

**ПАТОЛОГИЯ ЖИВОТНЫХ, МОРФОЛОГИЯ, ФИЗИОЛОГИЯ, ФАРМАКОЛОГИЯ И
ТОКСИКОЛОГИЯ/ANIMAL PATHOLOGY, MORPHOLOGY, PHYSIOLOGY, PHARMACOLOGY AND
TOXICOLOGY**

DOI: <https://doi.org/10.60797/IRJ.2025.154.78>

**ОЦЕНКА СТИМУЛИРУЮЩЕГО ВЛИЯНИЯ ВОЗДЕЙСТВИЯ МАГНИТНЫХ И ЭЛЕКТРОМАГНИТНЫХ
ПОЛЕЙ ИНФРАКРАСНОГО ДИАПАЗОНА ВОЛН ЧЕРЕЗ ЗОНУ БИОЛОГИЧЕСКИ АКТИВНЫХ ТОЧЕК,
ОТВЕЧАЮЩИХ ЗА КРОВЕТВОРЕНИЕ НА МИЕЛОБЛАСТИЧЕСКИЙ РОСТОК КРОВЕТВОРЕНИЯ У
КРУПНОГО РОГАТОГО СКОТА**

Научная статья

Калязина Н.Ю.^{1,*}

¹ ORCID : 0009-0006-2842-8502;

¹ Мордовский государственный университет имени Н.П. Огарёва, Саранск, Российская Федерация

* Корреспондирующий автор (nata35349[at]mail.ru)

Аннотация

В современной ветеринарной медицине для повышения иммунитета животных в основном применяются синтетические иммуностимуляторы, использование которых часто осложняется побочными эффектами и не дает производить экологически чистую животноводческую продукцию. Разнообразные квантовые излучения, магнитные и электромагнитные поля и их сочетания можно использовать как в качестве самостоятельного метода профилактики и лечения животных при различных патологиях, так и в комплексе с лекарственными средствами. Цель исследования – оценка стимулирующего влияния воздействия магнитных и электромагнитных полей инфракрасного диапазона волн через зону биологически активных точек, отвечающих за кроветворение на миелобластический росток кроветворения у крупного рогатого скота. Эксперимент проводился в 2024 году на базе ИП КФХ Парваткина А.В. Кочкуровского района с. Сабаево РМ, ГБУ «Мордовская республиканская станция по борьбе с болезнями животных» и научной лаборатории кафедры морфологии, физиологии и ветеринарной патологии Аграрного института ФГОУ ВО «МГУ им. Н.П. Огарёва» на телочках красно-пестрой породы, в возрасте 2 месяца, живой массой 85–90 кг, клинически здоровых, из которых по принципу аналогов сформировали две группы (контрольную и опытную группы) по 20 голов в каждой. Животным опытной группы 2 раза в сутки в течение 10 дней (средний срок сеансов квантовой терапии) проводили облучение области БАТ (биологически активных точек), отвечающих за кроветворение магнитными и электромагнитными полями квантового излучения инфракрасного диапазона волн прибором «Эдма» контактным методом в течение 10-ти минут. Проведенные исследования позволили установить, что после локального воздействия магнитных и электромагнитных полей инфракрасного диапазона волн через зону биологически активных точек, отвечающих за кроветворение у крупного рогатого скота в красном костном мозге происходила выраженная стимуляция цитоза всех направлений дифференцировки клеток миелобластического ростка кроветворения, особенно выраженная на 10-е сутки эксперимента, что свидетельствует о стимулирующем воздействии магнитных и электромагнитных полей квантового излучения инфракрасного диапазона волн на миелопоэз животных, что приводит к повышению иммунного статуса животных и естественной реактивности организма.

Ключевые слова: телочки, миелоидные клетки, активация, прибор «Эдма», магнитные и электромагнитные поля.

**EVALUATION OF STIMULATING EFFECT OF MAGNETIC AND ELECTROMAGNETIC FIELDS OF
INFRARED WAVE RANGE THROUGH THE ZONE OF BIOLOGICALLY ACTIVE POINTS RESPONSIBLE FOR
HEMATOPOIESIS ON MYELOBLASTIC BLOOD FORMING IN CATTLE**

Research article

Kalyazina N. Y.^{1,*}

¹ ORCID : 0009-0006-2842-8502;

¹ N.P. Ogarev Mordovian State University, Saransk, Russian Federation

* Corresponding author (nata35349[at]mail.ru)

