

Таблица – Терапевтическая эффективность препарата «Лактомаст» при лечении коров, больных клиническим маститом

Группа животных	Подвергнуто лечению		Выздоровело				Кол-во дней лечения
	голов	четвертей	голов	%	четвертей	%	
опытная	40	45	34	84,0	38	84,4	3,6±0,2
контрольная	40	48	32	80,0	39	81,3	3,6±0,14

Применение противомаститного препарата «Лактомаст» позволяет обеспечить клиническое выздоровление коров, больных серозным или серозно-катаральным маститом, в 80% случаев.

Ветеринарный препарат «Лактомаст» может быть рекомендован для внедрения в ветеринарную практику Республики Беларусь при лечении клинического мастита у коров в лактационный период.

#### ЛИТЕРАТУРА

1. Богуш, А. А. Мастит коров и меры его профилактики: книга / А. А. Богуш, В. И. Иванов, Л. М. Бородич – Мн.: Белпринт, 2009. – 160 с.
2. Латыпова, Г. М. Новый противомаститный препарат «Йодидин-Масти» /Г. М. Латыпова //Актуальные проблемы ветеринарной патологии и морфологии животных. Воронеж, 2006. – С. 922-923.
3. Париков, В. А. Эффективные отечественные препараты для профилактики и терапии мастита у коров / В. А. Париков, Н. Т. Климов, Н. В. Притыкин, Д. М. Пониткин, В. И. Михайлёв // Актуальные проблемы болезней органов размножения и молочной железы у животных. Международная науч.-практ. конф. Воронеж, 5-7 октября 2005г. мат. конф. – Воронеж: Европолиграфия, 2005 – С. 375-378.

УДК 619:636.52/.58.612.1-615.3

## **ВЛИЯНИЕ КОМПЛЕКСА АДАПТОГЕНОВ НА БИОХИМИЧЕСКИЕ ПОКАЗАТЕЛИ КРОВИ КУР-НЕСУШЕК**

**Бородулина И. В.**

ФГБОУ ВПО «Красноярский государственный аграрный университет»  
г. Красноярск, Российская Федерация

Биохимический анализ крови кур-несушек проводят с целью определения функционального состояния органов и систем организма в целом.

Целью нашего исследования явилось определение количества общего белка крови и содержание альбуминов в сыворотке крови кур-несушек кросса «Хайсекс браун» при воздействии на организм комплекса адаптогенов растительного (облепиха) и животного (энтерофар) происхождения.

Для изучения влияния адаптогенов на биохимические показатели крови был поставлен опыт, который проводился в условиях птицефабрики в течение 6 месяцев. Под опыт было взято 1000 цыплят, сформировано

две группы по принципу аналогов, одна из которых контрольная. В каждой группе по 500 голов цыплят. Добавляли адаптогены к основному рациону вручную с момента вылупления цыплят, в течение 30 дней, однократно, с утренним кормом. Адаптогены применяли цыплятам из расчета на 1кг живой массы тела: энтерофар 0,2 г/1 кг ж.м., облепихи 0,7 г/1 кг ж.м. [2].

Количество общего белка в сыворотке крови опытных и контрольных кур, за весь период опыта в среднем достоверно увеличилось: в контрольной группе на 10,47%, в опытной группе на 38,93%.

В опытной группе кур показатели общего белка были достоверно выше: в 10 дней – на 6,87%; в 25 дней – на 20,58%; в 40 дней – на 19,51%; в 60 дней – на 29,97%; в 120 дней – на 29,75%; в 180 дней – на 29,21%, по сравнению с контрольной группой.

Таким образом, достоверное увеличение содержания общего белка в сыворотке крови кур опытных групп, по сравнению с контрольной группой, свидетельствует о стимулирующем влиянии на синтез общего белка крови комплекса адаптогенов растительного и животного происхождения.

