

ультрафиолетовых лучах.

Результаты исследований. В результате исследований у 19 животных выявлен генетический материал ВЛ КРС, что составляет 14,8%. Это свидетельствует о достаточно высокой степени инфицирования крупного рогатого скота данной половозрастной группы.

Заключение. По результатам проведенной работы можно сделать следующие выводы: применение метода ПЦР-диагностики позволяет выявить животных-носителей вируса с самого раннего возраста, в то время как другими существующими методами это невозможно [4]. Вследствие этого инфицированное животное остается в стаде до первого исследования методом ИФА (иммуноферментный анализ), которое согласно Ветеринарно-санитарным правилам в благополучном стаде будет через 2 года, а в неблагополучном - через 12 месяцев, если процент инфицирования выше 0,2, а если ниже, то через 24 месяца, перезаражая здоровое поголовье, что впоследствии может привести к значительному распространению ЭЛ КРС [1]. Нахождение в стаде вирусоносителей приводит к дальнейшему перезаражению животных стада и влечет значительные экономические затраты на выращивание животного, которое впоследствии будет сдано на мясокомбинат до получения от него продукции.

Литература. 1. Государственный ветеринарный надзор: учеб. пособие / А.Ф. Железко. Минск, 2016. 2. Энзоотический лейкоз крупного рогатого скота: социально-экономическая значимость, диагностика, профилактика и ликвидация болезни / В. Максимович, И. Субботина, Н. Бабахина, Л. Кашпар // Ветеринарное дело. – 2019. – № 2. – С. 5–11. 3. Энзоотический лейкоз крупного рогатого скота: социально-экономическая значимость, диагностика, профилактика и ликвидация болезни / В. Максимович, И. Субботина, Н. Бабахина, Л. Кашпар // Ветеринарное дело. – 2019. – № 3. – С. 4–9. – Окончание. 4. Патогенез энзоотического лейкоза крупного рогатого скота [Электронный ресурс]. – режим доступа: https://studref.com/329322/meditsina/patogenez_leykoza_krupnogo_rogatogo_skota_ – Дата доступа: 15.03.2022.

УДК 619:616.98:578.826.2:636.4(476)

САИДАЛИМОВ РАХМАТУЛЛО, магистрант (Узбекистан)

Научный руководитель - **КРАСОЧКО И.А.**, д-р вет. наук, профессор

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

АНАЛИЗ ИНФИЦИРОВАННОСТИ КРУПНОГО РОГАТОГО СКОТА РОТА- И КОРОНАВИРУСАМИ В РЕСПУБЛИКЕ УЗБЕКИСТАН

Введение. Заболевания желудочно-кишечного тракта у новорожденных телят вызываются целым рядом этиологических факторов как неинфекционной, так и инфекционной природы [4, 5]. В возникновении и развитии патологии желудочно-кишечного тракта у новорожденных телят принимают активное участие рота- и коронавирусы [2]. Этиологическая роль рота- и коронавирусов в возникновении энтеритов телят установлена как российскими исследователями, так и зарубежными учеными в результате заражения вирусами телят, лишенных молозива и гнотобиотов [1]. При этом установлено, что рота- и коронавирусы, как правило, играют роль «пускового механизма» во всей полиэтиологической структуре патологии желудочно-кишечного тракта телят.

Проведенный анализ литературы показал, что в последние годы в Республике Узбекистан этиологическая структура инфекционных энтеритов телят проводилась недостаточно.

В этой связи целью настоящего исследования явилось изучение инфицированности крупного рогатого скота рота- и коронавирусами в Республике Узбекистан.

Материалы и методы исследований. Исследования проводились в условиях кафедры эпизоотологии и инфекционных болезней УО ВГАВМ. Сыворотки крови от невакцинированного против вирусных инфекций крупного рогатого скота отбирали в 13

фермерских хозяйствах Ферганской области и Республики Каракалпакстан.

