

Федеральное агентство научных организаций
(ФАНО России)

ФГБНУ «ВСЕРОССИЙСКИЙ НАУЧНО-ИССЛЕДОВАТЕЛЬСКИЙ ИН-
СТИТУТ ЖИВОТНОВОДСТВА ИМ. АКАДЕМИКА Л.К.ЭРНСТА»
(ВИЖ им. Л.К. Эрнста)

636.2.084.1 + 636.2.087.8

УТВЕРЖДАЮ

Директор ВИЖ им. Л.К. Эрнста,
академик РАН

_____ Н.А. Зиновьева

«_____» _____ 2017 г.

ОТЧЕТ

о выполнении НИР по договору
№ 305 от «01» октября 2016 г. с ООО «Алтбиотех»

по теме: «Определить эффективность скармливания биотехнологической
продукции (пробиотики) в рационах коров и молодняка крупного рогатого
скота»

Продолжение на следующем листе

- Дубровицы, 2017 г. –

СПИСОК ИСПОЛНИТЕЛЕЙ

Руководитель темы,
Ведущий научный сотрудник,
руководитель лаборатории,
кандидат с.-х. наук, доцент

подпись, дата

Р.В. Некрасов
(раздел 1 - 6)

Исполнители темы:

Главный научный сотрудник,
доктор с.-х. наук, профессор

подпись, дата

М.Г. Чабаев
(раздел 1 - 6)

Младший научный сотрудник

подпись, дата

А.А. Зеленченкова
(раздел 1 - 6)

Лаборант

подпись, дата

Т.С. Жарова
(раздел 4)

Нормоконтролер

Ведущий научный сотрудник,
кандидат биологических наук

подпись, дата

А.С. Аникин

РЕФЕРАТ

Отчёт 37 стр., 8 таблиц, 45 источников литературы.

КОРОВЫ, ПРОБИОТИК, УДОЙ, МОЛОКО, БИОХИМИЯ, ЭФФЕКТИВНОСТЬ.

Объектом исследования является пробиотик на основе спорообразующих бактерий производства ООО «Алтбиотех», который возможно применять в составе (в смеси) комбикормов-концентратов для молочных коров.

С целью получения данных об эффективности скармливания пробиотика был проведен научно-хозяйственный опыт на базе ООО «АКХ Ануйское» Петропавловского района Алтайского края, а также в лабораториях Института экспериментальной ветеринарии Сибири и Дальнего Востока, КГБУ «Алтайская краевая ветеринарная лаборатория», на 45 коровах симментальской породы, разделенных по принципу аналогов на три группы: контрольную и две опытные, по 15 голов в каждой. Животные 2-ой и 3-ей опытных групп получали пробиотик в смеси с концентратами. Было испытано 2 дозировки кормовой пробиотической добавки Энзимспорин – 6,0 и 12,0 г/гол./сут. В результате проведенных комплексных исследований было установлено, что использование пробиотического препарата способствовало незначительному увеличению среднесуточных удоев базисной жирности у подопытных коров 1,03-1,32%, при некотором снижении затрат кормов на единицу полученной продукции.

ОБОЗНАЧЕНИЯ И СОКРАЩЕНИЯ

В настоящем отчете применяют следующие обозначения и сокращения:

А/Г	Альбумино-глобулиновое отношение
АЛТ	Аланинаминотрансфераза
АСВ	Абсолютно сухое вещество
АСТ	Аспартатаминотрансфераза
БАВ	Биологически активные вещества
БАД	Биологически активная добавка
БАСК	Бактерицидная активность сыворотки крови
БЭВ	Безазотистые экстрактивные вещества
ВЭ	Валовая энергия
ГОСТ	Государственный стандарт
КК	Комбикорм-концентрат
ЛАСК	Лизоцимная активность сыворотки крови
МД	Массовая доля
НД	Нормативная документация
ОВ	Общая влага
ОР	Основной рацион
ОФР	Опсоно-фагоцитарная реакция
ОЭ	Обменная энергия
ПЗА	Полный зоотехнический анализ
ПП	Переваримый протеин
С/Х	Сельскохозяйственный
СВ	Сухое вещество
СЖ	Сырой жир
СЗ	Сырая зола
СК	Сырая клетчатка
СОМО	Сухой обезжиренный молочный остаток
СП	Сырой протеин
ТУ	Технические условия
ФА	Фагоцитарная активность
ФИ	Фагоцитарный индекс
ФЧ	Фагоцитарное число
ЭКЕ	Энергетическая кормовая единица

СОДЕРЖАНИЕ

1.	Обоснование исследований.....	6
2.	Цель и задачи исследований.....	10
3.	Материал и методика исследований.....	11
4.	Результаты исследований.....	17
4.1.	Анализ рациона кормления подопытных животных.....	17
4.2.	Молочная продуктивность и качество молока коров в период опыта.....	20
4.3.	Расчет затрат кормов.....	22
4.4.	Гематологические показатели крови, иммунитет.....	23
4.5.	Микрофлора содержимого толстого кишечника.....	29
4.6.	Экономическая эффективность.....	31
5.	Выводы.....	33
6.	Предложения производству	34
	Список использованной литературы.....	35

1. Обоснование исследований

Одной из важнейших задач агропромышленного комплекса страны является обеспечение населения доступными и высококачественными продуктами питания отечественного производства в необходимом количестве. Применение кормовых добавок способствует повышению продуктивности животных, снижению затрат и кормов на единицу производимой продукции (В.И. Левахин и др., 2005; И.А. Бабичева и др., 2012).

В связи с этим в последние годы все больше внимания уделяется изучению и производству биологически активных кормовых добавок, направленных на стимуляцию неспецифического иммунитета, профилактику и лечение смешанных желудочно-кишечных инфекций и расстройств пищеварения, вызванных нарушением микробиоценоза пищеварительного тракта (Б.В. Тараканов и др., 2000; Н.А. Ушакова и др., 2003; П.А. Красочко, 2009; Н.А. Ушакова и др., 2009; Н.А. Ушакова и др., 2010; FAO, 2006; M. De Vrese et al., 2008; K.A. Abbas et al., 2009; G.M. Chu et al., 2011).

Пробиотики относятся к числу кормовых добавок, в наибольшей степени отвечающих особенностям пищеварительной системы жвачных животных. В целом – это живая микробная кормовая добавка, которая оказывает полезное действие на животного-хозяина путем улучшения его кишечного микробного баланса (Б.В. Тараканов и др., 2003; G.W. Tannock, 2005; О.Г. Башкиров, 2003; Г.Ю. Лаптев и др., 2004; В.Г. Двалишвили и др., 2008; А.Н. Панин, Н.И. Малик, 2009; Р.В. Некрасов и др., 2010, R.Fuller, 1992).

Действие пробиотических препаратов направлено на улучшение процессов пищеварения, обмена веществ, повышение продуктивности животных, экологической безопасности продуктов и, как следствие, экономических результатов производства. В то же время профилактика болезней с экономической точки зрения более целесообразна, чем лечение (Z. Müller, 1967; А.И. Чернышев, 1986).

Применение пробиотиков связано с решением различных проблем со здоровьем, повышением эффективности пищеварения, стимуляцией роста и развития. Установлено, что применение пробиотиков может оказывать противoinфекционное, иммуномодуляторное воздействие на организм животного, повышать барьерные функции (физиологические механизмы, защищающие организм от воздействия окружающей среды, препятствующие проникновению в него бактерий, вирусов и вредных веществ), стимулировать моторику и экскреторную функции кишечника, регулировать его микробный гомеостаз, выделять бактериоцины (R. Walker, M. Buckley, 2006; M. Vrese et al., 2007; S.K. Mazmanian et al., 2008; J.K. Seo et al., 2010; L. Morelli et al., 2012).