Abstract

In modern veterinary medicine, synthetic immunostimulants are mainly used to improve animal immunity, the application of which is often complicated by side effects and prevents the production of environmentally friendly livestock products. Various quantum radiations, magnetic and electromagnetic fields and their combinations can be used both as an independent method of prevention and treatment of animals in various pathologies, and in combination with drugs. The aim of the study was to evaluate the stimulating effect of magnetic and electromagnetic fields of infrared wave range through the zone of biologically active points responsible for hematopoiesis on myeloblastic blood forming in cattle. The experiment was conducted in 2024 on the basis of Parvatkin A.V. IE PFE, Kochkurovsky district, Sabaevo village RM, SBI 'Mordovian Republican Animal Disease Control Station' and scientific laboratory of the Department of Morphology, Physiology and Veterinary Pathology of the Agrarian Institute of FSEI of HPE 'MSU named after N.P. Ogaryov' on red-and-white heifers, aged 2 months, live weight 85–90 kg, clinically healthy, from which two groups (control and experimental groups) of 20 animals each were formed according to the principle of analogues. Animals of the experimental group were irradiated 2 times a day for 10 days (average period of sessions of quantum therapy) in the area of BAP (biologically active points) responsible for hematopoiesis by magnetic and electromagnetic fields of quantum radiation of infrared wavelength range by the device 'Edma'

by contact method for 10 minutes. The conducted studies allowed to establish that after local exposure to magnetic and electromagnetic fields of infrared wavelength range through the zone of biologically active points responsible for hematopoiesis in cattle red bone marrow there was a pronounced stimulation of cytosynthesis of all directions of differentiation of cells of myeloblastic sprout of hematopoiesis, especially pronounced on the 10th day of the experiment, which indicates the stimulating effect of magnetic and electromagnetic fields of quantum radiation of infrared wavelength range.

Keywords: heifers, myeloid cells, activation, 'Edma' device, magnetic and electromagnetic fields.

Введение

Гемопоз (кроветворение) – процесс образования, развития и созревания клеток крови в кроветворных органах. Миелопоз – это часть процессов гемопоза, заключающаяся в регулируемом образовании миелоидных клеток в костном мозге [1], [4], [8], [11].

Миелоидные клетки являются мощными модуляторами иммунного ответа и представляют собой физиологические механизмы иммунного контроля [2], [6], [11].

В современной ветеринарной медицине для повышения иммунитета животных в основном применяются синтетические иммуностимуляторы. Их использование часто осложняется побочными эффектами и не дает производить экологически чистую животноводческую продукцию [3], [8], [11].

Разнообразные квантовые излучения, магнитные и электромагнитные поля и их сочетания можно использовать в виде альтернативного метода фармакотерапии при лечении различных патологий животных. Также методы фотоэлектротерапии можно сочетать и комбинировать с общепринятыми методами лечения патологий [5], [7].

1.1. Актуальность

В настоящее время в ветеринарной медицине становятся все более востребованными методы регуляторного воздействия магнитных, электромагнитных полей и квантовых излучений различного спектрального состава на системы органов животных, что объясняется многократно подтвержденным фактом их выраженного влияния на гомеостаз и функции живых организмов.

Целью настоящей работы являлась оценка стимулирующего влияния воздействия магнитных и электромагнитных полей инфракрасного диапазона волн через зону биологически активных точек, отвечающих за кроветворение на миелобластический росток кроветворения у крупного рогатого скота.

Методы и принципы исследования

Для практического применения в ветеринарной медицине рекомендуется комбинированный прибор «Эдма». Он портативный, удобен для работы в ветеринарии и оказывает на организм животных комплексное воздействие электромагнитными, с низкоэнергетическим постоянным и низкочастотным переменными магнитными полями в сочетании с малоинтенсивным инфракрасным излучением. Сочетанные излучения данного аппарата улучшают микроциркуляцию крови, обменные процессы в тканях и оказывают воздействующий тонус на нервные окончания на месте воздействия, активизируя гормональные и иммунные системы саморегуляции.

Эксперимент проводился в 2024 году на базе ИП КФХ Парваткина А.В. Кочкуровского района с. Сабаево РМ, ГБУ «Мордовская республиканская станция по борьбе с болезнями животных» и научной лаборатории кафедры морфологии, физиологии и ветеринарной патологии Аграрного института ФГОУ ВО «МГУ им. Н.П. Огарёва» на телочках красно-пестрой породы, в возрасте 2 месяца, живой массой 85-90 кг, клинически здоровых, из которых по принципу аналогов сформировали две группы (контрольную и опытную группы) по 20 голов в каждой. Животным опытной группы 2 раза в сутки в течение 10 дней (средний срок сеансов квантовой терапии) проводили облучение области БАТ (биологически активных точек), отвечающих за кроветворение (область лопатки с левой стороны) магнитными и электромагнитными полями квантового излучения и инфракрасного диапазона волн прибором «Эдма» контактным методом в течение 10-ти минут. Условия кормления и содержания у животных контрольной и опытной групп были одинаковыми.

В течение месяца после окончания сеансов квантовой терапии наблюдали за клиническим состоянием животных контрольной и опытной групп и отбирали для исследования красный костный мозг из грудины на 3-и, 10-е и 30-е сутки после окончания сеансов фотоэлектротерапии. Из отобранных для исследований образцов пунктата красного костного мозга делали мазки, окрашивали их азур-эозином по Романовскому и исследовали под микроскопом. Процентное соотношение клеток в костномозговом пунктате (миелограмму) выводили на основании подсчета 1000 клеток в наиболее тонкой части мазка. Микроскопическое исследование взятого пунктата позволила оценить количество и качество различных типов клеток красного костного мозга. Статистическую обработку цифровых данных проводили на компьютере IBM PC с помощью программы STAT (Торопов В.Л., 1993). Достоверность полученных данных определяли по Стьюденту. Данные считались достоверными при $p \leq 0,05$.

