

увеличение среднесуточных привесов телят до 750,25 г/сут, что в 1,60 раза выше инвазированных животных. Статистически достоверные данные после применения вирококцида сохранились до конца проводимого исследования, наибольшее увеличение привеса телят наблюдалось через 28 дней после дегельминтизации. В этот период он составлял 801,25 г/сут, что в 1,70 раза выше группы зараженного контроля. [2]

Среднесуточный привес телят за весь период исследований составил 750,25 г/сут после применения вирококцида и 470,46 г/сут – у телят контрольной группы. Средний прирост живой массы одного теленка после применения вирококцида составил 36,79 кг, в группе контроля – 26,2 кг.

Экономическая эффективность применения животным вирококцида в дозе 100 мг/кг живой массы внутрь двукратно в расчете на рубль затрат составила 10,96 рубля. А экономическая эффективность применения базового препарата фенбендазола в дозе 37,5 мг/кг живой массы внутрь однократно в расчете на рубль затрат составила 5,27 рубля.

Заключение.

1. Применение вирококцида способствовало увеличению среднесуточного привеса телят после дегельминтизации в 1,60 раза ($P < 0,001$).

2. Экономическая эффективность применения телятам вирококцида в расчете на рубль затрат составила 10,96 рубля.

3. Дана высокая оценка применения нового комплексного препарата «Вирококцид» телятам при трихоцефалезе. Так уже через 14 дней после применения вирококцида произошло увеличение среднесуточных привесов телят до 750,25 г/сут, что в 1,60 раза выше инвазированных животных.

4. Наиболее эффективным при трихоцефалезе крупного рогатого скота является применение нового комплексного препарата «Вирококцид» в дозе 100 мг/кг массы тела один раз в сутки два дня подряд с кормом. Экстенсивность его в этой дозе составила 100%.

Литература. 1. Демидов, Н.В. *Справочник по терапии и профилактике гельминтозов животных* / Н.В. Демидов, В.А. Потемкина. – Москва: Колос, 1980. – 240 с. 2. Еришов, В.С. *Гельминтозы сельскохозяйственных животных* / В.С. Еришов. – 2-е изд., испр. и доп. – Москва: Сельхозгиз, 1936. – 238 с. 3. Кибакин, В.В. *Паразитология и инвазионные болезни животных: учебно-методическое пособие для преподавателей техникумов, стажеров, аспирантов и магистров по курсу «Паразитология и инвазионные болезни» по направлению 111200 «Ветеринария»* / В.В. Кибакин, О.И. Щербак, Е.В. Янглачева; рец.: Ю.П. Царев, С.В. Шамин; Министерство сельского хозяйства Российской Федерации, Красноярский государственный аграрный университет. – Красноярск: [б. и.], 2010. – 204 с. 4. Кузьмин, А.М. *антигельминтики в ветеринарной медицине* / А.М. Кузьмин. – Москва: Аквариум ЛТД, 2000. – 144 с.

УДК 619:616.993.1:636.98

ПЕТРАШКЕВИЧ А.А., ЛАБУН Е.В., студенты

Научные руководители - **Захарченко И.П., Сарока А.М.,** ст. преподаватели

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

ОЦЕНКА ЭФФЕКТИВНОСТИ МЕТОДОВ ДИАГНОСТИКИ ПРИ КРИПТОСПОРИДИОЗЕ РЕПТИЛИЙ

Введение. Болезни экзотических животных – это одна из важнейших проблем, с которыми сталкивается современная ветеринария. Протистофауна рептилий, содержащихся в неволе, разнообразна, и наиболее распространенной из них является криптоспоридиоз.

Криптоспоридиоз регистрируется у 80 видов рептилий, включая 40 видов змей, 16 видов ящериц, 6 видов черепах и 1 вида крокодилов. У зеленых игуан описан атипичный внекишечный криптоспоридиоз. Черепахи часто являются латентными носителями

криптоспоридий [1].

