

стандартизированных лечебных протоколов и требует особой осторожности в проведении.

Литература. 1. Апитерапия : монография / А. Е. Хомутов, Р. В. Гинойн, О. В. Лушникова, К. А. Пурсанов. - Нижний Новгород : ННГУ им. Н. И. Лобачевского, 2014. - 442 с. 2. Современные проблемы пчеловодства и апитерапии / Министерство науки и высшего образования Российской Федерации, ФГБНУ «Федеральный научный центр пчеловодства». - Рыбное : ФГБНУ ФНЦ пчеловодства, 2019. - 338 с. 3. Мировые и российские тренды пчеловодства и апитерапии: реалии и вызовы будущего : материалы Международной научно-практической конференции, Рыбное, 14–16 ноября 2024 г. - Рыбное : Федеральный научный центр пчеловодства, 2025. - 301 с. 4. Лудянский, Э. А. Продукты пчеловодства в комплексном лечении заболеваний нервной системы : автореф. дис. ... д-ра мед. наук : 14.00.13 / Э. А. Лудянский. - Москва, 1994. - 36 с. 5. Алферов, В. И. Продукты пчеловодства и фитотерапия в лечении гипертонической болезни / В. И. Алферов // Апитерапия сегодня : материалы XVI Всероссийской научной конференции, Рыбное, 05–06 октября 2012 года. - Рыбное : ФГБНУ «НИИ пчеловодства», 2013. - Том 16. - С. 39–42.

УДК 619:616.995.132.8:636.5

ДМИТРИЕВА А.Г., студентка (Российская Федерация)

Научный руководитель **Понамарев Н.М.**, док. вет. наук, профессор
ФГБОУ ВО «Алтайский государственный аграрный университет»,
г. Барнаул, Российская Федерация

СОВЕРШЕНСТВОВАНИЕ МЕР БОРЬБЫ И ПРОФИЛАКТИКИ АСКАРИДОЗА КУР В ДОМАШНЕМ ХОЗЯЙСТВЕ

Введение. Аскаридоз кур, вызываемый нематодой *Ascaridia galli*, - одна из самых распространенных гельминтозных болезней в мелких хозяйствах с закрытым содержанием. Инвазия приводит к снижению яйценоскости, истощению, анемии, отставанию молодняка в росте и повышению падежа. При высокой плотности посадки и редкой смене подстилки яйца гельминта быстро накапливаются, поддерживая реинвазию [1, 2].

Цель работы - изучить ситуацию по аскаридозу в хозяйстве «Куриный рай» (пос. Бельмесево, г. Барнаул), сравнить эффективность химического и натурального методов лечения и предложить меры профилактики.

Материалы и методы исследований. Исследования выполнены в период 2024–2025 гг. на базе кафедры микробиологии, эпизоотологии, паразитологии и ветеринарно-санитарной экспертизы факультета ветеринарной медицины Алтайского государственного аграрного университета, а также в испытательной лаборатории КГБУ АКВЦ. Объектом исследования послужило домашнее хозяйство «Куриный рай» (около 30 голов птицы: 25–30 несушек; отдельный курятник из газоблоков с бетонным полом, глубокая подстилка из шелухи гречки, естественная вентиляция, без выгула, кормление – комбикорм + овощи в летний период).

Эпизоотологическое обследование включало прижизненную копрологическую диагностику с использованием метода Фюллеборна [1, 4].

Для оценки терапевтической эффективности сформированы три группы по 10 голов каждая:

1-я группа – химиотерапия препаратом «Панакур» (фенбендазол) в форме порошка, задаваемого в корм в терапевтической дозе в течение 5–7 дней подряд;

2-я группа – натуральный метод: ежедневное добавление яблочного уксуса (1 ч.л. на 1 л питьевой воды, 1–2 раза в неделю), измельчённого чеснока (1 зубчик на голову в сутки) и ежемесячная «антигельминтная» смесь (замоченные злаки + уксус + измельчённые тыквенные семечки + кефир);

3-я группа – контрольная (без лечения).

Эффективность определяли по динамике EPG (снижение количества яиц на 1 г фекалий) через 14 и 28 дней после окончания курса, а также по клиническому состоянию птицы (активность, аппетит, состояние гребней и помёта).

Результаты исследований. По данным копрологического обследования экстенсивность инвазии (ЭИ) составила $75 \pm 2,0$ %, интенсивность инвазии (ИИ) – $25,2 \pm 1,2$ экз./голову. Максимальные показатели заражённости регистрировались в летне-осенний период, что связано с повышенной влажностью подстилки и активным размножением яиц гельминта при температуре 20–28 °С.