При разработке кормовых пробиотиков, пребиотиков и симбиотиков, следует определять режим их применения: оптимальную дозу включения в рацион, рациональную продолжительность использования, а также эффективность их применения (Р.Р. Гадиев и др., 2008; Т.А. Курзюкова, Н.А. Крамаренко, 2012; А.А. Валитова и др., 2014).

В связи с широко известным положительным влиянием на поддержание микробного баланса кишечника исторически так сложилось, что изначально внимание производителей пробиотических культур было направлено на представителей нормальной микрофлоры – молочнокислые микроорганизмы. Однако в наши дни хорошо известна их чувствительность к высокой температуре при производстве комбикормов. Поэтому при современной технологии животноводства необходимы такие микробиологические добавки, которые не теряют жизнеспособности при кормоприготовлении (Э.И. Коломиец и др., 2009; J. Schrezenmeir et al, 2001; M.S. Kolosovskaya, 2011).

Споры *Bacillus* обладают жизнестойкостью даже при высоких температурах (Н.В. Ананьева и др., 2007; В.И. Байбаков и др., 2007; П.А. Красочко, 2009; С.В. Копыльцов, 2011; Л.В. Устюжанинова и др., 2012; А.Т. Bull, 1984; O.Simon et al., 2001; A. Mortazavian et al., 2007; K. ElZahar et al., 2012).

Широко применяемые микроорганизмы в качестве пробиотиков относятся к роду рода *Bacillus* и представлены *Bacillus subtilis*, *Bacillus licheniformis*. Данные бактерии не являются элементами нормофлоры в микробных сообществах и животных, но обладают свойствами, которые обеспечивают организму возможность поддерживать состояние микрофлоры на уровне экологически естественного. Они оптимизируют обмен веществ и улучшают снабжение организма биологически активными и строительными веществами, обеспечивают качественное переваривание пищи, оказывают антигистаминное и антитоксическое действие, существенно повышая неспецифическую резистентность организма. Существуют данные подтверждающие положительное действие монобациллярных препаратов на поросятах и телятах (Л.Г. Войчишина, 1991; П.И. Жданов, 1994; Д.А. Девришов, 1996; Л.Ф. Бакулина, 2001).

При попадании бактерий в ЖКТ они живут в нём не более 30 дней, после чего выводятся естественным путём. В желудке бактерии этого вида не погибают, поскольку в споровом виде обладают высокой устойчивостью к воздействию желудочного сока. Во рту, тонком и толстом отделе кишечника они трансформируются в вегетативную форму, размножаются и продуцируют в окружающую среду биологически активные вещества, под воздействием которых подавляется рост и развитие гнилостной, патогенной и условно-патогенной микрофлоры, восстанавливается численность популяций лакто- и бифидобактерий, кишечной палочки и др. микроорганизмов, составляющих нормофлору ЖКТ и обеспечивающих его оптимальное функционирование. Способность подавлять рост и развитие сторонней для ЖКТ микрофлоры бактерии этих видов реализуют преимущественно за счёт способности наращивать полиеновые антибиотики – бацитрацины и лихениформины. Подавление реализуется путем прямого антагонизма относительно инфекционных агентов и опосредованно через оптимизацию функционирования иммунитета человека и животных.

В связи с этим испытания различных дозировок спорowego пробиотика Энзимспорин интересно как с научной точки зрения, так и представляет практическое значение для условий Алтайского края.

2. Цель и задачи исследований

Цель исследований – провести испытания по определению эффективности использования в кормлении коров различных дозировок пробиотика Энзимспорин на основе спорообразующих бактерий.

Для достижения поставленной цели изучались следующие вопросы:

- анализ рационов кормления подопытных животных;
- молочная продуктивность и качество молока коров;
- биохимические показатели крови подопытных животных;
- показатели неспецифического иммунитета;
- микробиологические показатели содержимого толстого кишечника коров;
- расчет возможного экономического эффекта при скармливании изучаемой пробиотической добавки в рационах дойных коров.

3. Материал и методика исследований

Для реализации поставленных задач на базе ООО «АКХ Ануysкое» Петропавловского района Алтайского края, а также в лабораториях Института экспериментальной ветеринарии Сибири и Дальнего Востока (г. Краснообск, Новосибирской области), КГБУ «Алтайская краевая ветеринарная лаборатория» (г. Барнаул Алтайского края) были проведены исследования, включая научно-хозяйственный опыт по следующей схеме:

Таблица 1 - Схема научно-хозяйственного опыта

Группа животных	Количество животных	Характеристика кормления
Коровы		
1-контрольная	15	Основной рацион
2-опытная	15	ОР + пробиотик 6,0 г/гол./сут.
3-опытная	15	ОР + пробиотик 12,0 г/гол./сут.

Для научно-хозяйственного опыта были подобраны три группы коров симментальской породы в начале лактации, по 15 голов в каждой. Исследования проведены в период с 8 ноября 2016 года по 17 января 2017 года. Продолжительность научно-хозяйственного опыта составила 70 дней. Коровам 1-ой контрольной группы скармливались корма по рациону кормления, принятому в хозяйстве. 2-ая и 3-я опытные группы получали изучаемый пробиотический препарат в смеси с концентратной частью рациона ежедневно в утреннее кормление суточную дозу в количестве 6,0 и 12,0 г/гол. в сутки, соответственно.

Животные контрольной и опытных групп были размещены в одном помещении, где им были созданы одинаковые условия кормления и содержания (А.П. Калашников и др., 2003).

Свойства *Bacillus subtilis* и *Bacillus licheniformis* широко известны и представляют собой взаимодополняющую комбинацию микроорганизмов.

Bacillus subtilis (сенная палочка), благодаря продуцируемым антибиотикам и способности закислять среду обитания, является антагонистом пато-

генных и условно-патогенных микроорганизмов, таких как сальмонелла, протей, стафилококки, стрептококки, дрожжевые грибки; продуцирует ферменты, удаляющие продукты гнилостного распада тканей, восстанавливается численность популяций лакто- и бифидобактерий, кишечной палочки и других микроорганизмов, составляющих нормофлору желудочно-кишечного тракта (ЖКТ) и обеспечивающих его нормальное функционирование; синтезирует аминокислоты, витамины и иммуноактивные факторы.

Bacillus licheniformis продуцирует ряд биологически активных белков, пептидов, ферментов и витаминов, способствует выработке организмом интерферона, которые уничтожают патогенные микробы и вирусы, приводя к нормализации микрофлоры кишечника, способствуют перевариванию пищи, снимают пищевые и химические отравления, уничтожают поврежденные и раковые клетки (<http://agropost.ru/skotovodstvo/kormlenie-krs/vliyanie-bioplyus2b-na-produktivnost-krs.html>).

Изучаемый препарат включает следующие штаммы микроорганизмов:

1. *Bacillus subtilis* ВКМ В-2998D (ВКПМ В-314) является антагонистом патогенных и условно-патогенных микроорганизмов, таких как сальмонелла, протей, стафилококки, стрептококки, дрожжевые грибки; продуцирует ферменты, удаляющие продукты гнилостного распада тканей, восстанавливается численность популяций лакто- и бифидобактерий, кишечной палочки и других микроорганизмов, составляющих нормофлору желудочно-кишечного тракта (ЖКТ) и обеспечивающих его нормальное функционирование; синтезирует аминокислоты, витамины и иммуноактивные вещества, обладает повышенной термостабильностью.

2. *Bacillus licheniformis* ВКМ В-2999D (ВКПМ В-8054) продуцирует ряд белков, пептидов, ферментов и витаминов, способствует выработке организмом интерферона, которые уничтожают патогенные микробы и вирусы, приводя к нормализации микрофлоры кишечника, способствуют перевариванию пищи, снимают пищевые и химические отравления.

3. *Bacillus subtilis* ВКМ В-3057D (ВКПМ В-12079) является продуцентом антибиотических веществ и дополнительно продуцирует целлюбиазу и эндо 1,4 бета-глюконазу, что позволяет расширить спектр антагонистической активности целевого пробиотика.