В настоящее время установлено 3 вида криптоспоридий рептилий: *C. saurophilum* (у ящериц и черепах), *C. serpentis* (у змей), *C. muris* (вызывает псевдопаразитизм у рептилий, питающихся мышами) [2].

Проявляется криптоспоридиоз у рептилий потерей массы тела, диареей, кроме этого у змей наблюдают вздутие тела в области желудка [3].

Для диагностики криптоспоридиа рептилий используют различные методы исследований фекалий, смывов из желудка, кишечника и клоаки: флотационные с насыщенным раствором сахарозы, окраска мазков фекалий по Циль-Нильсену, ПЦР-диагностика и др. [4].

Цель работы – определить наиболее эффективный копроскопический метод выделения ооцист криптоспоридий у рептилий.

Материалы и методы исследований. Обследованию подвергались рептилии, содержащиеся в неволе, в зоомагазинах, контактном зоопарке и у частных лиц г. Витебска. Копроскопическим исследованиям были подвергнуты 12 эubleфаров, 2 йеменских хамелеона, 4 красноухие черепахи, 1 угольная черепаха, 5 островных полозов, 1 маисовый полоз, 1 бородачатая агама, 1 мангровый варан, 1 реснитчатый бананоед, 2 обыкновенных удава. Свежие фекалии собирали в террариумах и исследовали путем изготовления и окрашивания мазков методами Циль-Нильсена, Романовского-Гимзе и Кюстера [5].

Интенсивность инвазии определяли путем подсчета ооцист в 1 г фекалий: + (низкая) – 1-5 ооцист в п.з.м. (50000-500000 ооцист в 1 г фекалий), ++ (средняя) – 6-10 ооцист в п.з.м. (550000-1000000 ооцист в 1 г фекалий), +++ (высокая) – более 10 ооцист в п.з.м. (свыше 1000000 ооцист в 1 г фекалий).

Результаты исследований. Лучшие результаты были достигнуты в процессе анализа крупных образцов фекалий. Установлено, что концентрация ооцист криптоспоридий в содержимом пищеварительного тракта значительно увеличивается после кормления рептилий.

В результате исследований установлено, что качество окрашивания ооцист криптоспоридий выше при использовании метода Циль-Нильсена. Ооцисты округлой формы окрашивались в ярко-красный цвет различных оттенков, хорошо различимы на общем синем фоне мазка. Экстенсивность криптоспоридиозной инвазии у рептилий составила 79,9%.

При использовании метода окраски мазков фекалий по Кюстеру, ооцисты криптоспоридий окрашивались в бледно-розовый цвет. Экстенсивность криптоспоридиозной инвазии составила 61,4%.

При окраске мазков фекалий по Романовскому-Гимзе, ооцисты криптоспоридий окрашивались слабо, поэтому достоверно идентифицировать ооцисты не удалось.

Средняя степень инвазии наблюдалась у змей (5-11 ооцист в п.з.м.), бородачатой агамы (19 ооцист в п.з.м.) и хамелеонов (12-17 ооцист в п.з.м.). Стоит отметить, что ооцисты *C. serpentis*, выделенные от змей, овальной формы и более крупные; ооцисты *C. saurophilum*, полученные от ящериц, округлой формы, но меньше по размеру.

Заключение. Таким образом, при обследовании рептилий высокую эффективность показала окраска высушенных мазков фекалий кислотоустойчивыми красителями по Циль-Нильсену. Экстенсивность криптоспоридиозной инвазии составила 79,9%.

