

УДК 636.5 : 619

## ИЗУЧЕНИЕ СТЕПЕНИ ЗАКЛЕЩЕВАННОСТИ ПТИЦЕВОДЧЕСКИХ ПОМЕЩЕНИЙ И ЛЕЧЕБНО-ПРОФИЛАКТИЧЕСКИЕ МЕРОПРИЯТИЯ ПРИ ДЕРМАНИССИОЗЕ УТОК

**Акбаев Р.М.**, доцент кафедры паразитологии и инвазионных болезней животных, канд. вет. наук  
ФГОУ ВПО «Московская государственная академия ветеринарной медицины и биотехнологии имени К.И. Скрябина»  
(ФГОУ ВПО МГАВМиБ)

**Аннотация:** Дерманиссиоз — паразитарное заболевание птиц (уток), вызываемое клещами *Dermanyssus gallinae*. В птичниках необходимо своевременно диагностировать заболевание и проводить лечебно-профилактические мероприятия.

**Summary:** *Dermanyssosis* is a parasitic disease of birds caused by acaridan mites. In poultry houses it is necessary to diagnose disease and conduct therapeutic and preventive measures.

**Ключевые слова:** дерманиссиоз, клещи, птица, лечение.

**Key Words:** *dermanysiosis, mites, poultry, treatment.*

Одно из перспективных направлений птицеводства — это утководство. Уток разводят в основном для получения мяса, а в некоторых азиатских странах традиционно используют в пищу и утиные яйца.

На территории Нечерноземной зоны и Краснодарского края РФ существуют частные птицеводства, направление которых выращивание уток с целью продажи на мясо. Такое себе могут позволить крупные хозяйства с поголовьем 10–15 тыс. птиц, чаще же в приусадебных хозяйствах содержат 70–150 голов для собственных нужд.

Изучая видовой состав эктопаразитов птиц в условиях крупных и мелких утководческих хозяйств на территории вышеупомянутых регионов, при обследовании помещений птичников и самой птицы мы зарегистрировали наличие красного куриного клеща — возбудителя дерманиссиоза.

Дерманиссиоз — инвазионное заболевание многих видов птиц, вызываемое клещами, относящимися к семейству *Dermanyssidae*, роду *Dermanyssus*, виду *D. gallinae*. Кроме кур, клещи нападают на уток, цесарок, перепелов, гусей, индеек и другую птицу. Они способны питаться на теле млекопитающих животных и на человеке. Возбудители дерманис-

сиоза — это мелкие, очень подвижные клещи, размер которых примерно 0,6–0,8 мм. Питаются клещи исключительно кровью, паразитируя на птице, в основном ночью, но при массовом заселении птичников могут и днем [1, 6, 9, 12 и др].

Известно, что дерманиссусы по образу жизни являются гнездовыми, временными эктопаразитами, тесно связанными с жилищем прокормителя [1, 6, 7, 9, 11, 12].

Массово нападая на птицу разных видов, клещи вызывают у них беспокойство. Во время кровососания дерманиссусы инокулируют слюну, обладающую токсическими свойствами. Клещи чаще прикрепляются к коже в области шеи и под крыльями. Кроме непосредственного вреда, который наносят клещи организму птиц как кровососы, дерманиссусы являются переносчиками возбудителей опасных инфекционных болезней, таких как сальмонеллез, спирохетоз, пастереллез, орнитоз, холера, чума и микоплазмоз [1, 3, 12 и др]. По данным американских ученых (Смит, Влэтнер, 1945), *D.gallinae* является переносчиком лошадиного энцефаломиелита и энцефалита Сан-Луи — болезни птиц, опасной и для человека.

Чаще всего дерманиссиоз регистрируют у кур в промышленном пти-

цеводстве и частном секторе. Но по дерманиссиозу уток и гусей в научной литературе информации очень мало, и только вскользь упоминаются данные о способности *D.gallinae* паразитировать на домашней водоплавающей птице [9].

Кроме того, нами не найдено научной литературы, посвященной лечебно-профилактическим мероприятиям, направленным на ликвидацию дерманиссиоза в утиных хозяйствах.

Учитывая вышесказанное, мы в своей исследовательской работе решили выяснить эколого-эпизоотологическую ситуацию по дерманиссиозу уток в условиях частного сектора и испытать препараты из группы синтетических пиретроидов в отношении клещей *D.gallinae*, паразитирующих в утиных птичниках.

### Материалы и методы

Исследовательскую работу проводили в течение 2005–2009 гг. на территории Московской, Тульской, Орловской, Рязанской областей, а также на территории Краснодарского края. За этот период обследовано 3 птицефабрики и 12 приусадебных птичников.