Для повышения эффективности пробиотического препарата в его состав включен комплекс ферментов, включая ксиланазу, β -глюканазу, целлюлазу, а также вспомогательные вещества – натрий хлористый и лактозу.

Важными свойствами нового пробиотического комплекса являются:

- широкий спектр действия по отношению к патогенным бактериям;
- термостабильность;
- высокое качество при хранении;
- экологическая безопасность;
- удобство в применении (как в составе комбикорма, так и при выпойке молоком, в составе заменителей).

В период научных исследований изучены рационы кормления подопытных животных на соответствие их современным требованиям потребностей в питательных веществах и энергии. Рассчитаны затраты кормов – путем определения расхода кормов на единицу полученной продукции.

Корма для химического анализа отбирали согласно ГОСТ Р ИСО 6497-2011.

Химический состав кормов определен в испытательной лаборатории КГБУ «Алтайская краевая ветеринарная лаборатория» (аттестат аккредитации №РА.RU.21 ПТ41 дата выдачи 10.09.2015 г.): влажность, МД сырого протеина (ГОСТ 13496.4-93), МД сырой клетчатки (ГОСТ 31675-2012), МД сырого жира (ГОСТ 13496.15-97), МД сырой золы (ГОСТ 31675-2012), МД кальция (ГОСТ 26570-95), МД фосфора (ГОСТ 26657-97).

Расчет рационов кормления проводился посредством программного комплекса КормОптимЭксперт (Версия 2016, ООО «Корморесурс»).

Удой (валовой, среднесуточный) рассчитан на основе проводимых контрольных доек в начале эксперимента и далее ежемесячно от всех подопытных животных (n=15).

Пробы молока для анализа отбирали в соответствии с ГОСТ 26809-86.

Для определения качества молока подопытных животных (n=5) отбирались средние пробы и в испытательной лаборатории КГБУ «Алтайская краевая ветеринарная лаборатория» были определены: МД жира (жиромер, по ГОСТ 5867), МД белка (ФЭК КФК-5М, по ГОСТ 25179), СОМО (весы электронные DL200, по ГОСТ Р 54761), содержание соматических клеток (вискозиметр «Соматос-В», по ГОСТ Р 54077).

В конце 1 этапа эксперимента произведен забор крови от животных (n=3) из каждой подопытной группы для определения биохимических (общий белок, альбумины, глобулины, креатинин, мочевины, билирубин общий, холестерин общий, кальций, фосфор, щелочная фосфатаза, глюкоза, АСТ, АЛТ) и морфологических (гемоглобин, эритроциты, лимфоциты, гематокрит) показателей крови. Анализы крови в испытательной лаборатории КГБУ «Алтайская краевая ветеринарная лаборатория» проводились следующим образом: общий белок - рефрактометрическим методом (МУ Утв.от 29.06.1981 г.), белковые фракции - нефелометрическим методом (ФЭК КФК-2, МУ Утв.от 29.06.1981 г.), кальций - комплексометрическим методом (МУ Утв.от 29.06.1981 г.), фосфор - с Ванадат-молибдатным реактивом (МУ Утв.от 29.06.1981 г.), щелочная фосфатаза, креатинин, мочевины, билирубин общий, холестерин – на биохимическом фотометре Стат Факс 1904 Плюс, набор реактивов для клинической биохимии, глюкоза - метод по Самоджи, тест-полоски БЕТАЧЕК для визуального контроля определения уровня глюкозы крови, гемоглобин - гемоглобин-цианидным методом, подсчёт количества эритроцитов, лейкоцитов, выведение лейкоцитарной формулы - микроскопом Микромед – 2.

В испытательной лаборатории Института экспериментальной ветеринарии Сибири исследование морфологических и биохимических показателей

крови проводилось на автоматическом анализаторе Vet Auto Hematology Analyzer «BC-2800» (Mindray, КНР), биохимических показателей сыворотки крови - на полуавтоматическом анализаторе «СНЕМ-7» (Erba Diagnostics Mannheim, Германия). Эритроциты и лейкоциты – импедансным методом, гемоглобин – колориметрическим, АСТ и АЛТ – кинетическим УФ-методом.

Также в конце 1 этапа опыта произведен забор крови для определения уровня неспецифического иммунитета крови подопытных животных (n=3) в лаборатории Института экспериментальной ветеринарии Сибири с определением лизоцимной и бактерицидной активности сыворотки крови (ЛАСК и БАСК), а также опсоно-фагоцитарной реакции (ОФР) по общепринятым методикам. Определение фагоцитарной активности лейкоцитов - подсчетом количества фагоцитирующих нейтрофилов, бактерицидной активности – по методике О.В. Смирновой и Т.А. Кузьминой (1966), лизоцимной активности – по И.Ф. Храбустовскому и соавт. (1979).

В конце 1 этапа эксперимента произведен забор содержимого толстого кишечника от животных (n=3) подопытных групп с определением в лаборатории Института экспериментальной ветеринарии Сибири содержания бифидо- и лактобактерий методом последовательных разведений с последующей фиксацией роста бактерий и подсчетом количества выросших колоний. В качестве питательных сред для роста бифидобактерий использована «Бифидумсреда» (производство ФБУН НЦП Микробиологии и биотехнологии), лактобактерий – «Лактобакагар» (производство ФБУН НЦП Микробиологии и биотехнологии).

Исходя из анализа рациона кормления, стоимости кормов и полученного удоя за период опыта рассчитан возможный экономический эффект от использования изучаемого пробиотического препарата в кормлении дойных коров в начале лактации.

Полученные в опыте материалы обработаны биометрически с использованием t-критерия Стьюдента. При этом вычислены следующие величины: среднеарифметическая (M), среднеквадратическая ошибка ($\pm m$) и

уровень значимости (p). Результаты исследований считали высокодостоверными при $p < 0,001$ и достоверными при $p < 0,01$ и $p < 0,05$. При $p < 0,1$, но $p > 0,05$ - тенденция к достоверности полученных данных. При $p > 0,1$ разницу считали недостоверной.

4. Результаты исследований

4.1. Анализ рациона кормления подопытных животных

Как было указано ранее, животные контрольной и опытных групп находились в одинаковых условиях содержания. Кормление их осуществлялось по распорядку дня, принятому в хозяйстве.

При проведении научно-хозяйственного опыта животные всех трех групп получали хозяйственный рацион, состоящий из сена, сенажа, силоса, шрота, концентратов.

Рационы кормления животных составлены в соответствии с их живой массой и продуктивностью (табл. 2).

Таблица 2 – Кормовые рационы подопытных коров

Корма (кг) и показатели *	Группа			% в СВ
	1-контрольная	2-опытная	3-опытная	
Комбикорм (яч., ов., пш., минеральный премикс <i>Provimi</i>)	2,000	2,000	2,000	
Шрот подсолнечный	1,100	1,100	1,100	
Сено (костер.)	4,000	4,000	4,000	
Сенаж	13,000	13,000	13,000	
Силос кукурузный	25,000	25,000	25,000	
Патока	1,000	1,000	1,000	
Мел кормовой	0,080	0,080	0,080	
Пробиотик	-	+	++	
В рационе содержится:				
обменной энергии, МДж	184,9	184,9	184,9	9,9
сухого вещества, кг	18,6	18,6	18,6	-
сырого протеина, г	2410,2	2410,2	2410,2	12,96
переваримого протеина, г	1554,0	1554,0	1554,0	8,35
сырого жира, г	373,3	373,3	373,3	2,01
сырой клетчатки, г	4513,3	4513,3	4513,3	24,27
БЭВ, г	8834,8	8834,8	8834,8	47,5

