

НОВИКОВА В.В., студентка

Научный руководитель **КОМАРОВСКИЙ В.А.**, канд. вет. наук, доцент
УО «Витебская ордена «Знак Почета» государственная академия
ветеринарной медицины», г. Витебск, Республика Беларусь

МЕТОД ФЛЮОРОХРОМИРОВАНИЯ В ЛАБОРАТОРНОЙ ДИАГНОСТИКЕ ПАПИЛЛОМАТОЗА КРУПНОГО РОГАТОГО СКОТА

Папилломатоз – инфекционное заболевание, вызываемое видоспецифичным ДНК-содержащим вирусом и характеризующееся появлением на коже и слизистых оболочках животного доброкачественных опухолей.

На сегодняшний день основу диагностики папилломатоза составляет выявление характерных клинических признаков заболевания. Однако этот метод работает только в тех случаях, когда наблюдается типичная клиническая картина заболевания. В некоторых случаях клинические признаки папилломатоза бывают нетипичными и напоминают таковые при трихофитии, дерматитах и др. В настоящее время изоляция возбудителя болезни пока невозможна, так как не подобраны чувствительные к нему культуры клеток. Методы электронной микроскопии, иммуногистохимического анализа, типирования папилломавирусов с помощью полимеразной цепной реакции (ПЦР) и ДНК – зондирования на сегодняшний день весьма сложны, дорогостоящи и не могут быть широко использованы в ветеринарии.

С целью усовершенствования диагностики заболевания и обнаружения возбудителя папилломатоза мы использовали люминесцентную микроскопию (метод флюорохромирования). Этот метод позволяет обнаруживать даже небольшие концентрации вирусов в исследуемом материале. Использованный в опыте акридин оранжевый вызывает полихроматическую флюоресценцию нуклеиновых кислот. При этом ДНК ярко флюоресцирует желто-зеленым цветом, а РНК – рубиново-красным.

Первоначальный диагноз ставили на основании клинической картины заболевания. При этом у коров наблюдали единичные и множественные участки безволосой кожи, покрытые грубым, шелушащимся, ороговевшим эпидермисом и разной величины опухолевые узлы, также покрытые ороговевшим эпидермисом. Окончательный диагноз подтвердили лабораторно. В качестве патологического материала для лабораторного исследования брали удаленные хирургическим путем участки измененной кожи. Гистологические срезы окрасили флюорохромами, после чего осуществили микроскопию с помощью люминесцентного микроскопа марки МЛД-1. В поле зрения микроскопа наблюдали полихроматическую флюоресценцию отдельных гранул яркого изумрудно-зеленого цвета, что свидетельствует о наличии в ядрах клеток

ДНК-содержащих вирусов.

Таким образом, учитывая клиническую картину заболевания и данные люминесцентной микроскопии, диагноз «папилломатоз крупного рогатого скота», можно считать подтвержденным.

УДК 619:614

ОМУРОВ А.Д., студент

Научный руководитель **ПАХОМОВ П.И.**, канд. вет. наук, доцент
УО «Витебская ордена «Знак Почета» государственная академия ветеринарной медицины», г. Витебск, Республика Беларусь

ВЛИЯНИЕ ЙОДОСЕЛЕНСОДЕРЖАЩЕЙ КОРМОВОЙ ДОБАВКИ НА ВЕТЕРИНАРНО-САНИТАРНЫЕ ПОКАЗАТЕЛИ МЯСА ЦЫПЛЯТ-БРОЙЛЕРОВ

В условиях интенсивного развития птицеводства для увеличения продуктивности птицы и улучшения качества получаемой от нее продукции большое значение имеет применение новых высокоэффективных кормовых добавок, содержащих макро- и микроэлементы. Наиболее актуальными микроэлементами в кормлении птицы являются йод и селен.

Целью настоящей работы явилось изучение ветеринарно-санитарных показателей мяса птицы при использовании цыплятам-бройлерам йодоселенсодержащей кормовой добавки «Семерик-Вита». Испытания проводили на цыплятах-бройлерах на базе РУСПП «Смолевичская бройлерная птицефабрика». Было установлено, что при применении цыплятам-бройлерам кормовой добавки «Семерик-Вита» содержание йода и селена в мясе и печени птицы опытных групп было в среднем в 2 раза больше по сравнению с мясом птицы контрольной группы.

По органолептическим показателям тушки птицы опытной и контрольной групп существенных различий не имеют.

В результате проведенных бактериологических исследований микроорганизмы *E.coli*, *S.aureus*, бактерии рода *Proteus*, *B.cereus* и сульфитредуцирующие клостридии, сальмонеллы из всех подопытных образцов мяса и внутренних органов не выделены.

Реакция на аммиак и соли аммония как в опытных, так и в контрольной группе во всех случаях была отрицательной. Это свидетельствует о том, что в организме птицы не происходит нарушения белкового обмена при введении в рацион птицы добавки. Реакция на пероксидазу в подопытных группах во всех случаях была положительной, т.е. этот фермент остается активным. Кислотное число жира в 1-й опытной группе было 0,79 мг КОН, во 2-й – 0,69, а в контроле – 0,71. Перекисное число жира также не превышало допустимых уровней и