Литература. 1. Graczyk T. *Diagnosis, therapy and genetic diversity of Cryptosporidium in captive reptiles* // Proc.7-th Int. Symposium PMRA. – 2004. – P. 55–60. 2. Шарова, А. О. Криптоспоридиоз рептилий: морфо-биологическая характеристика возбудителя, распространение, патогенез, терапия : специальность 03.02.11 «Паразитология» : автореферат диссертации на соискание ученой степени кандидата биологических наук / Шарова А. О. – Москва, 2012. – 23 с. 3. Васильев, Д. Б. Паразитарные болезни рептилий в условиях многовидовой ассоциации зоопарка // Матер. XI Моск. Междунар. Вет. конгр. – 2003. – С. 203–205. 4. Бородин, Ю. А. Криптоспоридиоз молодняка крупного рогатого скота, свиней и кур / Ю. А. Бородин, С. Г. Нестерович, А. М. Сарока // Ученые записки учреждения

образования «Витебская ордена «Знак Почета» государственная академия ветеринарной медицины». – 2012. – Т. 48, № 2-1. – С. 4-6. 5. Методические рекомендации по выполнению паразитологических методов лабораторной диагностики гельминтозов, протозоозов и арахноэнтомозов: методические рекомендации / А. И. Ятусевич [и др.]. – Витебск: УО ВГАВМ, 2022. – 44 с.

УДК 619:576.895.751.2:615.285

ПЕТРОВА П.А., студент

Научный руководитель - **Конопская В.А.**, магистр вет. наук

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

ИНСЕКТИЦИДНАЯ ЭФФЕКТИВНОСТЬ ПРЕПАРАТОВ РАСТИТЕЛЬНОГО ПРОИСХОЖДЕНИЯ ПРИ БОВИКОЛЕЗНО-СИФУНКУЛЯТОЗНОМ ПОРАЖЕНИИ ТЕЛЯТ

Введение. В Республике Беларусь главной задачей ветеринарной службы является обеспечение здоровья животных, их высокой продуктивности и безопасности продуктов животного происхождения. Ни для кого не секрет, что эктопаразитозы являются одной из ключевых причин недополучения животноводческой продукции. Они способны вызывать у животного беспокойство, нарушение питания и отдыха, поврежденная кожа может стать дополнительными воротами инфекции для попадания патогенной микрофлоры [1].

В связи с тем, что большинство инсектоакарицидов имеют ограничения по срокам использования получаемой от животных продукции, изыскание безвредных препаратов для борьбы с эктопаразитами является актуальной задачей [2].

Материалы и методы исследований. Базой для проведения исследования стала одна из молочно-товарных ферм Витебского района.

Был проведен осмотр 87 телят 2-8 месяцев на наличие власоедов *Bovicola bovis* и вшей видов *Haematopinus eurysternus* и *Linognathus vituli*. При клиническом осмотре животных отмечались следующие клинические признаки: беспокойство животных, снижение аппетита, зуд в пораженных местах, выпадение волос и наличие очагов облысения, дерматит.

Родовую и видовую принадлежность насекомых определяли с помощью таблиц для дифференциации родов вшей (по Плавильщикову) и таблице дифференциации семейств отряда *Mallophaga*.

В местах наиболее вероятного нахождения эктопаразитов на животном (область основания рогов, ушных раковин, нижней части подгрудка, шеи, лопатки, крупа) проводилось выдергивание шерстного покрова с последующей идентификацией насекомых [3].

Для изучения сравнительной эффективности препаратов растительного происхождения животные, пораженные вшами и бовиколами, были разделены на 4 группы: 1 группа – контрольная (лечению не подвергались), 2 группа обрабатывалась дельцидом, 3 группа обрабатывалась отваром крушины ломкой, 4 группа обрабатывалась отваром полыни горькой.

Дельцид применялся в разведении 1:1000 в количестве 500 мл. Обработка проводилась двукратно с интервалом 10 дней.

Отвары крушины и полыни готовились в расчете 500 мл на животное в разведении 1:10. Препарат наносили методом опрыскивания. Обработка проводилась трехкратно с интервалом в 3 дня. Данные отвары наносились методом опрыскивания из ранцевого пульверизатора РП-3.

Эффективность обработки проверялась методом визуального обследования каждого обработанного животного на наличие эктопаразитов в шерстном покрове в области основания рогов, нижней части подгрудка, шеи, лопаток, крупа. Обследование