Для постановки диагноза на дерманиссиоз и выяснения степени заклещеванности помещений использовали

методы Берестовой Н.Г. (1952) и Пучковой Е.К. (1974). Для этого подсовывали под перегородки и кормушки лист белой бумаги и после простукивания палочкой собирали осыпавшийся субстрат. В дальнейшем под микроскопом выбирали клещей из скоплений субстрата и определяли вид, используя определители гамазозидных клещей.

Для последующего выяснения степени заклещеванности помещений в трех точках птичников собирали клещей методом простукивания палочкой по оборудованию, соскабливали щеткой нижнюю поверхность деревянных клеток (домиков), затем птичники помечали по степени заклещеванности, условно обозначая:

- + слабая степень заклещеванности — число клещей, собранных с трех проб субстрата, не более 10 экз.;
- ++ средняя степень заклещеванности — число клещей, собранных с трех проб субстрата, не более 100 экз.;
- +++ сильная степень заклещеванности — число клещей, собранных с трех проб субстрата, не более 500 экз.;
- ++++ очень сильная степень заклещеванности — число клещей, собранных с трех проб субстрата, более 500 экз.

Площадь каждой из трех точек равна 1 м<sup>2</sup>.

В дальнейшем, ради научного интереса и постановки эксперимента, выясняли ИИ (интенсивность инвазии) уток, больных дерманиссиозом. Дело все в том, что куриные клещи, будучи гнездово-норовыми (убежищными) эктопаразитами, после окончания питания на теле птицы покидают ее и прячутся в стыках клеток, гнездах, подстилке и на полу помещений.

В наших опытах использовалась биологическая особенность клещей *D.gallinae* после насыщения кровью покидать тело прокормителя и прикрепляться к емкости, в которой находится птица [6, 9]. В условиях птичников это клетки и насесты, деревянные домики, стены помещений, пол, подстилка и т.д.

Для проведения исследования помещали подопытную птицу в белую наволочку (тканевый мешочек), предварительно нагретую до 30–35°C, и через каждые 30 мин пересаживали в новую, также нагретую до 30–35°C. Затем выворачивали наволочку и с внутренней поверхности снимали клещей и подсчитывали общее количество. Тканевые мешочки нагревали до 30–35°C с целью примерного соответствия температуры ткани и тела птицы.

Опыт считали законченным, когда на внутренней поверхности наволочки не обнаруживали клещей. Всего в опыте использовали три утки и условно обозначали каждую из обследованных птиц: опыт № 1, 2, 3.

#### Динамика численности клещей *D.gallinae* на утках

Время начала и окончания опыта, ч, мин.	Снято клещей с внутренней поверхности наволочки, экз.		
	Опыт № 1	Опыт № 2	Опыт № 3
10 <sup>00</sup> –10 <sup>30</sup>	27	33	19
10 <sup>30</sup> –11 <sup>00</sup>	13	15	7
11 <sup>30</sup> –12 <sup>00</sup>	3	1	11
12 <sup>30</sup> –13 <sup>30</sup>	0	0	0
Всего за 3,5 ч проведения опыта	43	49	37

Следующей задачей наших исследований являлось испытание препарата «Вуран-дуст» и шашки «Пешка-В».

Для обработки помещений против *D.gallinae* при отсутствии и в присутствии уток использовали инсектоакарицидный препарат «Вуран-дуст» и инсектоакарицидную шашку «Пешка-В».

Средство «Вуран-дуст» — это порошковой формы препарат, состоящий из трех ДВ из группы синтетических пиретроидов и талька. Для обработки помещений и птицы использовали аккумуляторный ранцевый дустер «Пылевая буря». Препаратом обрабатывали пол, стены и перегородки помещений, а также деревянные домики с гнездами из расчета 15 г/м<sup>2</sup> двукратно с промежутком 8 дней.

Инсектоакарицидная шашка «Пешка-В» применялась нами для работ крупных птичников в присутствии птицы из расчета 1 шашка на 500 м<sup>2</sup> дважды с промежутком 8 дней (согласно инструкции по применению). Во время применения шашек вентиляционное оборудование выключали на 30 мин.

#### Результаты исследований

Из 15 обследованных птичников 9 (60%) оказались заклещеванными *D.gallinae*.

Все 9 обследованных помещений оказались заклещеванными в средней степени, т.е. в трех пробах субстрата после исследования было обнаружено не более 100 экз. клещей.

По нашим наблюдениям, наиболее массово клещи скапливаются в нижней части клеток в области стыка, причем часто клещи обнаруживаются в скоплении паутины и различного субстрата в углах клеток, деревянных гнезд и в подстилке пола.

Динамика численности куриных клещей, паразитирующих одновременно на утках, отображена в *таблице*.

Как видно из *таблицы*, количество клещей, переползших с уток на наволочку, было не одинаково. И только через 3,5 ч опыта при тщательном осмотре внутренней поверхности наволочек клещи обнаружены не были.

