. Синяков. – Витебск : ВГАВМ, 2018. – 180 с.

УДК 619:616.993.192.6-076

ЖУК А.В., ГРИЦКОВА М.Д., студенты

Научный руководитель - **ЗАХАРЧЕНКО И.П.,** ассистент

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

СРАВНИТЕЛЬНАЯ ОЦЕНКА МЕТОДОВ ОКРАСКИ МАЗКОВ КРОВИ ПРИ АНАПЛАЗМОЗЕ КРУПНОГО РОГАТОГО СКОТА

Введение. Анаплазмоз крупного рогатого скота регистрируется в различных регионах Республики Беларусь. При этом нозоареал анаплазмоза крупного рогатого скота ежегодно увеличивается. На территории нашей республики имеются благоприятные условия для распространения анаплазмоза среди крупного рогатого скота: подходящие природно-климатические показатели для обитания иксодовых клещей, слепней, комаров, мошек и других кровососущих насекомых (основных переносчиков анаплазм) и длительное носительство анаплазм в организме однократно переболевших животных. Появление новых очагов анаплазмоза свидетельствует об увеличении числа заражённых клещей во внешней среде. Экономический ущерб, причиняемый болезнью, складывается из падежа, снижения роста молодняка и молочной продуктивности коров, неэффективного использования корма, затрат на дорогостоящее лечение и мероприятия по борьбе с переносчиками.

Решающую роль в предотвращении распространения анаплазмоза крупного рогатого скота играет своевременная диагностика. Для этого используют различные методы окрашивания мазков крови больных животных, серологические (РСК), ПЦР-диагностику и др.

Целью нашей работы явилось проведение сравнительной оценки различных методов

окраски мазков крови при анаплазмозе крупного рогатого скота.

Материалы и методы исследований. Исследования проводились в лаборатории кафедры паразитологии и инвазионных болезней животных УО ВГАВМ. Объектом исследований являлась кровь от крупного рогатого скота различных возрастов, спонтанно инвазированного анаплазмами. Распространение анаплазмоза изучали путем определения клинического состояния поголовья, исследования тонких мазков крови, окрашенных по Романовскому-Гимза, по Паппенгейму и методом дифференциального окрашивания биопрепаратов (ДИАХИМ-ДИФФ-КВИК) [1]. При изучении клинических параметров отмечали общее состояние животного, температурную реакцию, состояние видимых слизистых оболочек, наличие и отсутствие гемоглобинурии. Для проведения исследований кровь отбирали из краевых ушных вен. Микроскопирование приготовленных разными методами мазков крови проводили с использованием микроскопа бинокулярного «OLIMPUS VX-41». Интенсивность паразитемии (ИИ) оценивали путем определения числа пораженных эритроцитов в 100 п.з.м.

Результаты исследований. При исследовании мазков крови, окрашенных по Романовскому-Гимза, анаплазмы были выявлены у 89 коров (ЭИ – 77,78%), по Паппенгейму – у 97 животных (ЭИ – 84,44%), методом дифференциального окрашивания биопрепаратов – у 102 коров (ЭИ – 88,89%). При этом поражено было от 10 до 40% эритроцитов от их общего количества. Количество анаплазм в одном эритроците составляло от 1 до 6 экз. Наибольший процент заболевшего крупного рогатого скота составляли животные в возрасте 5-8 лет (70%).

Заключение. По результатам исследований установлено, что метод дифференциального окрашивания мазков крови наиболее результативный. Поочередное окрашивание мазков крови позволяет получить более контрастное изображение препарата для микроскопирования. Изменяя продолжительность погружения можно добиться необходимой для конкретного исследования степень окрашивания. Данный метод также позволяет сократить время окрашивания на 15-25 мин. по сравнению с другими методами.

Литература. 1. Дубина, И.Н. *Ветеринарно-санитарные правила по выполнению паразитологических методов лабораторной диагностики гельминтозов, протозоозов и арахноэнтомозов / И.Н. Дубина [и др.]. – Витебск: УО ВГАВМ, 2007. – 52 с.*

УДК 619:616:636.93

КАТАРИН И.А., студент

Научный руководитель - **РУБИНА Л.И.**, ассистент

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

РАСПРОСТРАНЕНИЕ ОТОДЕКТОЗНОЙ ИНВАЗИИ СРЕДИ КОШЕК

Введение. В связи с произошедшими за последние годы резким возрастанием численности породистых животных, их обменом, импортом и контактами, быстрое увеличение поголовья домашних животных, уменьшение количества мест выгула, возрастание численности бродячих собак и кошек привело к быстрому распространению многих возбудителей инвазий во внешней среде. В нашей республике насчитывается около одного миллиона кошек, которые полезны в ограничении численности грызунов, эмоционального удовольствия своих владельцев. Вместе с тем, нельзя не учитывать, что кошки страдают от различных болезней, в том числе и паразитарной этиологии, одной из которых является отодектоз. У больных отодектозом животных происходит снижение внимательности, слуха и послушания. [3]. Распространение болезни и сезонная динамика заболеваемости животных является составляющей частью эпизоотического процесса. Его изучение при любом заболевании, в том числе и при отодектозе, позволяет целенаправленно разрабатывать и проводить мероприятия по профилактике и борьбе с ним. Данные многих