Основные результаты

Установлено, что на момент проведения эксперимента и во все сроки исследований клинический статус телочек был в пределах физиологической нормы, свойственной данному виду животных. Данные, полученные в результате эксперимента статистически обработаны и представлены в таблице 1. В таблице 1 и далее по тексту сокращение Н означает клетки нейтрофильного ряда миелобластического ростка кроветворения. В таблице 1 и далее по тексту сокращение Э означает клетки эозинофильного ряда миелобластического ростка кроветворения.

Таблица 1 - Корреляция цитоза клеток миелобластического ряда у крупного рогатого скота после локального воздействия магнитными и электромагнитными полями квантового излучения и инфракрасного диапазона волн на БАТ

DOI: <https://doi.org/10.60797/IRJ.2025.154.78.1>

№ п/п	Показатели	Перед постановкой опыта	Сроки исследования					
			3-и сутки		10-е сутки		30-е сутки	
			контроль	опыт	контроль	опыт	контроль	опыт
1.	Миелобласты	0,21±0,33	0,22±0,25	0,37±0,05	0,20±0,30	0,57±0,55	0,21±0,25	0,45±0,03
2.	Промиелоциты Н	3,56±0,30	3,54±0,30	3,64±0,25*	3,56±0,25	4,47±0,03	3,55±0,30	4,33±0,25*
3.	Миелоциты Н	1,37±0,01	1,38±0,01	1,73±0,03*	1,37±0,35	2,50±0,03	1,42±0,01	2,07±0,15*
4.	Метамиелоциты Н (юные)	5,20±0,18	5,20±0,25	5,35±0,20*	5,20±0,20	5,67±0,20*	4,80±0,18	5,07±0,16*
5.	Палочкоядерные Н	4,83±1,05	4,83±1,01	5,03±1,05*	4,92±1,05	6,65±0,03	5,01±0,75	5,53±0,06
6.	Сегментоядерные Н	10,07±0,65	10,10±0,75	12,96±0,70*	10,12±0,65	13,45±0,60*	10,40±0,65	13,0±0,62*
Всего нейтрофилов		25,24±0,35	25,27±0,25	29,08±0,30*	25,37±0,35	33,31±0,40*	25,39±0,35	30,45±0,40*
7.	Про- и миелоциты Э	0,65±0,03	0,65±0,75	0,72±0,03	0,64±0,35	0,85±0,04	0,65±0,22	0,70±0,15
8.	Метамиелоциты Э	1,26±0,30	1,26±0,75	2,75±0,05	1,34±0,30	3,37±0,25*	1,36±0,30	2,77±0,30*
9.	Палочкоядерные Э	1,05±0,95	1,10±0,86	1,90±0,90*	1,25±0,95	2,45±0,92*	1,34±0,75	1,83±0,80*
10.	Сегментоядерные Э	1,95±0,15	1,90±0,15	2,80±0,03	1,94±0,25	3,12±0,20*	1,95±0,75	2,65±0,01
Всего эозинофилов		4,91±0,05	4,91±0,07	8,17±0,10*	5,17±0,05	9,79±0,07*	5,30±0,33	7,95±0,58
11.	Базофилы	1,75±0,08	1,82±0,02	9,15±0,06*	3,75±0,08	9,93±0,12*	4,02±0,04	8,50±0,06*
Итого по миелобл. ряду		31,90±0,35	32,0±0,42	46,40±0,40*	34,29±0,35	53,03±0,30*	34,71±0,25	46,90±0,30*

Примечание: здесь знаком* обозначены случаи достоверных отличий исследованных показателей подопытных животных, по сравнению с контрольными (при $p \leq 0,05$).

Анализируя данные полученные в ходе эксперимента, статистически обработанные, представленные в таблице 1, и сравнивая их с контрольными цифрами, видно, что:

- перед постановкой опыта количество миелобластов было $0,21 \pm 0,33$, промиелоцитов Н $3,56 \pm 0,30$, миелоцитов Н $1,37 \pm 0,01$, метамиелоцитов Н $5,20 \pm 0,18$, палочкоядерных Н $4,83 \pm 1,05$, сегментоядерных Н $10,07 \pm 0,65$, всего нейтрофилов $25,24 \pm 0,35$, про-и миелоцитов Э $0,65 \pm 0,03$; метамиелоцитов Э $1,26 \pm 0,30$, палочкоядерных Э $1,95 \pm 0,15$, сегментоядерных Э $1,95 \pm 0,15$, всего эозинофилов $4,91 \pm 0,05$, базофилов $1,75 \pm 0,08$, итого клеток по миелобластическому ряду $31,90 \pm 0,35$ %.