Препарат «Панакур» обеспечил снижение EPG на 92 %, что соответствует высокой терапевтической эффективности. Натуральный метод показал эффективность 65 %, при этом у 3–4 особей наблюдалась кратковременная диарея в первые 3–5 дней применения (вероятно, из-за раздражающего действия чеснока). Натуральный подход оказался значительно экономичнее (стоимость компонентов в 4–6 раз ниже ветпрепарата), экологичнее, проще в применении в условиях небольшого хозяйства и не требует специального оборудования, однако уступает химическому препарату по скорости и полноте очищения кишечника [3].

Заключение. Препарат «Панакур» (фенбендазол) рекомендуется в качестве основного средства экстренного лечения аскаридоза при средней и высокой интенсивности инвазии. Натуральный метод (яблочный уксус, чеснок, тыквенные семечки) целесообразно использовать для профилактики, поддерживающей терапии и в хозяйствах с низкой или субклинической инвазией.

Для предотвращения рецидивов необходимо внедрить комплекс мер: обязательную дегельминтизацию всего поголовья в зимний период (декабрь–февраль), полную замену подстилки не реже одного раза в 3 месяца с последующей дезинфекцией помещения, регулярный копрологический мониторинг (не реже 2 раз в год), контроль влажности и улучшение общей гигиены курятника. Соблюдение этих рекомендаций позволит существенно снизить риск повторного накопления яиц *Ascaridia galli* и стабилизировать продуктивность птицы в домашних условиях.

Литература. 1. Антонова, В. Я. Лабораторные исследования в ветеринарии / В. Я. Антонова, П. Н. Блинов. - Москва : Колос, 1974. - С. 102–128. 2. Воробьева,

И. Ю. Паразитозы птиц отряда куриных в зоопарках Республики Беларусь / И. Ю. Воробьева, А. А. Волощик ; рук. работы : А. И. Ятусевич, В. М. Мироненко // Исследования молодых ученых : материалы X Международной научно-практической конференции «Аграрное производство и охрана природы», (г. Витебск, 26–27 мая 2011 г.) / Витебская государственная академия ветеринарной медицины. - Витебск : ВГАВМ, 2011. - С. 27–28. 3. Гогуев, Э. Х. Эффективность препаратов Ивермек ОР и Пиперазин при аскаридозе кур / Э. Х. Гогуев, Ф. Н. Эльканова // Известия Северо-Кавказской государственной академии. - 2021. - № 4 (30). - С. 12–16. 4. Дубинина, Н. М. Паразитологическое исследование птиц. - Ленинград : Наука, 1971. - 139 с. 5. Понамарев, Н. М. Основные гельминтозы птицы в фермерских хозяйствах Алтайского края / Н. М. Понамарев, Н. В. Тихая. - Благовещенск, 2022. — С. 180–185.

УДК 599.322.3:619:616.98-022.7(476.5)

ДРЫГИНА А.А., студент (Российская Федерация)

РЕВЯКИНА Т.С., аспирант (Республика Беларусь)

РОГОВАЯ А.А., магистрант (Республика Беларусь)

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

РОЛЬ БОБРА ОБЫКНОВЕННОГО (*CASTOR FIBER*) В РАСПРОСТРАНЕНИИ ПРИРОДНО-ОЧАГОВЫХ БОЛЕЗНЕЙ

Введение. Бобр обыкновенный (*Castor fiber*) является крупнейшим грызуном фауны Беларуси и одним из ключевых обитателей водных и околоводных экосистем. Раньше этот ценный вид грызунов находился на грани исчезновения и был занесен в Красную книгу Беларуси, а охота на него полностью была запрещена. Благодаря охранным мероприятиям популяция бобра была успешно восстановлена на всей территории страны. Однако на сегодняшний день высокая численность животного создало серьезной проблему: в ряде регионов, включая Витебскую область, бобры размножились настолько интенсивно, что их деятельность способствует образованию заторов на реках и озерах, следствием чего становятся затопления полей и деградация лесных массивов. Помимо нарушения гидрологического режима, высокая плотность популяции имеет важное эпизоотическое и эпидемическое значение, поскольку бобры могут выступать в роли источника либо резервуара для ряда патогенов [3, 5].

Материалы и методы исследований. Работа проводилась в 2025–2026 гг. Объектом исследования служили пробы биологического материала от бобра обыкновенного (*Castor fiber*), добытого в ходе охоты на территории Лепельского и Браславского районов Витебской области. Всего было исследовано 20 проб паренхиматозных органов: пробы печени, селезенки, почек, легких, а также кишечника. Для выявления генома возбудителей использовали молекулярно-генетический метод (ПЦР), выделение ДНК из проб органов проводили с