Корма (кг) и показатели*	Группа			% в СВ
	1-контрольная	2-опытная	3-опытная	
крахмала, г	703,5	703,5	703,5	3,78
сахара, г	1081,2	1081,2	1081,2	5,81
кальция, г	114,8	114,8	114,8	0,62
фосфора, г	40,1	40,1	40,1	0,22
Mg, г	41,7	41,7	41,7	0,22
S, г	35,0	35,0	35,0	0,19
K, г	264,2	264,2	264,2	1,42
Na, г	10,3	10,3	10,3	0,06
Cl, г	90,0	90,0	90,0	0,48
NaCl, г	147,4	147,4	147,4	0,79
каротина, мг/кг	669,2	669,2	669,2	-
витамина D, тыс.МЕ/кг	4,4	4,4	4,4	-
витамина E, мг/кг	2624,1	2624,1	2624,1	-
Fe, мг/кг	3246,0	3246,0	3246,0	-
Cu, мг/кг	113,6	113,6	113,6	-
Zn, мг/кг	292,8	292,8	292,8	-
Mn, мг/кг	715,4	715,4	715,4	-
Co, мг/кг	2,6	2,6	2,6	-
I, мг/кг	6,6	6,6	6,6	-

+ - 6 г/гол./сут., ++ - 12 г/гол./сут. *Без учета состава премикса

Одним из важнейших показателей нормирования питания является установление оптимального уровня в рационе сухого вещества, так как от этого зависит обеспеченность потребности животного в энергии и питательных веществах.

Чем ниже переваримость сухого вещества рациона, тем меньше съедают его животные, особенно высокопродуктивные.

Коровам массой 500-700 кг требуется сухого вещества в среднем от 2,8 до 3,8 кг на 100 кг живой массы.

По рекомендациям ученых ВИЖа концентрация обменной энергии (КОЭ) в сухом веществе рациона для высокопродуктивных коров должна составлять не менее 10,2 МДж/кг (а при уровне продуктивности свыше 6000 кг молока за лактацию не менее 10,8 МДж ОЭ), в нашем опыте этот показатель полноценности кормления составлял только 9,9 МДж, что не может обеспечить достаточный уровень раздоя.

Известно также, что молочная продуктивность во многом зависит от количества и качества протеина в рационе. Для коров живой массы 550 – 650 кг с продуктивностью 25 кг молока в сутки концентрация сырого протеина в сухом веществе должна находиться в пределах 13,4 – 14,4% (а при уровне продуктивности свыше 6000 кг молока за лактацию не менее 16%). В наших исследованиях концентрация сырого протеина в сухом веществе рациона составляла 12,96%.

Другим показателем, характеризующим полноценность протеинового питания коров, является концентрация переваримого протеина на 1 ЭКЕ. Для высокопродуктивных коров этот показатель должен превышать 91-95 г. В нашем опыте содержание переваримого протеина на 1 ЭКЕ составило 84 г.

Оптимальное количество жира в рационах коров с продуктивностью 20 – 25 кг молока в сутки должно составлять 30-32 г на 1 кормовую единицу. В нашем опыте этот показатель составлял 20,1 г на 1 кормовую единицу.

Легкопереваримые углеводы имеют большое значение в регулировании обмена веществ и энергии в организме. Многие ученые считают, что их недостаток в рационе приводит к нарушениям углеводно-жирового обмена, ацидозу, накоплению кетоновых тел, снижению щелочного резерва крови (А.П. Калашников, В.И. Фисинин и др., 2003). Эти исследователи рекомендуют при кормлении лактирующих коров с удоем 4000 кг молока в год и ниже составлять рацион, так, чтобы сахаро-протеиновое отношение равнялось 0,8-1,2, а при кормлении коров с годовым удоем 5000-6000 кг молока и выше

– 1,2-1,5. В приведенном рационе сахаропротеиновое отношение составило около 0,7.

Одним из показателей, влияющих на эффективность использования энергии, служит уровень клетчатки в кормовом рационе. По данным А.П. Калашникова, В.И. Фисинина и др. (2003) клетчатка в оптимальных количествах (15-22% от сухого вещества рациона) необходима молочному скоту для течения нормальных физиологических процессов в рубце. В опыте, проведенном на лактирующих коровах, содержание сырой клетчатки в процентах от сухого вещества составило 24,3%, что выше нормы.

В питании высокопродуктивных лактирующих коров значение кальция и фосфора чрезвычайно велико. Они участвуют во всех процессах обмена веществ, происходящих в организме. По данным А.П. Калашникова, В.И. Фисинина и др. (2003) при годовом удое 7000-8000 кг молока и живой массе коров 500 – 600 кг содержания кальция и фосфора должно быть соответственно 127-127,3 и 104,8-105,1г, тогда как в анализируемом рационе содержится 114,8 г кальция и 40,1 г фосфора.

Таким образом, необходимо отметить, в кормовых рационах лактирующих коров живой массой 500-650 кг с удоем 20-25 кг молока всех трех групп в целом было достаточное количество сухого вещества при низкой концентрации в нем энергии и протеина, повышенном уровне клетчатки, что уступает требованиям современных детализированных норм кормления для высокопродуктивных животных в период раздоя. Такое положение может приводить к снижению переваримости и усвояемости питательных веществ кормов. Это необходимо учесть при интерпретации полученных в наших исследованиях данных.

4.2. Молочная продуктивность и качество молока коров в период опыта

Одним из основных критериев в молочном скотоводстве, способствующих оценить сбалансированность рационов кормления, а также продуктив-

ное действие изучаемого кормового пробиотика, является молочная продуктивность коров. По результатам ежедекадных контрольных доек была определена молочная продуктивность подопытных коров за период проведения научно-хозяйственного опыта, представленная в таблице 3.

Таблица 3 - Молочная продуктивность подопытных животных, качество молока (n=15, M±m)

Показатель	Группа		
	1 - контрольная	2 - опытная	3 - опытная
Дней опыта	70	70	70
Среднесуточный удой молока натуральной жирности, кг	19,97±0,93	19,23±1,12	19,61±0,67
Валовой удой за период опыта, кг	1398,13±64,80	1345,87±78,42	1372,93±46,99
Содержание % жира	4,13	4,33	4,26
Валовой удой 3,4%-го молока за период опыта, кг	1696,95	1714,44	1719,31
Среднесуточный удой молока 3,4%-й жирности, кг	24,24	24,49	24,56
% к контролю	100,00	101,03	101,32
Продукция молочного жира за период опыта, кг	57,74	58,28	58,49

Как видно из данных таблицы 3, среднесуточный удой у коров контрольной и опытных групп, получавших различные дозировки кормового пробиотика (6 и 12 г/гол. в сутки), составил соответственно 19,97; 19,23; 19,61 кг натурального молока. В переводе на 3,4-х процентное молоко коровы 2-ой и 3-ей опытной группы имели среднесуточный удой на 0,25 и 0,32 кг или на 1,03 и 1,32% выше по сравнению с 1-ой контрольной группой. Также в опытных группах коров процентное содержание жира в среднем было выше контроля на 0,20 и 0,13% соответственно.

Продукция молочного жира в опытных группах увеличилась на 0,54 – 0,75 кг по сравнению с контрольной.

По нашему мнению, применение пробиотиков в опытных группах могло способствовать повышению продуктивности в период проводимых испытаний.

4.3. Расчет затрат кормов

Одним из основных показателей, характеризующих эффективность отрасли животноводства являются затраты кормов на единицу продукции (табл.4).

Таблица 4 – Затраты питательных веществ и энергии на 1кг молока 3,4%-ной жирности (в среднем на голову)

Показатель	Группа		
	1-контрольная	2-опытная	3-опытная
Обменной энергии, ЭКЕ	0,76	0,76	0,75
сухого вещества, г	767,33	759,49	757,33
переваримого протеина, г	64,11	63,45	63,27

Расчет затрат посредством наложения имеющегося фактического рациона кормления на полученную продукцию, показал, что включение в рационы лактирующих коров 2-ой и 3-ей опытных групп пробиотического препарата в количестве 6 и 12 г/гол. в сутки, позволило снизить затраты энергетических кормовых единиц, сухого вещества, переваримого протеина, на 1,32%; 1,02 – 1,30%; 1,03 – 1,31% по сравнению с животными контрольной группы.