- на 3-и сутки эксперимента количество миелобластов у животных контрольной группы увеличилось до $0,22 \pm 0,25$ %, у телочек опытной группы до $0,37 \pm 0,05$ %; на 10-е сутки у животных контрольной группы понизилось до $0,20 \pm 0,30$ %, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $0,57 \pm 0,55$ %, а к 30-м суткам у животных контрольной группы составляло $0,21 \pm 0,25$ %, а у телочек опытной группы уменьшилось до $0,45 \pm 0,03$ %;

- на 3-и сутки эксперимента количество промиелоцитов Н у животных контрольной группы было равным $3,54 \pm 0,30\%$, у телочек опытной группы повысилось до $3,64 \pm 0,25\%$ (изменения достоверны); на 10-е сутки у животных контрольной группы почти не изменилось и было равным $3,56 \pm 0,25\%$, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $4,47 \pm 0,03\%$, а к 30-м суткам у животных контрольной группы оставалось примерно на таком же уровне и составляло $3,55 \pm 0,30\%$, у телочек опытной группы немного уменьшилось до $4,33 \pm 0,25\%$ (изменения достоверны);

- на 3-и сутки эксперимента количество миелоцитов Н у животных контрольной группы было равно $1,38 \pm 0,01\%$, у телочек опытной группы повысилось до $1,73 \pm 0,03\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы оставалось на прежнем уровне и было равным $1,37 \pm 0,35\%$, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $2,50 \pm 0,03\%$, а к 30-м суткам у животных контрольной группы немного повысилось до $1,42 \pm 0,01\%$, а у телочек опытной группы уменьшилось до $2,07 \pm 0,15\%$ причем данные, полученные на 3-и и 30-е сутки исследований у животных опытной группы были достоверны;

- на 3-и сутки эксперимента количество метамиелоцитов Н у животных контрольной группы было равно $5,20 \pm 0,25\%$, у телочек опытной группы повысилось до $5,35 \pm 0,20\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы оставалось на прежнем уровне и было равным $5,20 \pm 0,20\%$, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $5,67 \pm 0,20\%$, а к 30-м суткам у животных контрольной группы понизилось до $4,80 \pm 0,18\%$, и у телочек опытной группы уменьшилось до $5,07 \pm 0,16\%$ причем данные, полученные на 3-и, 10-е и 30-е сутки исследований у животных опытной группы были достоверны;

- на 3-и сутки эксперимента количество палочкоядерных Н у животных контрольной группы было равно $4,83 \pm 1,01\%$, у телочек опытной группы повысилось до $5,03 \pm 1,05\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы немного повысилось и было равным $4,92 \pm 1,05\%$, и у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $6,65 \pm 0,03\%$, а к 30-м суткам у животных контрольной группы немного повысилось до $5,01 \pm 0,75\%$, а у телочек опытной группы уменьшилось до $5,53 \pm 0,06\%$ причем данные, полученные на 3-и сутки исследований у животных опытной группы были достоверны;

- на 3-и сутки эксперимента количество сегментоядерных Н у животных контрольной группы было равно $10,10 \pm 0,75\%$, у телочек опытной группы повысилось до $12,96 \pm 0,70\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы было равно $10,12 \pm 0,65\%$, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $13,45 \pm 0,60\%$, а к 30-м суткам у животных контрольной группы немного повысилось до $10,40 \pm 0,65\%$, а у телочек опытной группы немного понизилось до $13,0 \pm 0,62\%$ причем данные, полученные на 3-и и 30-е сутки исследований у животных опытной группы были достоверны;

- общее количество клеток нейтрофильного ряда миелобластического ростка кроветворения после воздействия на БАТ магнитными и электромагнитными полями квантового излучения и инфракрасного диапазона волн прибором «Эдма» контактным методом на 3-и сутки исследований у животных контрольной группы было равно $25,27 \pm 0,25\%$, у телочек опытной группы повысилось до $29,08 \pm 0,30\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы оставалось на прежнем уровне и было равным $25,37 \pm 0,35\%$, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $33,31 \pm 0,40\%$, а к 30-м суткам у животных контрольной группы оставалось на прежнем уровне и было равным $25,39 \pm 0,35\%$, а у телочек опытной группы немного понизилось от прежних значений и составляло $30,45 \pm 0,40\%$ причем данные, полученные на 3-и, 10-е и 30-е сутки исследований у животных опытной группы были достоверны;

- на 3-и сутки эксперимента количество про- и миелоцитов Э у животных контрольной группы было равно $0,65 \pm 0,75\%$, у телочек опытной группы повысилось до $0,72 \pm 0,03\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы оставалось на прежнем уровне и было равным $0,64 \pm 0,35\%$, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $0,85 \pm 0,04\%$, а к 30-м суткам у животных контрольной группы оставалось практически на прежнем уровне и составляло $0,65 \pm 0,22\%$, а у телочек опытной группы уменьшилось до $0,70 \pm 0,15\%$;

- на 3-и сутки эксперимента количество метамиелоцитов Э у животных контрольной группы было равно $1,26 \pm 0,75\%$, у телочек опытной группы повысилось до $2,75 \pm 0,05\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы немного повысилось и было равным $1,34 \pm 0,30\%$, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $3,37 \pm 0,25\%$, к 30-м суткам у животных контрольной группы процент этих клеток немного повысился до $1,36 \pm 0,30\%$, а у телочек опытной группы уменьшился до $2,77 \pm 0,30\%$ причем данные, полученные на 10-е и 30-е сутки исследований у животных опытной группы были достоверны;

