

ИЗУЧЕНИЕ ЭФФЕКТИВНОСТИ СРЕДСТВА «ФОРМАДЕЗ АЧС» ПРИ ДЕЗИНФЕКЦИИ ПТИЧНИКОВ

Введение. В условиях промышленного птицеводства ветеринарным специалистам часто приходится сталкиваться с заболеваниями, обусловленными накоплением значительных количеств патогенной и условно-патогенной микрофлоры в воздухе и на поверхностях птичников. Возникает такая проблема как следствие многолетней и непрерывной эксплуатации птичников и требует для её решения регулярного и качественного проведения санации, включающей обязательное проведение дезинфекционных мероприятий. Обязательным условием для качественного проведения дезинфекции является постоянная ротация дезинфицирующих средств, главным образом обладающих широким спектром биоцидного действия. Следует отметить, что наряду с традиционно применяемыми средствами, такими как фармальныегиды, кислородсодержащие средства, производные хлора и щелочи, в промышленном птицеводстве широко применяют комбинированные дсредства на основе глутарового альдегида и катионных поверхностно-активных веществ (ПАВ) [1, 2, 3]. Одним из эффективных дезинфицирующих средств, обладающим широким спектром действия в отношении возбудителей инфекций, относится «Формадез АЧС», в состав которого входят: глутаровый альдегид, глиоксаль, катионные ПАВ (алкилдиметилбензиламмония хлорид, дидецилдиметиламмония хлорид), изопропанол и вспомогательные вещества. Таким образом, целью наших исследований являлось определение эффективности средства «Формадез АЧС» при проведении дезинфекции в птичниках.

Материалы и методы исследований. Испытания проводились на одной из птицефабрик Витебского района. Для проведения опыта были выбраны два птичника, в которых изучали эффективность средства при проведении дезинфекции разными методами. Так, в частности в одном птичнике использовали 0,15% раствор средства методом орошения из расчёта 0,3 л на 1 м² при экспозиции 20 минут, а в другом применяли 0,2% раствор методом мелкокапельного орошения из расчёта 0,15 л на 1 м² при экспозиции 30 минут. Дезинфекция проводилась в период проведения санации в пустых птичниках после обязательной предварительной механической чистки и мойки с использованием водопроводной воды. Кроме того, дезинфицирующее средство в виде 0,2% раствора использовали для заполнения дезбарьера и дезковриков. Заполнение дезковриков проводили ежедневно в течение 5 дней подряд.

Контроль качества дезинфекции проводили в соответствии с «Методическими указаниями по контролю качества дезинфекции и санитарной обработки объектов, подлежащих ветеринарно-санитарному надзору», утвержденных директором Департамента ветеринарного и продовольственного надзора МСХ и РБ 26.11.2016 г. №02-1-30/35.

Результаты исследований. При проведении бактериологического контроля дезинфекции методом орошения и мелкокапельного орошения в птичниках было установлено отсутствие роста кишечной палочки в 100% и стафилококков в 80% проб-смыслов, взятых с не менее чем 10 разных мест из каждого помещения (стен, кормушек, пола и др. производственных поверхностей) после проведения дезинфекции.

Об эффективности дезинфицирующего средства в дезбарьере судили по наличию активного действующего вещества в нем через 14 дней после его заполнения. Содержание основного действующего вещества – суммы альдегидов (глутарового альдегида и глиоксаля) в рабочем растворе средства определяли качественной реакцией на альдегидную группу «серебряного зеркала». В частности, было установлено наличие альдегидов в

дезинфицирующем растворе.

В процессе испытаний не отмечалось побочных реакций у персонала, контактировавшего с препаратом, а также не выявлено признаков коррозионного воздействия на оборудование и поверхности.

Заключение. Таким образом, исходя из результатов исследований, следует, что дезинфицирующее средство «Формадез АЧС» обладает высокой эффективностью в условиях птицеводческих хозяйств. Оно обеспечивает надежную санацию птичников, препятствует распространению патогенной микрофлоры и соответствует требованиям биологической безопасности.

Формадез АЧС может быть рекомендован к применению на птицефабриках для профилактической и вынужденной дезинфекции, и будет способствовать снижению риска возникновения инфекционных заболеваний и улучшению санитарно-гигиенического состояния объектов ветеринарного надзора.

Литература. 1. Готовский, Д. Г. Дезинфекция в промышленном животноводстве : монография / Д. Г. Готовский. – Витебск : ВГАВМ, 2021. – 268 с. 2. Готовский, Д. Г. Дезинфекция автотранспортных средств направленным аэрозолем (рекомендации): рекомендации / Д. Г. Готовский, Е. В. Садыков, В.В. Чайковский. – Витебск : УО ВГАВМ, 2023. – 31 с. 3. Готовский, Д. Г. Дезинфекция в системе ветеринарно-санитарных мероприятий : монография / Д. Г. Готовский, Х. Б. Юнусов, Р. Б. Давлатов. – Самарканд, Издательско-полиграфический центр Самаркандского государственного института ветеринарной медицины, животноводства и биотехнологий, 2025. – 324 с.

УДК 619:616-091-079.4:636.5:612.336

САРОКА Д.Д., ШУТОВ Д.В., студенты

Научный руководитель – **Громов И.Н.,** д-р вет. наук, профессор

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

ПАТОМОРФОЛОГИЧЕСКАЯ ДИАГНОСТИКА НАИБОЛЕЕ РАСПРОСТРАНЕННЫХ БОЛЕЗНЕЙ ПТИЦ, ПРОТЕКАЮЩИХ С ПРЕИМУЩЕСТВЕННЫМ ПОРАЖЕНИЕМ ПЕЧЕНИ

Введение. В условиях бройлерного и яичного птицеводства широкое распространение имеют болезни, сопровождающиеся преимущественным поражением печени [1, 2]. Они наносят значительный экономический ущерб, связанный в том числе со значительными материальными затратами на диагностические, лечебные и профилактические мероприятия. Данная группа болезней может вызываться самыми различными этиологическими факторами: вирусами, погрешностями в кормлении, недостатком в рационах витаминов и микроэлементов, токсикозами. Под воздействием этих факторов в печени преобладают различные патологические процессы (дистрофические, воспалительные).

Цель работы – определение ведущих патологоанатомических и гистологических изменений в печени птиц при болезнях различной этиологии.

Материалы и методы исследований. В качестве материала для исследований использовали трупы цыплят, ремонтного молодняка и взрослых кур, поступившие в 2022-2025 гг. на кафедру патологической анатомии и гистологии УО ВГАВМ из птицеводческих хозяйств мясного и яичного направлений. При вскрытии трупов птиц учитывали характер и тяжесть патоморфологических изменений, оформляли патологоанатомический диагноз. Для гистологического исследования отбирали кусочки печени [3].

Результаты исследований. Установлено, что при *остром токсическом и аденовирусном гепатитах* макроскопические изменения в печени сходные. Орган увеличен в размере, дряблой консистенции, пестрой окраски (светло-желтые и темно-красные участки). При острых кормовых токсикозах отмечается увеличение желчного пузыря. При гистоисследовании определяются тотальная мелко- и крупнокапельная жировая, вакуольная