

В заключение можно рекомендовать в овцеводческих хозяйствах с кошарно-пастбищной технологией содержания овец периодически менять прифермские прогоны и не допускать использование прогонов до полного выгнывания животными растительного покрова на них. Это мероприятие в 7,3...8,02 раза способствует уменьшению пылевой загрязненности воздуха прогонов и в 1,39 раза уменьшению отхода овец от летней пневмонии, связанной с антисанитарным состоянием прифермских прогонов, а также, по-видимому, способствует меньшему загрязнению руна пылью и почвенной микрофлорой.

#### Литература

1. Плотников К.И. Летние гастроэнтериты и пневмонии ягнят. М.: Колос, 1965.— 205 с.
2. Ярных В.С. Аэрозоли в ветеринарии. Москва: Колос, 1972.— 352 с.

### ОЦЕНКА БЕЗВРЕДНОСТИ ПРИМЕНЕНИЯ МИКСОФЕРОНА КУРАМ-НЕСУШКАМ

Демидович А.П., кандидат ветеринарных наук (Витебская ГАВМ)  
(ВГАВМ, г. Витебск, Республика Беларусь)

В последнее время для профилактики и лечения желудочно-кишечных и острых респираторных заболеваний вирусной и бактериальной этиологии у животных используют препарат «Миксоферон», который представляет собой смесь белков лейкоцитарного интерферона [1]. Препарат обладает способностью стимулировать иммунные процессы и активность иммунокомпетентных клеток, а также повышать неспецифическую резистентность организма животных [2,3]. Следует отметить, что в изученной литературе сведений о применении данного препарата сельскохозяйственной птице не обнаружено, что и послужило основой для изучения возможности применения миксоферона курам.

Исследования проводили в 2 этапа. На первом этапе испытание данного препарата проводили на четырёх группах клинически здоровых кур-несушек: первой, второй, третьей подопытных и контрольной (по 5 голов в каждой группе). Препарат вводили внутримышечно пять дней подряд. Первой подопытной группе препарат инъецировали в дозе 2,5 мл, что соответствовало 500000 МЕ суммарной противовирусной активности, второй - 1,5 мл (300000 МЕ), а третьей - 0,5 мл (100000 МЕ). Птицам контрольной группы ежедневно в течение периода испытаний инъецировали стерильный

физиствор в дозе 2 мл. Птицы всех групп находились в аналогичных условиях кормления и содержания.

На втором этапе исследований изучалась возможность применения данного препарата в виде аэрозоля. Для проведения исследований были подобраны три группы клинически здоровых кур-несушек: первая и вторая подопытные, контрольная (по 5 голов в каждой группе). Препарат вводили в виде аэрозоля дважды с интервалом в 48 часов из расчёта 300000 и 500000 МЕ/м<sup>3</sup> воздуха камеры соответственно первой и второй подопытной группам кур-несушек. Третья группа служила контролем и в период исследований обработке препаратом не подвергалась.

Экспозиция аэрозоля составляла 15 минут. В качестве разбавителя миксоферона использовали охлаждённую кипячёную воду, в качестве стабилизатора частиц аэрозоля - 40 % раствор глюкозы.

Для оценки влияния препарата на организм у птицы всех исследуемых групп на первом и втором этапах исследований проводили оценку клинического статуса и биохимических показателей сыворотки крови.

На первом этапе испытаний препарата было установлено, что миксоферон не оказывал негативного влияния на организм подопытных животных, что следовало из общего клинического состояния кур-несушек и результатов лабораторного исследования. Так, в период проведения испытаний и через 72 часа после пятикратного применения препарата куры были подвижны, охотно принимали корм и воду. Биохимические показатели кур, подвергшихся обработке препаратом, находились в пределах клинико-физиологических нормативов и достоверно не отличались от таковых у контрольной птицы (таблица 1).