Таким образом, включение в рацион высокопродуктивных молочных коров пробиотического препарата может способствовать сокращению затрат питательных веществ на производство 1 кг молока 3,4% жирности.

4.4. Гематологические показатели крови, иммунитет

Отражением обмена веществ является внутренняя среда организма. Кровь осуществляет стабилизацию (гомеостаз) внутренней среды, что необходимо для жизнедеятельности клеток и тканей, обеспечивает функциональное единство организма (В.И. Георгиевский, 1990).

Несмотря на непрерывное поступление в кровь и выделение из нее различных веществ, химический состав крови в норме довольно постоянен. Исследование биохимических и гематологических показателей крови позволяет выявить действие вводимого препарата на внутреннюю среду организма.

В связи с этим нами были определены некоторые биохимические и морфологические показатели, а также факторы естественной резистентности животных в сравнении с контролем.

Анализируя результаты биохимических исследований необходимо отметить, что все полученные показатели находились в пределах физиологической нормы, что свидетельствует о том, что эксперимент был проведен на клинически здоровых животных (табл. 5).

Таблица 5 - Биохимические и морфологические показатели крови подопытных животных в конце эксперимента ($M \pm m$, $n=3$)

Показатель	Группа		
	1-контрольная	2-опытная	3-опытная
Белок общий, г/л	75,31±1,00	66,81±3,76	68,62±1,47*
Альбумины, г/л	25,99±1,09	26,56±0,95	26,12±1,81
Глобулины, г/л	49,32±1,58	40,25±2,91	42,50±1,87
А/Г коэффициент	0,53±0,04	0,66±0,03	0,62±0,07
Мочевина, ммоль/л	3,87±0,33	3,83±0,96	5,53±0,62
Креатинин, мкмоль/л	108,38±17,74	99,28±6,55	97,98±9,48
Билирубин общий, мкмоль/л	10,35±1,00	17,23±2,97	12,38±0,48
Щелочная фосфатаза, Ед/л	179,83±32,46	126,82±26,99	274,10±81,60
Холестерин общий,	3,21±0,57	3,05±0,38	3,58±0,23

Показатель	Группа		
	1-контрольная	2-опытная	3-опытная
ммоль/л			
Глюкоза, ммоль/л	2,67±0,25	2,48±0,03	2,90±0,17
Кальций, ммоль/л	2,00±0,29	2,40±0,15	1,73±0,13
Фосфор, ммоль/л	1,50±0,27	1,89±0,37	1,27±0,28
Са/Р отношение	1,74±0,05	1,81±0,49	1,96±0,47
Лейкоциты, 10 ⁹ /л	7,00±1,25	9,07±0,47	7,33±0,91
Эритроциты, 10 ¹² /л	6,96±0,87	6,36±0,18	7,49±0,63
Тромбоциты, 10 ⁹ /л	122,33±40,70	528,67±95,32*	155,00±9,02
Гемоглобин, г/л	85,33±10,59	79,67±0,88	99,67±4,06
Гематокрит, %	27,33±3,21	24,90±0,50	31,83±1,71
Гранулоциты, %	51,33±4,18	61,33±4,33	53,67±6,69
Моноциты, %	10,33±0,88	11,67±0,88	10,67±0,67
Лимфоциты, %	38,33±4,48	27,00±3,51	35,67±7,31

Достоверно при *- $p < 0,05$.

При определении в конце эксперимента показателей, характеризующих уровень белкового питания в организме животных, нами установлено снижение концентрации в сыворотке крови 2-ой и 3-ей опытных групп животных общего белка на 8,5 и 6,69 г/л ($p < 0,05$), или на 11,3 и 8,88 % ($p < 0,05$) соответственно по сравнению с 1-ой контрольной группой, за счет увеличения альбуминовой фракции на 0,57 и 0,13 г/л, и снижения глобулиновой фракции на 9,07 и 6,82 г/л у лактирующих коров 2-ой и 3-ей опытной группы соответственно.

Альбумины в процессе гидролиза используются для синтеза специфических белков тканей, их считают аминокислотным резервом организма. Глобулины выполняют защитную функцию в организме. Антитела по своей природе являются глобулинами.

Альбумин-глобулиновый коэффициент является показателем состояния белкового обмена организма. Это обусловлено тем, что альбумины являются высокодисперстными, наиболее лабильными белками, и чем выше их уровень в крови, тем интенсивнее идет белковый обмен в организме животных.

Так в конце опыта, было установлено увеличение белкового индекса (А/Г коэффициент) на 0,13 ед. во 2-ой опытной группе и на 0,09 ед. в 3-ей по отношению к контролю.

Определение соответствия количества сырого протеина в рационе биологическим потребностям организма коров проводится и по концентрации мочевины в сыворотке крови. Доказано, что мочевина отражает концентрацию аммиака в рубце жвачных животных. При достаточном поступлении энергии аммиак используется микрофлорой рубца для построения белков своего тела и на образование микробного белка, которые перевариваются в кишечнике. Избыток же аммиака всасывается в кровь, попадает в печень, где преобразуется в мочевину. Поэтому по уровню мочевины в комплексе с данными по концентрации альбуминов и глюкозы в сыворотке крови можно с большой точностью оценить сбалансированность рациона на всех стадиях лактации коров по энерго-протеиновому отношению. Но при этом необходимо исключить функциональные нарушения печени, учесть степени усвоения кормовых протеинов (В.В. Казарцев, А.Н. Ратошный, 1986).

По завершении научно-хозяйственного опыта, у лактирующих коров 3-ей опытной группы концентрация мочевины в крови составила 5,53 ммоль/л, тогда как в 1-ой контрольной и 2-ой опытной группах – 3,87 и 3,83 ммоль/л соответственно (при норме 3,0 – 5,6 ммоль/л) соответственно. Содержание глюкозы в крови также было выше в 3-ей опытной группе на 0,23 и 0,42 ммоль/л по сравнению с 1-ой контрольной и 2-ой опытной группами.

Креатинин, также, как и мочевина, является одним из конечных продуктов белкового обмена и его уменьшение свидетельствует об улучшении процессов белкового обмена в организме. С другой стороны, креатинин, наряду с гликогеном в печени, является запасным энергетическим веществом. Образуюсь из креатина, он откладывается в форме креатинина и, при необходимости, извлекается из запасов и используется как источник энергии в виде креатинфосфата.

Так, у коров 2-ой и 3-ей опытных групп концентрация креатинина снизилась по сравнению с 1-ой контрольной группой на 9,1 и 10,4 мкмоль/л соответственно.

Показатели холестерина, общего билирубина, креатинина и щелочной фосфатазы в крови характеризуют функциональную работу печени.

Определение в крови количества желчного пигмента – билирубина, является одной из самых специфических проб функции печени. В крови животных 2-ой и 3-ей опытных групп его уровень повысился по сравнению с 1-ой контрольной на 6,88 и 2,03 мкмоль/л, соответственно.

Содержание холестерина в крови здоровых коров находится в прямой корреляции с молочной продуктивностью коров. Холестерин, как важный структурный элемент клеточной мембраны, участвует в образовании комплексов с белками внутренней митохондриальной мембраны. Исходя из этого, можно предположить, что он играет определенную роль в обновлении мембранных липидов молочной железы. Посредством его осуществляется взаимодействие между ферментами липогенеза и предшественниками жира. Из этого следует, что высокий уровень холестерина в крови в пик лактации, вероятно, связан не только с усилением обмена веществ, но и с увеличением количества железистой ткани в вымени после отела.

Наивысшая концентрация холестерина отмечается в крови животных 3-ей опытной группы – 3,58 ммоль/л, что на 0,37ммоль/л больше, чем у животных 1-ой контрольной группы и на 0,53 ммоль/л – чем во 2-ой опытной.

