

СЕКЦИЯ 2. БОЛЕЗНИ ЖИВОТНЫХ ЗАРАЗНОЙ ЭТИОЛОГИИ, МИКРОБИОЛОГИЯ, ФАРМАКОЛОГИЯ И ТОКСИКОЛОГИЯ

УДК 619:616.995.1:615.246.6:636.5

ИСПОЛЬЗОВАНИЕ АРЕКОЛИНА ГИДРОБРОМИДА ПРИ ДИАГНОСТИКЕ И ТЕРАПИИ АССОЦИАТИВНЫХ ГЕЛЬМИНТОЗОВ КУР

АЗАРЁНОК Н.П., КОЛОСКИНА А.С., студенты,
ВОРОБЬЕВА И.Ю., магистрант

Научные руководители **МИРОНЕНКО В. М.,** канд.вет.наук, доцент,

ЯТУСЕВИЧ А. И., доктор вет. наук, профессор

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

Диагностика является важной составляющей комплекса противогельминтных мероприятий. Для прижизненной диагностики гельминтозов птиц используют преимущественно флотационные методы. Эффективным методом является диагностическая дегельминтизация, в частности, с использованием ареколина гидробромида. Несмотря на наличие отдельных рекомендаций по диагностической дегельминтизации ареколина гидробромидом (АГ) кур, сравнительная эффективность этого метода с копроскопическим исследованием при смешанных инвазиях не установлена.

Цель исследования: установить диагностическую и терапевтическую эффективность ареколина при ассоциативных гельминтозах кур.

Материалы и методы: 60 кур со смешанной инвазией гельминтов желудочно-кишечного тракта (*A.galli*, *H.gallinarum*, *Capillaria* spp., *R.cesticillus*) были исследованы копроскопически (методом Щербовича), а затем обработаны АГ, который задавали энтерально в дозе 4 мг на кг живой массы, в виде водного раствора (1:1000). Эффективность диагностической дегельминтизации определялась повторным копроскопическим исследованием и неполным гельминтологическим вскрытием по К.И. Скрыбину.

После введения АГ выделение гельминтов с фекальными массами происходило в течение 15-30 минут. Диагностическая дегельминтизация позволила выявить птиц, инвазированных возбудителями *A.galli*, *H.gallinarum*, *Capillaria* spp., *R.cesticillus*, которые по результатам копроскопического исследования были свободны от паразитов. В отдельных случаях у птиц с низкой интенсивностью инвазии (единичные яйца гельминтов) при диагностической дегельминтизации выделились десятки возбудителей. Относительно *H.gallinarum* диагностический и терапевтический эффект при введении АГ отсутствовал. Это обстоятельство, на наш взгляд, обусловлено тем, что препарат не обеспечивает освобождение от содержимого слепых отростков кишечника. Осложнений не наблюдалось.

Таким образом, применение курам АГ внутрь в дозе 4 мг на кг живой массы в виде водного раствора (1:1000) обеспечивает 100% диагностическую и

терапевтическую эффективность относительно *A.galli*, *Capillaria spp.*, *R.cesticillus*. Относительно *H.gallinarum* диагностический и терапевтический эффект отсутствует. Диагностика путем диагностической дегельминтизации более эффективна, чем копроскопическое исследование.

УДК 619:579

ХРАНЕНИЕ ПИТАТЕЛЬНЫХ СРЕД

АТРАШКЕВИЧ В. А., ЛОПЫКО А. Ф., студентки

Научный руководитель **МЕДВЕДЕВ А. П., доктор вет. наук, профессор**

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

Качество питательных сред, приготовленных впрок, зависит от типа среды, ее состава, способа стерилизации, сроков хранения и других факторов. Опыт практической работы с питательными средами показывает, что при их длительном хранении в пробирках и колбах, закрытых ватно-марлевыми пробками, среды подвержены высыханию, при котором изменяется их количество и свойства. На поверхности агаризованных сред в пробирках, чашках Петри возникает недостаток влаги, который устраняют повторным нагреванием их. При хранении жидких питательных сред в них повышается не только концентрация компонентов из-за высыхания, но и снижается рН в результате поглощения средой из воздуха диоксида углерода и латентно протекающих окислительно-восстановительных процессов. В силу этого жидкие среды перед посевом прогревают на водяной бане для удаления растворенных газов.

По нашему мнению, вопросам хранения питательных сред, прежде всего, сред лабораторного изготовления уделялось мало внимания. Поэтому целью данной работы явилось определение срока хранения часто употребляемых в практике питательных сред – мясо-пептонного бульона (МПБ) и мясо-пептонного агара (МПА).

Для проведения опыта МПБ расфасовали в двадцать обычных пробирок по 10 см³ в каждую и 10 пятидесятиграммовых флаконов по 50 см³ среды во флаконе. Одну половину пробирок закрыли ватно-марлевыми пробками, другую – резиновыми. Флаконы с бульоном укупорили пенициллиновыми пробками и завальцевали алюминиевыми колпачками. Приготовленный МПА в расплавленном виде внесли в 20 пробирок по 10 см³ в каждую, закрыв 10 из них ватно-марлевыми пробками, а остальные 10 – резиновыми. Уровень сред отметили фломастером с наружной стороны пробирок и флаконов. Среды хранили в шкафу без доступа света при комнатной температуре. В процессе хранения сред в течение месяца объем их существенно не менялся, а через три месяца хранения степень высыхания МПБ в пробирках под ватно-марлевыми пробками составила 40% от их первоначального объема, под резиновыми –