#### 1. Биохимические показатели крови кур-несушек после внутримышечных инъекций препарата «Миксоферон»

| Показатели крови          | Группы птиц       |                   |                   |               |
|---------------------------|-------------------|-------------------|-------------------|---------------|
|                           | Первая подопытная | Вторая подопытная | Третья подопытная | Контрольная   |
| Общий белок, г/л          | 52,25±1,710       | 50,37±2,868       | 49,33±4,395       | 46,62± 3,362  |
| Альбумины, г/л            | 15,13±0,449       | 11,56±1,785       | 13,57±1,707       | 13,94±1,475   |
| α-глобулины, г/л          | 3,58±1,561        | 3,68±0,865        | 3,42±0,607        | 2,56±0,154    |
| β-глобулины               | 6,95±1,109        | 6,51±0,969        | 6,32±1,262        | 6,22±1,093    |
| γ-глобулины, г/л          | 26,59±2,152       | 28,62±3,457       | 26,02±2,239       | 23,22±3,615   |
| Глюкоза, ммоль/л          | 11,79±0,218       | 12,33±0,859       | 12,92±0,511       | 12,88±0,254   |
| Холестерол, ммоль/л       | 3,61±0,531        | 3,26±0,483        | 3,33±0,150        | 3,08±0,289    |
| Общий билирубин, мкмоль/л | 6,28±1,688        | 5,70±2,355        | 6,82±2,557        | 6,19±2,899    |
| ГГТФ мккат/л              | 110,61±15,169     | 122,56±7,395      | 127,35±16,636     | 114,20±15,169 |

Как видно из таблицы, изученные лабораторные показатели крови у птиц из подопытных групп существенно не отличались от таковых у кур контрольной группы. Следует отметить, что у птиц из подопытных групп содержание общего белка и  $\gamma$ -глобулинов было выше чем в контрольной группе, однако эти различия были недостоверными.

На втором этапе исследований были получены схожие результаты.

Таким образом, миксоферон в указанных дозах не оказывает негативного влияния на изученные клинико-физиологические и биохимические показатели, позитивно влияет на гуморальные факторы иммунной защиты и может быть использован для профилактики и терапии вирусных инфекций у кур.

#### Литература

1. Жуленко В.Н. Фармакология : учебник для студентов высш. учеб. заведений / В.Н. Жуленко, Г.И. Горшков. – М.: Колос, 2008. - С. 284-286.
2. Жданов В.М. Вопросы вирусологии / В.М. Жданов, Ф.И. Ершов. - Т.28, № 6. - С. 757-761.
3. Придыбайло Н.Д. Иммунодефициты у сельскохозяйственной птицы, их профилактика и лечение // Н.Д. Придыбайло, под. ред. Р.Н. Коровина. - СПб.: Тосненская тип., 1995. - т. 2. - С. 92-99.

### ДИНАМИКА ПЕРСИСТЕНЦИИ КОЛОСТРАЛЬНЫХ АНТИТЕЛ У ТЕЛЯТ, РОДИВШИХСЯ ОТ ИНФИЦИРОВАННЫХ ВИРУСОМ ЛЕЙКОЗА КОРОВ

Мотавина Л.И., аспирант (ФГОУ ВПО «Башкирский ГАУ»)

Известно, что телята от больных лейкозом и инфицированных вирусом коров получают с молозивом материнские антитела к вирусу лейкоза крупного рогатого скота (ВЛКРС).

Вирус выявлен в лейкоцитах молока, больного лейкозами крупного рогатого скота, и вызывал у овец вирусную инфекцию после введения парентерально молока от этой коровы. Доказано, что молоко от больных лейкозом коров не только содержит вирус, но и способно вызывать инфицирование телят и ягнят (Кондричева Н. Н., 1990). Однако, в стаде с высоким процентом животных, инфицированных вирусом, установлено, что около 90% телят после приема молозива имеют антитела к ВЛКРС, но лишь 19% из них являются вирусносителями. То есть, большинство телят получают материнские антитела к вирусу с молозивом и для выделения инфицированных внутриутробно телят в