Определение антител к рота- и коронавирусам крупного рогатого скота проводили в реакции непрямой гемагглютинации (РНГА) с соответствующими эритроцитарными диагностикумами [3]. Диагностикумы представляют собой стабилизированные 0,3% глутаровым альдегидом эритроциты барана, сенсibilизированные антигенами рота- или коронавируса с помощью конъюгирующих веществ – хлорида хрома с трипановым синим. Диагностикумы хранятся в консерванте, представляющем собой 0,3% фенолизированный изотонический раствор натрия хлорида с 1% нормальной кроличьей сыворотки.

РНГА ставят путем разведения исследуемых сывороток крови в растворителе микротитраторе системы Такачи в объеме 0,025 мл в разведениях от 1:5 до 1:320. После титрации во все лунки добавляют по 0,025 мл жидкого эритроцитарного антигена и оставляют на 90-120 минут. Обязательным условием постановки РНГА является постановка контролей: эритроцитарный диагностикум + положительная сыворотка; эритроцитарный диагностикум + отрицательная сыворотка; эритроцитарный диагностикум + растворитель. Учет РНГА производят макроскопически на белом фоне. Реакцию оценивают по четырехбалльной системе по общепринятой методике и выражают в плюсах (+). Положительной считается реакция при титре исследуемой сыворотки 1:16 и выше при агглютинации эритроцитарного антигена на 4+- 2+; сомнительной – при титре исследуемой сыворотки 1:2-1:4; отрицательная реакция – отсутствие агглютинации эритроцитарного антигена.

Результаты исследований. Анализ исследований сывороток крови невакцинированного крупного рогатого скота из 6 фермерских хозяйств Ферганской области и 7 хозяйств Республики Каракалпакстан показали высокую степень инфицированности животных. Так, у животных в основном титры антител были на уровне 4,32-6,32 \log_2 (диагностический титр 5,0 \log_2). Так, у животных из Ферганской области средний титр к ротавирусу был 6,15 \log_2 , коронавирусу – 5,16 \log_2 . У животных из Республики Каракалпакстан средний титр к ротавирусу был 5,88 \log_2 , коронавирусу – 5,25 \log_2 . При этом процент сероположительных животных из Ферганской области к ротавирусу составил 72,2%, к коронавирусу – 61,1%, а у животных из Республики Каракалпакстан соответственно 57,1 и 66,7%. Полученные данные свидетельствуют, что в Ферганской области преимущественно животные инфицированы ротавирусом, а в Республике Каракалпакстан – коронавирусом, хотя эти инфекции встречаются в ассоциациях.

Литература. 1. *Диагностика инфекционных болезней сельскохозяйственных животных: бактериальные заболевания: монография / А. А. Шевченко [и др.]. - Краснодар: КубГАУ, 2018. - 701 с.* 2. *Машеро, В.А. Этиологическая структура возбудителей респираторных и желудочно-кишечных инфекций телят в Республике Беларусь / В.А. Машеро, П.А. Красочко // Ученые записки учреждения образования «Витебская ордена «Знак Почета» государственная академия ветеринарной медицины». 2007. - Т. 43. - № 2. - С. 83-86.* 3. *Отбор образцов для лабораторной диагностики бактериальных и вирусных болезней животных: учебно-методическое пособие / И.Н. Громов, В.С. Прудников, П.А. Красочко, Н.С. Мотузко, Д.О. Журов - Витебск: ВГАВМ, 2020.* 4. *Оценка эпизоотической ситуации по инфекционным энтеритам телят в хозяйствах Витебской области / П.А. Красочко [и др.]. // Ветеринарный журнал Беларуси. - 2018. - №2(9). - С. 35-39.* 5. *Иванова, И.П. Инфицированность стад крупного рогатого скота возбудителями респираторных инфекций в хозяйствах Минской области / И.П.Иванова, П.А. Красочко П.А. // Актуальные проблемы патологии сельскохозяйственных животных: материалы Международной научно-практической конференции, посвященной 70-летию со дня образования БелНИИЭВ им. С.Н. Вышелесского. Белорусский НИИ экспериментальной ветеринарии им. С.Н. Вышелесского. - 2000. - С. 105-106.*