- на 3-и сутки эксперимента количество палочкоядерных Э у животных контрольной группы было равно $1,10 \pm 0,86\%$, у телочек опытной группы повысилось до $1,90 \pm 0,90\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы немного повысилось до $1,25 \pm 0,95\%$, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $2,45 \pm 0,92\%$, а к 30-м суткам у животных контрольной группы немного повысилось до $1,34 \pm 0,75\%$, а у телочек опытной группы уменьшилось до $1,83 \pm 0,80\%$ причем данные, полученные на 3-и, 10-е и 30-е сутки исследований у животных опытной группы были достоверны;

- на 3-и сутки эксперимента количество сегментоядерных Э у животных контрольной группы было равно $1,90 \pm 0,15\%$, у телочек опытной группы повысилось до $2,80 \pm 0,03\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы повысилось до $1,94 \pm 0,25\%$, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным $3,12 \pm 0,20\%$, а к 30-м суткам у животных контрольной группы немного повысилось до $1,95 \pm 0,75\%$, а у телочек опытной группы уменьшилось до $2,65 \pm 0,01\%$ причем данные, полученные на 10-е сутки исследований у животных опытной группы были достоверны;

- общее количество клеток эозинофильного ряда миелобластического ростка кроветворения после воздействия на БАТ магнитными и электромагнитными полями квантового излучения и инфракрасного диапазона волн прибором «Эдма» контактным методом на 3-и сутки исследований у животных контрольной группы было равно $4,91 \pm 0,07\%$, у телочек опытной группы повысилось до $8,17 \pm 0,10\%$; на 10-е сутки у животных контрольной группы повысилось до

5,17±0,05%, а у телочек опытной группы увеличилось до 9,79±0,07%, а к 30-м суткам у животных контрольной группы немного повысилось до 5,30±0,33%, а у телочек опытной группы уменьшилось до 7,95±0,58% причем данные, полученные на 10-е сутки исследований у животных опытной группы были достоверны;

- на 3-и сутки эксперимента количество базофилов у животных контрольной группы было равно 1,82±0,02%, у телочек опытной группы повысилось до 9,15±0,06%; на 10-е сутки у животных контрольной группы повысилось до 3,75±0,08%, а у телочек опытной группы продолжало увеличиваться и было равным 9,93±0,12%, а к 30-м суткам у животных контрольной группы повысилось до 4,02±0,04%, а у телочек опытной группы уменьшилось до 8,50±0,06% причем данные, полученные на 3-и, 10-е и 30-е сутки исследований у животных опытной группы были достоверны.

Таким образом, общее количество клеток миелобластического ростка кроветворения красного костного мозга у животных контрольной группы составляло на 3-и сутки исследований 32,0±0,42%, на 10-е 34,29±0,35%, на 30-е 34,71±0,25%, после воздействия на БАТ магнитными и электромагнитными полями квантового излучения и инфракрасного диапазона волн прибором «Эдма» контактным методом у животных опытной группы на 3-и сутки исследований увеличилось до 46,40±0,40%, на 10-е до 53,03±0,30%, к 30 суткам уменьшилось до 46,90 ±0,30%, причем данные, полученные во все сроки исследований были достоверны.

Обсуждение

Кроветворение подчиняется сложной регуляции, которое обеспечивает изменение количества и качества кровяных клеток в соответствии с потребностями организма [1], [4], [6], [11].

В процессе течения реакций, обусловленных воздействием на БАТ, большую роль играет высвобождение депонированных биологически активных веществ в организме и воздействие на них обусловлено действием на экстр- и интеррецепторы сосудов и оболочек нервов, коррелирующих системы внутренних органов. Эффекты, вызванные воздействием на БАТ, приводят к сложным рефлекторным ответам, которые могут проявляться в виде стимуляции, торможения и усиления собственных защитных механизмов (принцип работы: БАТ ↔ орган-мишень). Возможность БАТ воспринимать электромагнитные виды энергии объясняется наличием в точках сенсорных окончаний [5].

Для активации гематологических и гемопоэтических показателей у животных рекомендовано воздействовать на БАТ меридиана почек [5], [7].

В ходе проведения эксперимента установлено, что локальное облучение магнитными и электромагнитными полями инфракрасного диапазона волн прибором «Эдма» зоны биологически активных точек, отвечающих за кроветворение оказывает сильное стимулирующее воздействие на миелобластический росток кроветворения у крупного рогатого скота. У животных после воздействия в красном костном мозге происходило выраженное увеличение цитоза всех направлений дифференцировки клеток миелобластического ростка кроветворения, которое наиболее отчетливо было выражено на 10 сутки исследования. Далее клеточная реакция миелобластического ростка красного костного мозга на воздействующий фактор несколько снижается.

