

эксперимента у животных 2 и 3 групп также указывала на вовлечение печени в патологический процесс. Вышеуказанные показатели у поросят 1 группы практически не изменялись и находились в пределах нормы.

Таким образом, основываясь на результатах профилактической эффективности, ряда биохимических тестов, можно прийти к заключению, что исследуемый энтеросорбент обладает высокими детоксикационными, гепатопротективными свойствами и является эффективным профилактическим средством при болезнях органов пищеварения у поросят.

УДК 636.59:611

**ТИТОВА Е.С., КУЛАГИНА В.Г.,** студенты

Научный руководитель **БРИКЕТ Н.Н.,** канд. вет. наук, доцент

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

## **АНАТОМИЧЕСКИЕ ОСОБЕННОСТИ КОСТЕЙ ПЛЮСНЫ И ПАЛЬЦЕВ АФРИКАНСКОГО СТРАУСА**

Плюсневая кость африканского страуса представляет собой очень длинную трубчатую кость, на которой есть основание, тело и головка.

Основание плюсны – это монолитный участок кости в форме четырехгранника с длинными – передней и задней и короткими – латеральной и медиальной гранями. На передней грани есть небольшой бугорок, по обеим сторонам которого отмечены небольшие углубления. От нее на тело опускается массивный гребень, придающий проксимальному концу диафиза треугольную форму. По обе стороны гребня расположены сосудистые отверстия: более крупное – медиальное и меньшее – латеральное. Открываются они в глубокую плантарную плюсневую ямку, из которой на диафиз следуют два шероховатых утолщения, разделенные желобом. Задняя грань в центре имеет дугообразный выступ.

Тело плюсневой кости несколько изогнуто латерально. По нему с краниальной стороны проходят два гребня. В дистальном направлении гребни постепенно сглаживаются. По плантарной поверхности диафиза проходит небольшое углубление в виде продольного желоба, ограниченного с боков утолщениями.

Головка плюсны оканчивается двумя мыщелками, свидетельствующими о срастании двух плюсневых костей: третьей и четвертой. Третий мыщелок небольшой со слабо выраженными гребнями и еле заметным углублением между ними. Четвертый мыщелок крупнее с широким углублением между гребнями. По бокам мыщелков глубокие связочные ямки. Гребни на мыщелках с плантарной стороны образуют блоки для сухожилий мышц. Мыщелки между собой разделены обширным пространством, в котором лежат сосудистые отверстия.

Пальцев у страуса два. Каждый палец имеет по четыре фаланги, величина

которых уменьшается в геометрической прогрессии. Каждая фаланга имеет шероховатости и глубокие связочные ямки. Четвертая фаланга (коготь) несет стенную и подошвенную поверхности. На стенной поверхности имеются желоба и сосудистые отверстия, открывающиеся на подошвенную поверхность.

Таким образом, крепкие и длинные цевка и пальцы обладают большой прочностью, что облегчает отталкивание при беге, а также делают птицу более устойчивой, что сказывается на поддержании равновесия их тела.

УДК 619:579.843.94.017.8

**Трибуш Л.С., Петракова Д.А.,** студентки

Научный руководитель **Медведев А.П.**, д-р вет. наук, профессор  
УО «Витебская ордена «Знак Почета» государственная академия ветеринарной медицины», г. Витебск, Республика Беларусь

### **ЭФФЕКТИВНОСТЬ ПИТАТЕЛЬНЫХ СРЕД ПРИ КУЛЬТИВИРОВАНИИ ГЕМОФИЛОВ**

Для культивирования гемофильных бактерий используют в основном плотные питательные среды: шоколадный агар, сывороточно-дрожжевой агар, кровяной агар с 5% крови кролика, агар Левинталя, 10%-ный сывороточный мясопептонный агар с «баккормилкой» и многие другие.

Целью данной работы явилось определение ростобеспечивающей способности шоколадного агара, сывороточно-дрожжевого агара и кровяного агара с 5% сыворотки крови кролика при выращивании гемофилов и выбор наиболее эффективной из этих сред для практического использования.

В работе применяли указанные среды, на поверхность которых засеивали гемофилов (*H. pleuropneumoniae* - возбудитель гемофильной плевропневмонии) и выращивали бактерии в термостате при 37-38 °С в течение 24 часов. При посеве на кровяной агар в качестве «баккормилки» использовали негемолитический штамм *E.coli*.

Характер роста бактерий на поверхности питательных сред изучали визуально. При этом определяли величину колоний, их цвет, форму, прозрачность, рельеф, тип гемолиза, наличие флуоресценции.

Результаты опытной работы позволили установить следующее.

На поверхности сывороточно-дрожжевого агара сформировались колонии М-, R- и S-типа. Колонии М- и R-типа достигали в диаметре 1,5-2мм., а колонии S-типа были более мелкими размером от 0,2 до 0,6мм. Все колонии имели медно-красный цвет с зеленым отливом, мелкозернистую структуру и флуоресцировали в косопроходящем свете. На шоколадном агаре образовывались колонии в диаметре от 1 до 1,8мм. и мелкие размером от 0,2 до 0,5мм. Колонии на агаре были круглые, выпуклые, слизистые, серо-белого цвета и не флуоресцировали. На кровяном агаре с 5% крови кролика с «баккормилкой» выросли мелкие колонии от 0,15 до 0,3мм. на расстоянии 0,3-1,5см от засеянной кишечной палочки. Колонии имели ровные края, выпуклую