Щелочная фосфатаза (ЩФ) – гидролитический фермент, синтезируемый в основном в печени – выделяется из организма в составе желчи. Наибольшее содержание было в крови животных 3-ей опытной группы на 94,27 Ед/л по сравнению с 1-ой контрольной группой.

Щелочная фосфатаза катализирует гидролиз моноэфиров ортофосфорной кислоты и является маркерным ферментом, отражающим состояние минерального и в частности кальциево-фосфорного обмена.

При изучении показателей минерального обмена было установлено, что

содержание кальция и фосфора в сыворотке крови коров всех трех групп находились в пределах физиологической нормы.

Отношение Ca/P в крови у животных 2-ой и 3-ей группы было выше на 0,07 и 0,22 ед. по сравнению с 1-ой контрольной группой. Разница не подтверждается статистической достоверностью.

Из морфологических показателей в цельной крови животного чаще всего определяют эритроциты, лейкоциты, гемоглобин и др.

Физиологическое значение данных элементов крови очень большое. Основную часть плотного остатка крови составляют эритроциты, синтез которых осуществляется в красном костном мозге. Эритроциты не содержат ядра и выполняют роль переносчиков кислорода. Величина эритроцитов колеблется в зависимости от функционального состояния костного мозга, осмотической концентрации крови, вида животного и возраста клеток. В крови млекопитающих число эритроцитов в норме составляет $5-9 \times 10^{12}/л$. В наших исследованиях содержание эритроцитов в 3-ей опытной группе увеличилось по сравнению с контролем на $0,53 \times 10^{12}/л$ соответственно. Важнейшая функция эритроцитов состоит в транспортировке кислорода из легких в ткани и углекислоты в обратном направлении. При этом первостепенная роль принадлежит гемоглобину как уникальному транспортному белку. Содержание гемоглобина в крови коров 3-ей опытной группы отмечается также выше контрольной на 14,34 г/л. Насыщенность эритроцитов гемоглобином свидетельствует о повышении окислительно-восстановительных процессов в тканях организма коров, получавших наивысшую дозу пробиотика. Эритроциты пассивно адсорбируют большое количество антигенов, попадающих в организм, таких как бактериальные полисахариды, пенициллин и др. Этим в определенной степени предотвращается массивное поступление антигенов в органы иммуногенеза. Следовательно, эритроциты являются своеобразной буферной системой, регулирующей активность иммунного ответа.

Лейкоциты в организме животного выполняют защитную функцию, то есть формируют в организме клеточный иммунитет, а по отдельным формен-

ным элементам можно судить об остром и хроническом течении инфекционного процесса, паразитарном характере поражения организма-хозяина и характеризовать многие другие физиологические процессы. Лейкоциты свободно мигрируют из сосудов в ткани, выявляя и уничтожая в них чужеродные белоксодержащие образования (вирусы, бактерии и др.), а также поврежденные клетки собственных тканей.

Уровень лейкоцитов недостоверно выше у дойных коров 2-ой и 3-ей опытных групп на $2,07 \times 10^9/\text{л}$ и $0,33 \times 10^9/\text{л}$ по сравнению с 1-ой контрольной группой соответственно.

Основное значение тромбоцитов – участие в процессе гемостаза (комплекс реакций, направленных на остановку кровотечения). Тромбоциты принимают участие в защите организмов от чужеродных агентов, обладают фагоцитарной активностью, содержат иммуноглобулин G, являются источником лизоцима и β -лизинов, способных разрушать мембрану некоторых бактерий. При травме сосудов они защищают организм от инфекций.

У коров 2-ой опытной группы отмечается достоверное увеличение содержания тромбоцитов в крови по сравнению с 1-ой контрольной группой на $406,34 \times 10^9/\text{л}$ при $p < 0,05$, тогда как у животных 3-ей опытной группы данный показатель увеличился на $32,67 \times 10^9/\text{л}$ по сравнению с контролем.

Таким образом, биохимические и гематологические показатели крови коров опытных групп, получавших разное количество пробиотического препарата, свидетельствуют в целом о некотором улучшении анаболических процессов в их организме, что нашло своё подтверждение в повышении молочной продуктивности коров в опытных группах.

Состояние естественной резистентности организма наиболее полно характеризует бактерицидная активность сыворотки крови, которая заключается в способности подавлять рост микроорганизмов и зависит от активности всех гуморальных факторов неспецифической устойчивости.

Показатели естественной резистентности организма исследуется путем комплексной оценки также фагоцитарной активности микрофагов в перифе-

рической крови по таким показателям, как фагоцитарная активность (ФА), фагоцитарное число (ФЧ) и фагоцитарный индекс (ФИ).

Таблица 6 - Показатели неспецифической резистентности крови подопытных коров ($M \pm m$, $n=3$)

Показатель	Группа		
	1- контрольная	2-опытная	3-опытная
ЛАСК, %	17,97±4,37	21,35±2,58	29,21±2,68
БАСК, %	61,11±4,24	60,17±15,25	52,84±8,02
ФА, %	25,00±0,58	24,67±1,76	24,00±1,15
ФИ, %	4,23±0,09	4,97±0,09*	4,13±0,07
ФЧ, м.т.	0,93±0,04	1,15±0,02*	0,97±0,04

Достоверно при *- $p < 0,05$.

Применение разных дозировок пробиотического препарата в опытных группах позволило повысить содержание ЛАСК на 3,38 – 11,24 % по сравнению с контролем. У лактирующих коров 2-ой опытной группы достоверно увеличилось содержание фагоцитарного индекса и фагоцитарного числа на 0,74 % и 0,22 м.т. при $p < 0,05$ соответственно по сравнению с контрольной группой животных.

В целом применение пробиотического препарата оказало некоторое положительное воздействие (ЛАСК, ФИ и ФЧ) на неспецифическую резистентность подопытных коров.

4.5. Микрофлора содержимого толстого кишечника

Важнейшим фактором, влияющим как на рост, так и на здоровье животного, является состояние микробиоценоза кишечника.

Кишечник - это самая большая иммунная система организма. Около 70% иммунных клеток организма расположены в ЖКТ. Слизистый барьер помогает блокировать наиболее патогенные бактерии от вторжения в организм, оставаясь при этом проницаемым для питательных веществ. Так как

некоторые антигенные вещества могут проникать сквозь этот барьер, защитные механизмы хозяина должны работать оптимально, чтобы справиться с множеством чужеродных веществ и патогенов, для которых слизистая оболочка постоянно открыта.

Роль нормальной микрофлоры кишечника заключается в поддержании механизмов естественной резистентности за счет конкуренции с патогенами за рецепторы слизистой оболочки кишечника на стадии их первичной адгезии и колонизации. Под влиянием аутофлоры происходит активация системы комплемента и фагоцитоза, усиление выработки IgM и секреторного IgA, что играет важную роль в санации организма от возбудителей кишечной инфекции.

Основу облигатной кишечной флоры составляют бактерии рода лактобациллюс (15%), бифидумбактерии (12%).

Таблица 7 - Микробиологические показатели кала подопытных животных
(n=3, M±m)

Группа	Микроорганизмы	
	Бифидобактерии	Лактобактерии
1-контрольная	$3,70 \times 10^{10}$	$1,18 \times 10^7$
2-опытная	$3,40 \times 10^{10}$	$1,30 \times 10^7$
3-опытная	$4,00 \times 10^8$	$1,60 \times 10^7$

Анализ полученных данных свидетельствует о том, что микробиологический уровень содержимого толстого кишечника у всех испытуемых животных находился практически на одном уровне. Несколько выпадает из общей картины содержание бифидобактерий в содержимом кишечника животных 3-ей опытной группы.

У лактирующих коров 2-ой и 3-ей опытных групп количество лактобактерий в содержимом толстого кишечника повысилось по сравнению с контрольной группой в 1,1 и 1,4 раза соответственно.

Таким образом, необходимо продолжить исследования для изучения влияния скармливаемого пробиотика на микробиоценоз кишечника животных.