На рисунках 1-3 наглядно представлено изменение цитоза всех направлений дифференцировки клеток миелобластического ростка кроветворения у телочек контрольной группы и после воздействия на БАТ магнитными и электромагнитными полями квантового излучения и инфракрасного диапазона волн прибором «Эдма» контактным методом.

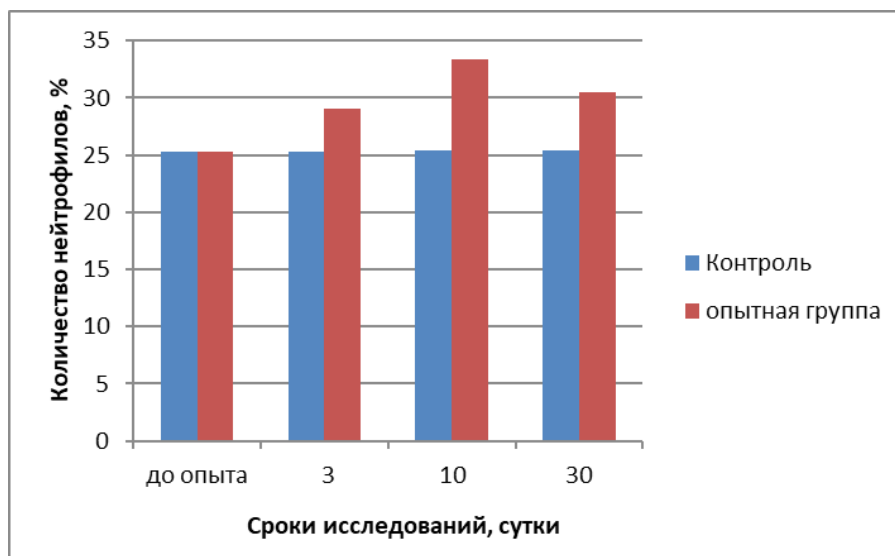


Рисунок 1 - Изменение количества клеток нейтрофильного ряда миелобластического ростка кроветворения красного костного мозга у телочек

DOI: <https://doi.org/10.60797/IRJ.2025.154.78.2>

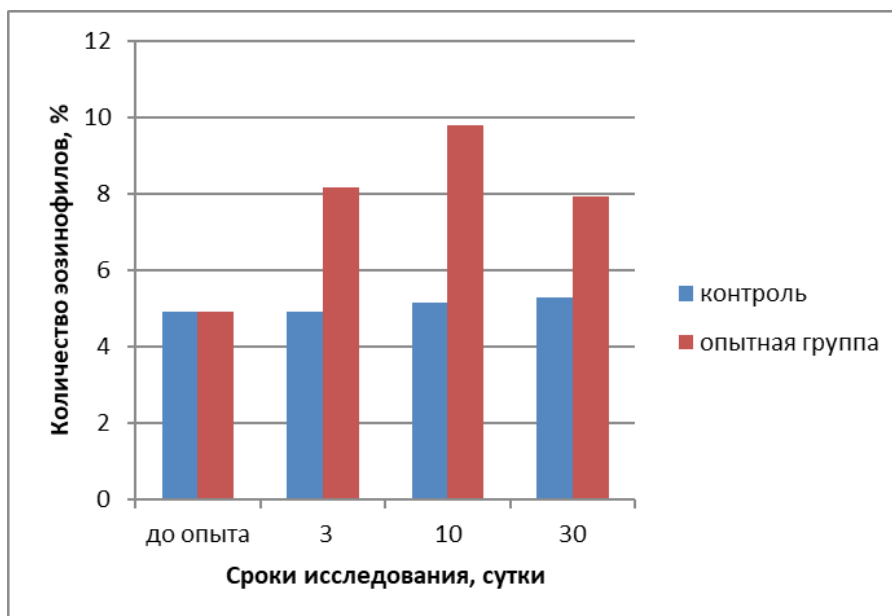


Рисунок 2 - Изменение количества клеток эозинофильного ряда миелобластического ростка кроветворения красного костного мозга у телочек
DOI: <https://doi.org/10.60797/IRJ.2025.154.78.3>

