

2. Урбан, В. П. Практикум по эпизоотологии и инфекционным болезням с ветеринарной санитарией / В. П. Урбан [и др.]. – М.: КолосС, 2004. – 216 с.

УДК 619:614.48:636.5.082.474 (476.1)

## **САНИТАРНОЕ СОСТОЯНИЕ ИНКУБАТОРА ПРИ ПЛЕМЕННОМ ВЫРАЩИВАНИИ КУР-НЕСУШЕК**

**Левшенко А. В., Кузнецов Н. А., Таранда Н. И.**

УО «Гродненский государственный аграрный университет»  
г. Гродно, Республика Беларусь

В настоящее время благополучное ветеринарно-санитарное и эпизоотическое состояние инкубатора, его оборудования и вспомогательных помещений играет важную роль в получении здорового цыпленка для дальнейшего племенного выращивания. При этом необходимо поддерживать высокий уровень чистоты, который обеспечивается своевременным и последовательным проведением мойки и дезинфекции [1].

Также важно учитывать и технологические особенности помещения инкубатора, наличие хорошей вентиляции, отработанной технологии движения оплодотворенного яйца до вылупившегося цыпленка при соблюдении санитарно-гигиенических норм [2].

Цель работы – провести анализ уровня микробной загрязненности поверхностей, оборудования, вспомогательного помещения инкубатора.

Исследования проводились на базе КСУП «Племптицезавод «Белорусский» Минского района Минской области и на кафедре микробиологии и эпизоотологии УО «ГГАУ». Объекты исследования – смывы с потолка, стены, пола, камеры газации; инкубационных тележек; стены, пола накопителя № 1; стены, потолка, пола шкафа инкубационного зала; потолка, стены, пола шкафа №4; тележки с яйцом; потолка, стены, пола выводного шкафа; ящиков; спрей кабинета.

В качестве метода контроля использовался бактериологический метод исследования смывов и микроскопический метод. Посевы осуществлялись путем внесения на поверхность питательной среды (МПА, Стафилококкагара, Эндо и Сабуро) по 0,05 мл посевной жидкости в разведении 1:100. Посевы инкубировали в термостате при  $t = 37^{\circ}\text{C}$  в аэробных условиях в течение 48 ч для обнаружения бактерий и в течение 72 ч при температуре  $28^{\circ}\text{C}$  для обнаружения грибов. Далее был проведен учет бактериальных колоний, из которых готовили мазки и окрашивали простым (красители генцианвиолет, фуксин) методом.

В результате исследования установлено, что большая бактериальная обсемененность обнаружена в смыве с потолка камеры газации – 8000 на 1 см<sup>2</sup>, представленная бациллярными формами и стафилококками. Меньше были обсеменены стена и пол этой камеры. Всего 20 бактерий на 1 см<sup>2</sup> поверхности. Микрофлора представлена в основном разными видами бацилл.

На инкубационной тележке количество бактериальных клеток составило 920 с преобладанием энтеробактерий.

В пробах накопителя инкубатора обнаружены бациллы и энтеробактерии. На среде Сабуро выявлены дрожжеподобные мелкие грибы и мелкие коккобактерии. В смывах со второй инкубационной тележки на средах стафилококковой и Сабуро обнаружены бациллы с капсулой и стафилококки.

На потолке шкафа в инкубационном зале преобладают бациллы крупных и мелких форм. Пол в шкафу оказался загрязнен не только бациллами, но и разными энтеробактериями. В целом исследование смыва с пола показало, что на 1 см<sup>2</sup> его поверхности содержится 1340 бактерий.

В смыве со стены шкафа с яйцом на среде Сабуро обнаружены мелкие формы дрожжей, в смывах с пола – стафилококки и бациллы.

Микрофлора потолка выводного шкафа, представлена крупными и мелкими формами стафилококков и разной величины тонкими палочками с капсулой. На стене выводного шкафа обнаружены разные виды бацилл, стафилококки и неспорообразующие бактерии. В смыве с пола выводного шкафа выявлены разные формы кокковых бактерий – микрококки, тетракокки, стафилококки и палочковидные бактерии.

Не так значительно обсеменены ящики, микрофлора со смывов которых растет кроме МПА и на средах Эндо и стафилококковой. Определяются бациллярные формы, кокковые и полиморфные бактерии.

Значительную обсемененность (680 бактерий на 1 см<sup>2</sup>) имеет и спрей кабинет, обнаруживаемая микрофлора в котором представлена в основном стафилококками.

Наиболее опасными в санитарном отношении в помещении инкубатора могут быть представители стафилококковой микрофлоры и энтеробактерии, бациллярные формы угрозы для здоровья цыплят не несут.

#### ЛИТЕРАТУРА

1. Болезни домашних и сельскохозяйственных птиц (под ред. Кэлнека и др.) / Пер. с англ. И. Григорьева, С. Дорош, Н. Хрушева, И. Суворцев, Ю. Суворцев.- М.: «АКВАРИУМ БУК», 2003. – 1232 с.

2. Медведский, В. А. Гигиена животных: учебник для студентов специальности «Ветеринарная медицина» с.-х. вузов/ В. А. Медведский [и др.]; под ред. В. А. Медведского. – Минск: Техноперспектива, 2009. – 617 с.

УДК 636.2.087.7 – 053.2:619:616 – 097.3

## **СОДЕРЖАНИЕ ЛИМФОЦИТОВ И ИХ СУБПОПУЛЯЦИЙ В ПЕРИФЕРИЧЕСКОЙ КРОВИ ТЕЛЯТ ПРИ ВВЕДЕНИИ В РАЦИОН ПРОДУКТОВ ПЧЕЛОВОДСТВА**

**Лойко И. М., Щепеткова А. Г., Халько Н. В., Скудная Т. М.,  
Кукса А. О.**

УО «Гродненский государственный аграрный университет»  
г. Гродно, Республика Беларусь

В настоящее время из широкого спектра задач иммунофармакологии в ветеринарии первостепенными являются изучение влияния на иммунную систему лечебных средств и поиск иммунокорректирующих препаратов [1]. В этом плане, на наш взгляд, для этих целей перспективными являются продукты пчеловодства. Продукты пчеловодства содержат в своем составе большое количество биологически активных компонентов. Они обладают общеукрепляющим, иммуностимулирующим, антиоксидантным, антимикробным и мн. др. свойствами. Наряду с этим это экологически чистые вещества, не оказывающие отрицательного воздействия на организм человека и животных.

Целью работы явилось исследовать состояние естественной резистентности организма телят молозивно-молочного периода при использовании комплексной добавки на основе продуктов пчеловодства.

Исследования проводили в условиях СПК «Коптевка» Гродненской области. Объектом исследований служили 20 телят с момента рождения до 30-дневного возраста. Формирование групп животных, по 10 голов, осуществляли по принципу условных аналогов с учетом происхождения, возраста, упитанности, пола, физиологического состояния, живой массы. При этом одна группа считалась контрольной, другая опытной. Подопытные телята содержались в одинаковых зоогигиенических условиях, подвергались плановым ветеринарным обработкам, принятым в хозяйстве, основной рацион получали по схеме выпойки, принятой в хозяйстве. Животные контрольной группы содержались в условиях технологии, принятой в хозяйстве, телятам же опытной группы наряду с этим задавали композиционный состав из продуктов пчеловодства. Комплексную добавку из апипродуктов телята получали перорально, в дозе 1,5 г на голову в сутки, ежедневно с молозивом или молоком в течение 30 дней.