4.5. Экономическая эффективность

На основании расчетных данных по расходу кормов и фактического валового удоя молока подопытных животных, а также материалов бухгалтерского учета на период проведения опыта, был рассчитан возможный экономический эффект от использования разных дозировок изучаемого пробиотического препарата в кормлении коров в период раздоя.

Расчет экономической эффективности использования пробиотика в научно-хозяйственном опыте на коровах (в расчете на 1 голову) представлен в таблице 8.

Таблица 8 - Экономическая эффективность использования пробиотика в научно-хозяйственном опыте на коровах (в расчете на 1 голову)

Показатель	Группа		
	1-контрольная	2-опытная	3-опытная
Получено молока 3,4%-ной жирности	1696,95	1714,44	1719,31
Цена реализации 1 кг молока 3,4%-ной жирности, руб.	17,50	17,50	17,50
Сумма реализации молока, руб.	29696,63	30002,70	30087,93
Стоимость кормов рациона за период опыта, руб.	13990,20	13990,20	13990,20
Стоимость дополнительно скармливаемого пробиотического препарата, руб.	-	315,00	630,00
Стоимость рациона с пробиотиком, руб.	13990,20	14305,20	14620,20
Дополнительный надой молока, кг	-	17,49	22,36
Стоимость дополнительно полученного молока, руб.	-	306,08	391,30

Показатель	Группа		
	1-контрольная	2-опытная	3-опытная
Превышение стоимости дополнительно полученного молока над разницей в стоимости кормов, руб.	15706,43	15697,50	15467,73
Дополнительная прибыль за период опыта, руб.	-	(-)8,92	(-)238,70
Дополнительная прибыль, руб./гол./сут.	-	(-)0,13	(-)3,41

Анализируя данные таблицы 8, необходимо отметить, что стоимость кормов во всех трех группах дойных коров за весь период опыта составила 13990,20 рублей.

Кроме того, были расходы, направленные на приобретение пробиотического препарата, что увеличило расходы на корма на 315,00-630,00 руб. за период опыта во 2-ой и 3-ей опытных группах коров. От коров 2-ой и 3-ей опытных групп за период эксперимента было получено на 17,49 и 22,36 кг больше молока 3,4%-ной жирности, чем от животных контрольной группы. Высокая стоимость рациона при низкой стоимости реализации молока не позволила увеличить дополнительную прибыль и окупить стоимость дополнительно полученного молока.

5. Выводы

5.1. Скармливание изучаемого пробиотика в количестве 6 и 12 г/голову в сутки коровам обеспечило увеличение среднесуточных удоев 3,4%-ного молока на 0,25 и 0,32 кг или на 1,03 и 1,32%, при снижении затрат кормов на единицу получаемой продукции.

5.2. Включение в рацион лактирующих коров 2-ой и 3-ей-опытных групп пробиотического препарата привело к снижению затрат энергетических кормовых единиц, сухого вещества, переваримого протеина, соответственно на 1,32%; 1,02 – 1,30%; 1,03 – 1,31% по сравнению с животными контрольной группы.

5.3. В крови лактирующих коров 3-ей опытной группы отмечена тенденция к снижению уровня общего белка на 6,69 г/л, или на 8,88% при $p < 0,05$, при увеличении белкового индекса на 0,09 ед. У лактирующих коров 2-ой опытной группы достоверно увеличилось содержание ФИ и ФЧ на 0,74 % и 0,22 м.т. при $p < 0,05$ соответственно по сравнению с контрольной группой животных.

5.4. Скармливание пробиотического препарата коровам опытных групп, привело к увеличению концентрации лактобактерий в 1,1 – 1,4 раза, по сравнению с контрольными животными, что может свидетельствовать о положительном направленном действии бациллярного препарата на микробиоту кишечника.

5.5. При использовании в рационах коров 2-ой и 3-ей опытных групп 6 и 12 г/гол в сутки изучаемого пробиотика дополнительная прибыль составила (-)8,92 и (-)238,70 руб. за 70 дней опыта или (-)0,13 и (-)3,41 руб. на голову в сутки.

6. Предложения производству

Рекомендуем ООО «АКХ Ануйское» Петропавловского района Алтайского края для рентабельного ведения молочного скотоводства укреплять кормовую базу, особое внимание обратить на себестоимость получаемого молока.

Крупным специализированным и фермерским хозяйствам Алтайского края использовать в кормлении дойных коров пробиотический препарат, содержащий комплекс спорообразующих бактерий *Bacillus subtilis* и *Bacillus licheniformis* для повышения молочной продуктивности и здоровья животных.

Список использованной литературы

1. Abbas K.A. The synergistic effects of probiotic microorganisms on the microbial production of butyrate in vitro / K.A. Abbas, D.L. Clemans // McNair Scholas Research Journal: Vol. 2: Iss. 1, Article 8.
2. Chu G.M. Efficacy of probiotics from anaerobic microflora with prebiotics on growth performance and noxious gas emission in growing pigs / G.M. Chu, S.J. Lee, H.S. Jeong, S.S. Lee // Animal Science Journal. 2011. Vol. 82 (2): 282-290.
3. FullerRay (Ed.) Probiotics. The scientific basis. Chapman & Hall. London. N.Y. Tokyo. —1992. —397 p.
4. Kolosovskaya M.S. Sorulating bacteria of genus *Bacillus* as a basis of novel veterinary probiotic // 4th Congress of European Microbiologists, Geneva, Switzerland, 26-30 June 2011.
5. Mazmanian S.K., Round J.L., Kasper, D., 2008. A microbial symbiosis factor prevents inflammatory disease. Nature, 453, 620-625.
6. Morelli L, Capurso L., 2012.- FAO/WHO guidelines on probiotics: 10 years later. J ClinGastroenterol, 46 (suppl):1-2.
7. Müller, Z. Antibiotic ve antibodies ageist bacterial polysaccharides by leucocytes, 1967. – V. 12. – № 6. – P. 562.
8. Schrezenmeir J. Probiotics, prebiotics, and synbiotics – approaching a definition / J. Schrezenmeir, M. De Vrese // Am .J. Clin. Nutr. – 2001. – 73 (suppl): P. 4-361.
9. Tannock, G.W. Probiotics and prebiotics: scientific aspects, Ed. Caister-AcademicPress, Wymondham, UK, 2005. 230 pp
10. Walker R., Buckley M., 2006. Probiotic microbes: the scientific basis / A report from the American Academy of Microbiology, 22p.
11. Ананьева, Н.В. Влияние экзополисахаридов на стрессоустойчивость пробиотических культур / Н.В. Ананьева, В.И. Ганина // Материалы Международного конгресса «Пробиотики, пребиотики, синбиотики и функциональные продукты питания. Фундаментальные и клинические аспекты» (Санкт-Петербург, 15-16 мая 2007 года). – 2007. – С. 20.
12. Бабичева, И.А. Эффективность применения пробиотического препарата в повышении продуктивности бычков симментальской породы / И.А. Бабичева, В.Н. Никулин, Е.А. Ажмулдинов // Известия Оренбургского государственного аграрного университета. – 2012. – №1 (33). – С. 119-122.
13. Байбаков, В.И. Новый кислотоустойчивый штамм *B. Bifidum 791* БАГ как основа БАД и заквасок / В.И. Байбаков, А.В. Молокеев, Т.Л. Карих // Материалы Международного конгресса «Пробиотики, пребиотики, синбиотики и функциональные продукты питания. Фундаментальные и клинические аспекты» (Санкт-Петербург, 15-16 мая 2007 года). – 2007. – С. 21.
14. Валитова, А.А. Эффективность использования пробиотической добавки «Ветоспорин-актив» при производстве молока / А.А. Валитова, И.В. Миронова, М.М. Исламова // Вестник Башкирского государственного аграрного университета. – 2014. – №1 (29). – С. 45-50.
15. Войчишина, Л.Г. Применение спорообразующих бактерий в лечении больных дисбактериозом / Л.Г. Войчишина, В.Я. Чаплинский, В.А. Вьюницкая // Врачебное дело. – 1991. – № 6. – С. 73–75.
16. Гадиев, Р.Р. Использование нетрадиционных кормов и добавок в птицеводстве / Р.Р. Гадиев, Р.С. Юсупов, Д.Д. Хазиев.– М.: Лань. – 2008. – 204 с.
17. Георгиевский, В.И. Физиология сельскохозяйственных животных.- Москва.- ВО «Агропромидат».-1990.-299 с.
18. Двалишвили, В.Г. Целлобактрин–Т в рационах молодняка крупного рогатого скота /В.Г. Двалишвили, В.В. Пузанова, Я.Я. Киндсфатер// Зоотехния.-2008.-№7.- С.9-10.
19. Девришов, Д.А. Биоспорин как терапевтическое средство против желудочно-кишечных заболеваний поросят / Д.А. Девришов, Г.Н. Печникова, З.М. Бедоева // Новое в