Следующим этапом нашей работы было изучение эффективности инсектоакарицидов в производственных условиях.

Учет результатов применения препарата «Вуран-дуст» и шашки «Пешка-В» проводили через 7 дней после повторной обработки.

В результате проведенных работ после обследования помещений и птицы живых клещей *D.gallinae* найдено не было.

#### Заключение

В крупных и малых утиных хозяйствах на территории Нечерноземной зоны и Краснодарского края регистрируется красный куриный клещ *Dermanyssus gallinae*. Из обследованных 15 птичников 9 оказались заклещеванными. Все 9 обследованных помещений оказались заклещеванными в средней степени, т.е. в трех пробах

субстрата после исследования было обнаружено не более 100 экз. клещей.

При проведении эксперимента по выяснению количества клещей, одномоментно паразитирующих на птице, мы зарегистрировали максимально 49 экз., снятых с утки в течение 3,5 ч.

При проведении оздоровительных мероприятий мы применили два инсектоакарицидных средства — «Вуран-дуст» и шашку «Пешка-В». Оба средства оказались эффективными при обработке птичников и могут служить альтернативой жидким

инсектоакарицидным препаратам, для применения которых необходима вода как разбавитель концентрата эмульсий жидких препаратов (необходимо рассчитывать процентное соотношение КЭ препарата и воды), соответствующая аппаратура. Кроме того, в зимнее время года нежелательно применять жидкие формы инсектоакарицидов, так как возможно переохлаждение птицы и возникновение респираторных болезней.

Для ветеринарных работников и владельцев птицеводческих хозяйств важно знать, что куриные клещи ча-

сто паразитируют на синантропных птицах, обитающих (гнездящихся) на территории птицефабрик. Именно синантропная птица таких видов, как полевой и домовый воробей, голуби, галки и вороны, является природным резервуаром для поддержания численности клещей [2, 5, 8, 10]. □

(Список литературы смотрите на сайте)

Для контактов с автором:  
Акбаев Рамазан Магаметович  
e-mail: acbay@yandex.ru

УДК 635.6 : 619

## ЭФФЕКТИВНОСТЬ ЛЕЧЕБНО-ПРОФИЛАКТИЧЕСКИХ ОБРАБОТОК ЦЫПЛЯТ-БРОЙЛЕРОВ ПЕРВОЙ НЕДЕЛИ ЖИЗНИ КОМПЛЕКСНЫМ АНТИБАКТЕРИАЛЬНО-ВИТАМИННЫМ ПРЕПАРАТОМ

Гирин М.В., руководитель группы научных консультантов, канд. вет. наук  
ООО «Торговый дом «Биопром-Центр»

**Аннотация:** Дана оценка эффективности *in vivo* применения комплексного антибактериально-витаминного препарата по сравнению со стандартной схемой лечебной обработки цыплят первой недели жизни энрофлоксацином. Полученные результаты показывают, что на протяжении всего срока выращивания у цыплят, получавших данный препарат, средняя сохранность и средняя живая масса были больше.

**Summary:** It is evaluated effectiveness *in vivo* of complex antibacterial-vitamin preparation versus standard scheme of therapeutic treatment of the 1st week of life chicks with enrofloxacinum. The results showed that during all term of growth average safety and survival were more in chicks received the drug.

**Ключевые слова:** птицеводство, бройлеры, профилактика заболеваний, антибиотики.

**Key Words:** poultry industry, broilers, diseases prevention, antibiotics.

В основном в промышленном птицеводстве антибиотики используют для лечения или профилактики заболеваний дыхательной и пищеварительной системы, а также артритов, вызванных первичной или вторичной бактериальной инфекцией. При выращивании бройлеров общепринятым стало проводить 2–3 курса антибиотикотерапии: первый в возрасте 1–6 дней, как правило, с применением энрофлоксацинов, второй в возрасте 18–26 дней с применением все тех же фторхинолонов или других антибиотиков с

узким спектром активности, например, тетрациклинов, полимиксинов, макролидов, ингибиторов фолиевой кислоты и т.д. Сложившаяся многолетняя практика широкого применения фторхинолонов в бройлерном птицеводстве привела к ослаблению их эффективности. Увеличение продолжительности курса лечения или повышение дозы фторхинолонов не приводит к клиническому улучшению и повышению производственных показателей.

Возможным решением может быть возврат к антибиотикам, ис-

пользовавшимся до появления фторхинолонов, но почти у всех этих препаратов спектр активности уже, а токсичность выше, как, например, у тетрациклинов. Успех химиотерапии в этом случае во многом будет зависеть от правильного выбора лечебного препарата, для чего крайне важно располагать сведениями о чувствительности возбудителя болезни к избираемому для лечения препарату. Существенным ограничением метода определения активности антибиотика *in vitro* является необходимость выделения чистой