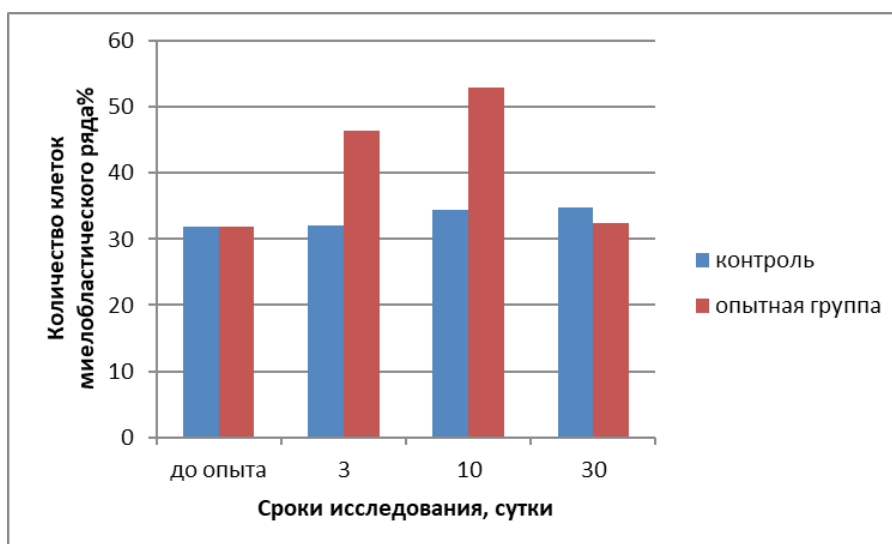


Рисунок 3 - Изменение количества клеток миелобластического ростка кроветворения красного костного мозга у телочек
DOI: <https://doi.org/10.60797/IRJ.2025.154.78.4>

Биологическое действие магнитных, электромагнитных полей и квантовых излучений является результатом поглощения энергии излучений элементами биоструктур, в данном случае биологически активными точками. Варьируя виды воздействия магнитных и электромагнитных полей инфракрасного диапазона волн и частоту импульсов в соответствии с оптической плотностью тканей, можно оказывать стимулирующее действие на различные биологические структуры. Это способствует нормализации и стимуляции работы органа, с которым они находятся в рефлекторной связи [5], [6], [7].

Таким образом, общее количество клеток миелобластического ростка кроветворения красного костного мозга у животных контрольной группы на 3-и сутки исследований было на 0,3% выше, чем у животных до опыта, на 10-е на 7,5%, на 30-е на 8,7%, что объясняется интенсивным онтогенезом, учитывая возраст телочек. После воздействия на БАТ магнитными и электромагнитными полями квантового излучения и инфракрасного диапазона волн прибором «Эдма» контактным методом общее количество клеток миелобластического ростка кроветворения красного костного мозга у животных опытной группы на 3-и сутки исследований было на 45%, на 10-е на 55%, на 30-е на 35,2%, выше, чем у животных контрольной группы в данные сроки исследований, что свидетельствует о стимулирующем воздействии магнитных и электромагнитных полей инфракрасного диапазона волн через зону БАТ, отвечающих за кроветворение на миелобластический росток кроветворения у крупного рогатого скота. Однако к 30 суткам после

сеансов фотоэлектротерапии активирующее действие магнитных и электромагнитных полей квантового излучения инфракрасного диапазона волн аппарата «Эдма» через БАТ на миелопоэз животных снижается.

Это приводит к повышению их иммунного статуса и естественной реактивности организма, следовательно, повышается продуктивность таких животных, уменьшается процент выбраковки после переболевания, что согласуется с данными полученными учеными, работавших в этом направлении [5], [6], [8], [11].

Заключение

Проведенные исследования позволили установить, что после локального воздействия магнитных и электромагнитных полей инфракрасного диапазона волн через зону биологически активных точек, отвечающих за кроветворение у крупного рогатого скота в красном костном мозге происходила выраженная стимуляция цитоза всех направлений дифференцировки клеток миелобластического ростка кроветворения особенно выраженная на 10-е сутки эксперимента, что свидетельствует о стимулирующем воздействии магнитных и электромагнитных полей квантового излучения инфракрасного диапазона волн на миелопоэз животных, что приводит к повышению иммунного статуса животных и естественной реактивности организма.

Конфликт интересов

Не указан.

Рецензия

Все статьи проходят рецензирование. Но рецензент или автор статьи предпочли не публиковать рецензию к этой статье в открытом доступе. Рецензия может быть предоставлена компетентным органам по запросу.

Conflict of Interest

None declared.

Review

All articles are peer-reviewed. But the reviewer or the author of the article chose not to publish a review of this article in the public domain. The review can be provided to the competent authorities upon request.

Список литературы / References

1. Амиров Д.Р. Клиническая гематология животных / Д.Р. Амиров, Б.Ф. Тамимдаров, А.Р. Шагеева // Учебное пособие. — Казань: Центр информационных технологий КГАВМ, 2020. — 135 с.
2. Васильев Ю.Г. Гематология: учебник для вузов / Ю.Г. Васильев, Е.И. Трошин, А.И. Любимов [и др.]. — Лань, 2020. — 366 с.
3. Васильев Ю.Г. Ветеринарная клиническая гематология / Ю.Г. Васильев, Е.И. Трошин, А.И. Любимов. — Лань, 2022. — 456 с.
4. Горбенко П.П. Интерпретация результатов общего анализа крови у животных: обзор научных статей / П.П. Горбенко // Молодежь и наука. — 2020. — № 2. — С. 6.
5. Жарков А.Д. Практикум по клинической биохимии животных / А.Д. Жарков. — Воронеж, 2007. — 198 с.
6. Казеев Г.В. Ветеринарная акупунктура: учебное пособие для вузов / Г.В. Казеев, А.В. Казеева. — Санкт-Петербург: Лань, 2023. — 296 с.
7. Калязина Н.Ю. Сравнительные аспекты различных методов стимуляции кроветворения животных / Н.Ю. Калязина, А.В. Добиков, А.С. Зенкин // XXXIV Огаревские чтения: Материалы науч. конф. Естественные и технические науки. — Саранск: Изд-во Мордов. ун-та, 2006. — Ч. 2. — С. 161–162.
8. Молостов В.Д. Иглотерапия и мануальная терапия / В.Д. Молостов. — Эксмо, 2008. — 264 с. — URL: <http://www.medlinks.ru/sections.php?op=listarticles&secid=111> (дата обращения: 15.10.2024).
9. Полозюк О.Н. Гематология: учебное пособие / О.Н. Полозюк, Т.М. Ушакова; Донской ГАУ. — Персиановский: Донской ГАУ, 2019. — 120 с.
10. Пронина Г.И. Клиническая лабораторная диагностика. Практикум / Г.И. Пронина — Лань, 2021. — 167 с.
11. Риган В.Д. Атлас ветеринарной гематологии / В.Д. Риган; пер. с англ. Е. Махиянова. — Москва: Аквариум-Принт, 2008. — 135 с.
12. Сивкова Т.Н. Клиническая ветеринарная гематология / Т.Н. Сивкова, Е.А. Доронин-Доргелинский; М-во с.-х. РФ, Пермская гос. с.-х. акад. им. акад. Д.Н. Прянишникова. — Пермь: Прокрость, 2017. — 123 с.