диагностике, лечении и профилактике болезней животных: Межвуз. сб. науч. тр.-М.: МГАВМиБ, 1996. – С. 15–19.

20. Жданов, П.И. Применение споробактеринажидкого пороссятам / П.И. Жданов // Ветеринария.–1994. – № 7. – С. 41–44.

21. Казарцев, В.В. Унифицированная система биохимического контроля за состоянием обмена веществ коров / В.В. Казарцев, А.Н. Ратошный // Зоотехния. Вып.3, 1986 г. – С.323-330.

22. Коломиец, Э.И. Разработка пробиотических препаратов наружного и внутреннего применения на основе бактерий *Bacillus subtilis* // Микробные биотехнологии: фундаментальные и прикладные аспекты: сб. науч. тр. – Минск: Беларус. навука, 2009. – Т.2. – С. 231-243.

23. Котарев, В.И. Активность ферментов сыворотки крови и естественная резистентность баранов разных генотипов в зависимости от сезона года / В.И. Котарев, Е.А. Дуванова // Овцы, козы, шерстяное дело.- 2008.- № 4.- С. 24-26.

24. Красочко, П.А. Биотехнологические основы конструирования и использования иммунобиологических препаратов для молодняка крупного рогатого скота. – Автореферат диссертации на соискание ученой степени доктора биологических наук: 03.03.23 – биотехнология. – Щелково. 2009. – 65 с.

25. Курзюкова, Т.А. Влияние дрожжевого пробиотика «Левиселл SC» на химический состав и физические свойства молока коров / Т.А. Курзюкова, Н.А. Крамаренко // Вестник КрасГАУ. – 2012. – №9. – С. 136-139.

26. Левахин, В.И. Интенсивность роста бычков при использовании в рационах пробиотика / В.И. Левахин, В.И. Швиндт, А.С. Коровин и др. // Вестник мясного скотоводства. – Оренбург. – 2005. – Вып. 58. – Т. II. – С. 254-256.

27. Методика зоотехнического и биохимического анализа кормов, продуктов обмена и животноводческой продукции / Раецкая Ю.И., Сухарева В.Н. и др.- Дубровицы: ОНТИ, 1970.- 128 с.

28. Некрасов, Р.В. Система кормления свиней на дорастивании и откорме с использованием про- и пребиотиков / Р.В. Некрасов, Махаев Е.А., Виноградов В.Н., Ушакова Н.А.- Дубровицы: ВИЖ, 2010.- 116 с.

29. Нормы и рационы кормления сельскохозяйственных животных. Справочное пособие / Под ред. А.П. Калашникова, В.И. Фисинина, В.В. Щеглова, Н.И. Клейменова.- М., 2003.- 456 с.

30. Панин, А.Н. Исследование антагонистических свойств спорообразующих бактерий *Bacillus subtilis* в отношении ацидофильных бактерий *Lactobacillus acidophilus* / А.Н. Панин, Н.И. Малик // Ветеринарный врач.- 2009.- №6.- С 13-16.

31. Тараканов, Б.В. Состояние и перспективы использования пробиотиков в животноводстве // Проблемы кормления с.-х. ж.-х. в соврем. условиях развития животноводства.- Дубровицы, ВИЖ, 2003.- С.106.

32. Тараканов, Б.В. Биопрепараты для повышения эффективности использования кормов // Зоотехния. – 1993. – № 8. – с.16-18.

33. Тараканов, Б.В. Механизмы действия пробиотиков на микрофлору пищеварительного тракта и организм животных // Ветеринария. – 2000. – №1. – С.47-54.

34. Тараканов, Б.В. Пробиотики. Достижения и перспективы использования в животноводстве / Б.В. Тараканов, Т.А. Николичева, В.В. Алешин // Прошлое, настоящее и будущее зоотехнической науки : тр. / ВИЖ. – Дубровицы, 2004. – Вып. 62, т. 3. – С. 69-73. Ушакова, Н.А. Анаэробная твердофазная ферментация растительных субстратов с использованием *Bacillus subtilis* / Н.А. Ушакова, Е.С. Бродский, А.А. Козлова, А.В. Нифатов // Прикладная биохимия и микробиология. – 2009. – Т. 45. – № 1. – С. 70-77.

35. Ушакова, Н.А. Выделение соматостатин-подобного пептида *Bacillus subtilis* В-8130, кишечного симбионта дикой птицы *Tetraourogallus*, и влияние бациллы на живот-

ный организм/ Н.А. Ушакова, В.В. Вознесенская, А.А. Козлова, А.В. Нифатов, Д.С. Павлов и др. // Доклады АН, Раздел: Общая биология. -2010.-Т.434.-№2.-С.282-285.

36. Ушакова, Н.А. Выделение соматостатин-подобного пептида клетками *Bacillus subtilis* В-8130, кишечного симбионта дикой птицы *Tetrao urogallus*, и влияние бациллы на животный организм / Н.А. Ушакова, В.В. Вознесенская, А.А. Козлова, А.В. Нифатов, В.А. Самойленко, Р.В. Некрасов, И.А. Егоров, Д.С. Павлов // Доклады РАН. – 2010. – Т. 434. – № 2. – С. 282-285.

37. Ушакова, Н.А. Новое поколение пробиотических препаратов кормового назначения. / Н.А. Ушакова, Р.В. Некрасов, В.Г. Правдин, Л.З. Кравцова, О.И. Бобровская, Д.С. Павлов // Scientific Reviews. – 2012. – №1. – С. 184-192.

38. Ушакова, Н.А. Пробиотик из *Bacillus subtilis* 8130 кормового назначения – природный стимулятор пищеварения // Материалы III Моск. Междунар. конгр. «Биотехнология: состояние и перспективы развития». – М., 2005. – Ч.1. – С. 303.

39. Ушакова, Н.А. Разработка пробиотического препарата для животных с использованием ассоциации *Bacillus subtilis* и *Enterococcus faecium*/ Н.А. Ушакова, Е.В. Котенкова, А.А. Козлова, Е.В. Федосов, Р.В. Баслеров // Успехи современной биологии. – 2011, том 131. - №1. – С. 64-69.

40. Ушакова, Н.А. Способ получения биологически активной кормовой добавки из растительного сырья / Н.А. Ушакова, Е.И. Наумова, Д.С. Павлов, Б.А. Чернуха // Патент РФ №2202224, 20.04.2003.

41. Холодов, В.М. Справочник по ветеринарной биохимии / В.М. Холодов, Г.Ф. Ермолаев // Минск, 1988. – С.139-167.

42. Чернышев, А.И. Как сохранить телят / А.И. Чернышев. – Казань, 1986. – С.112.

43. <http://agropost.ru/skotovodstvo/kormlenie-krs/vliyanie-biopolyus2b-na-produktivnost-krs.html>

44. <http://genetika.ru/vkpm/>

45. <http://uvdc.ru/>