Содержание фракций альбуминов в сыворотке крови превышало показатели в контрольной группе. В опытной группе кур количество альбуминов достоверно увеличилось: в 10 дней – на 3,83%; в 25 дней – на 16,13%; в 40 дней – на 9,97%; в 60 дней – на 9,65%; в 120 дней – на 10,8%; в 180 дней – на 14,31%, по сравнению с контрольной группой.

Таким образом, увеличение количества альбуминовых фракций белка в сыворотке крови кур опытной группы, по сравнению с контрольной группой, свидетельствует о нормализации процесса синтеза альбуминов печеночными клетками под влиянием комплекса адаптогенов.

Показатели содержания  $\alpha$ -,  $\beta$ -,  $\gamma$ -глобулинов в сыворотке крови цыплят опытной группы достоверно выше, по сравнению с контрольной группой, соответственно: в 10 дней на 28,03%, 18,69%, 8,61%; в 25 дней – на 2,28%, 28,59%, 1,13%; в 40 дней – на 3,73%, 17,52%, 20,97%; в 60 дней – на 14,77%, 32,11%, 14,05%; в 120 дней – на 16,30%, 5,76%, 43,00%; в возрасте 180 дней – на 5,24%, 24,68%, 4,89%.

Таким образом, увеличение содержания в сыворотке крови  $\alpha$ -глобулинов свидетельствует о более интенсивном обмене липидов в крови и транспорте гормонов. В механизме повышения содержания  $\beta$ -глобулинов в сыворотке крови определенную роль играют белковый, липидный обмен и реактивное раздражение РЭС организма. По изменению концентрации  $\gamma$ -глобулинов, характеризующему уровень иммунобиологической реактивности организма, можно сделать заключение, что адаптогены оказывают нормализующее действие на синтез  $\gamma$ -глобулинов в герминативных центрах лимфоузлов. Следовательно, повышение  $\alpha$ -,  $\beta$ -,  $\gamma$ -глобулинов в

сыворотке крови кур опытных групп свидетельствует о более высокой резистентности организма, по сравнению с курами контрольной группы, не получавшими к основному рациону адаптогены [1].

В заключении можно сделать вывод, что применение комплекса адаптогенов растительного и животного происхождения способствует улучшению иммунологических показателей крови, стимулирует резистентность организма цыплят. Адаптогены в рекомендуемых нами дозах могут применяться на птицефабриках в качестве существенной замены дорогих фармацевтических препаратов для стимуляции иммунитета птицы.

#### ЛИТЕРАТУРА

1. Бородулина, И. В. Постнатальное развитие фабрициевой бursы, тимуса, печени и яичников кур под влиянием некоторых адаптогенов : автореф. дис. ... канд. вет. наук : 16.00.02. / И. В. Бородулина. – Барнаул, 2009. – 17с.
2. Коррекция постнатального развития тимуса, фабрициевой сумки, яичников и печени курочек-несушек с помощью адаптогенов в условиях птицефабрик Красноярского края. науч.-практ. рекомендации / И. В. Бородулина; Краснояр. гос. аграр. ун-т. – Красноярск, 2009. – 17с.

УДК: 619:579.873.21

### К ВОПРОСУ ДИАГНОСТИКИ ЛАТЕНТНОЙ ТУБЕРКУЛЁЗНОЙ ИНФЕКЦИИ

**Ван Хунлян, Притыченко А. Н.**

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

В настоящее время наибольший интерес представляет туберкулёз крупного рогатого скота, который наносит значительный экономический ущерб животноводству и протекает преимущественно в латентной форме с персистенцией измененных микобактерий туберкулёза (МБТ) [2, 3].

В качестве основного метода прижизненной диагностики туберкулёза используется внутрикожная туберкулиновая проба, чувствительность которой составляет 54,2-80%, а при инфицировании животных атипичными микобактериями специфичность ППД туберкулина снижается до нулевых пределов [3]. Поэтому результаты туберкулинодиагностики считаются ориентировочными и должны подтверждаться другими методами.

Рутинные методы бактериологической диагностики туберкулёза не обладают достаточной чувствительностью и направлены на обнаружение типичных кислотоустойчивых (КУ) патогенных форм. Они не учитывают