Список литературы на английском языке / References in English

1. Amirov D.R. Klinicheskaja gematologija zhivotnyh [Clinical haematology of animals] / D.R. Amirov, B.F. Tamimdarov, A.R. Shageeva // Uchebnoe posobie [Textbook]. — Kazan: Centre of Information Technologies of KSAVM, 2020. — 135 p. [in Russian]
2. Vasil'ev Ju.G. Gematologija: uchebnik dlja vuzov [Haematology: textbook for universities] / Ju.G. Vasil'ev, E.I. Troshin, A.I. Ljubimov [et al.]. — Lan, 2020. — 366 p. [in Russian]
3. Vasil'ev Ju.G. Veterinarnaja klinicheskaja gematologija [Veterinary clinical haematology] / Ju.G. Vasil'ev, E.I. Troshin, A.I. Ljubimov. — Lan, 2022. — 456 p. [in Russian]
4. Gorbenko P.P. Interpretacija rezul'tatov obshhego analiza krovi u zhivotnyh: obzor nauchnyh statej [Interpretation of the results of general blood analysis in animals: a review of scientific articles] / P.P. Gorbenko // Molodezh' i nauka [Youth and Science]. — 2020. — № 2. — P. 6. [in Russian]
5. Zharkov A.D. Praktikum po klinicheskoi biohimii zhivotnyh [Workshop on clinical biochemistry of animals] / A.D. Zharkov. — Voronezh, 2007. — 198 p. [in Russian]
6. Kazeev G.V. Veterinarnaja akupunktura: uchebnoe posobie dlja vuzov [Veterinary acupuncture: textbook for universities] / G.V. Kazeev, A.V. Kazeeva. — St.Petersburg: Lan, 2023. — 296 p. [in Russian]

7. Kaljazina N.Ju. Sravnitel'nye aspekty razlichnyh metodov stimuljacji krovetvorenija zivotnyh [Comparative aspects of different methods of animal hematopoiesis stimulation] / N.Ju. Kaljazina, A.V. Dobikov, A.S. Zenkin // HHHIV Ogarevskie chtenija: Materialy nauch. konf. Estestvennye i tehicheskie nauki [XXXIV Ogarev Readings: Proceedings of the Scientific Conf. Natural and Technical Sciences]. — Saransk: Publishing House of Mordovian University, 2006. — Pt. 2. — P. 161–162. [in Russian]
8. Molostov V.D. Igloterapija i manual'naja terapija [Acupuncture and manual therapy] / V.D. Molostov. — Eksmo, 2008. — 264 s. — URL: <http://www.medlinks.ru/sections.php?op=listarticles&secid=111> (accessed: 15.10.2024). [in Russian]
9. Polozjuk O.N. Gematologija: uchebnoe posobie [Haematology: textbook] / O.N. Polozjuk, T.M. Ushakova; Don SAU. — Persianovskij: Don SAU, 2019. — 120 p. [in Russian]
10. Pronina G.I. Klinicheskaja laboratornaja diagnostika. Praktikum [Clinical laboratory diagnostics. Practicum] / G.I. Pronina — Lan, 2021. — 167 p. [in Russian]
11. Rigan V.D. Atlas veterinarnoj gematologii [Atlas of Veterinary Haematology] / V.D. Rigan; transl. from Eng. by E. Mahijanov. — Moscow: Aquarium-Print, 2008. — 135 p. [in Russian]
12. Sivkova T.N. Klinicheskaja veterinarnaja gematologija [Clinical veterinary haematology] / T.N. Sivkova, E.A. Doronin-Dorgelinskij; Ministry of Agriculture of the Russian Federation, Perm State Agricultural Academy named after Acad. D.N. Pryanishnikov. — Perm: Prokrost', 2017. — 123 p. [in Russian]