

Для цитирования: Смирнова К.В. Сравнительная эффективность антиоксидантных препаратов в эксперименте *in vitro* / К.В. Смирнова, Д.И. Гильдиков // УДК 619: 615  
Российский ветеринарный журнал. — 2021. — № 2. — С. DOI:  
For citation: Smirnova K.V., Gildikov D.I., Comparative efficacy of antioxidant drugs in an *in vitro* experiment, Russian veterinary journal (Rossijskij veterinarnyj zhurnal), 2021, No. 2, pp. DOI  
DOI RAR

## Сравнительная эффективность антиоксидантных препаратов в эксперименте *in vitro*

**К.В. Смирнова**, студентка 3-го курса факультета ветеринарной медицины; призёр (3 место) Первой научно-практической Олимпиады «Мексидол-Вет®: 12 лет ветеринарной практики» в номинации «Молодой ветеринарный специалист» ([ksushkotova@mail.ru](mailto:ksushkotova@mail.ru));

**Д.И. Гильдиков**, кандидат ветеринарных наук, доцент кафедры общей патологии им. В.М. Коропова ([gildikovdmiv@mail.ru](mailto:gildikovdmiv@mail.ru))

ФГБОУ ВО Московская государственная академия ветеринарной медицины и биотехнологии — МВА имени К.И. Скрябина (109472, РФ, г. Москва, ул. Ак. Скрябина, д. 23).

Целью работы было изучение антиоксидантной активности производных 3-оксипиридина: Мексидол-Вет® и Эмицидина в модельной системе окисления. Посредством метода хемилюминесценции установлено, что введение в тест-систему препарата Мексидол-Вет® в дозе 1 мг достоверно подавляет амплитуду быстрой вспышки и снижает образование фотонов (значение светосуммы), по сравнению с тест-системой/плацебо и тест-системой/Эмицидин. Антиокислительная активность препарата Мексидол-Вет® достоверно превосходит активность препарата Эмицидин на 28,1 %.

**Ключевые слова:** производные 3-оксипиридина, Мексидол-Вет®, Эмицидин, антиоксиданты, активные формы кислорода, хемилюминесценция.

## Comparative efficacy of antioxidant drugs in an *in vitro* experiment

**К.В. Smirnova**, 3rd year student of the Veterinary medicine faculty; Prize-winner (3rd place) of the First scientific and practical Olympiad «Mexidol-Vet®: 12 years of veterinary practice» in the category «Young veterinary specialist» ([ksushkotova@mail.ru](mailto:ksushkotova@mail.ru));

**D.I. Gildikov**, PhD in Veterinary Science, Associate professor of Department of general pathology named after V.M. Koropov ([gildikovdmiv@mail.ru](mailto:gildikovdmiv@mail.ru)).

Moscow State Academy of Veterinary Medicine and Biotechnology — Moscow Veterinary Academy named after K.I. Skryabin (23, Ac. Skryabina str., Moscow, RF, 109472).

The aim of this work was to study the antioxidant activity of 3-hydroxypyridine derivatives: Mexidol-Vet® and Emicidin in a model oxidation system. Using the chemiluminescence method, it was found that the introduction of Mexidol-Vet® into the test system at a dose of 1 mg reliably suppresses the amplitude of a fast flash and decreases the formation of photons (light sum value), compared with the test system / placebo and the test system / Emicidin. The antioxidant activity of Mexidol-Vet® is significantly higher than Emicidin by 28.1%.

**Keywords:** derivatives of 3-hydroxypyridine, Mexidol-Vet®, Emicidin, antioxidants, reactive oxygen species, chemiluminescence.

**Сокращения:** АО — антиоксиданты, АФК — активные формы кислорода, СРО — свободнорадикальное окисление, ХЛ — хемилюминесценция

### Введение

В организме животных окислительный метаболизм обусловлен равновесием процессов СРО и нейтрализацией биорадикалов, способствует постоянному синтезу АФК, в норме компенсируемому функционированием компонентов антиоксидантной системы [5]. Превалирующее образование АФК в условиях дисфункции или недостаточной активности антиоксидантной системы находит отражение в нарушениях на клеточном, тканевом и органном уровнях [3]. В связи с этим, в настоящее время активно применяют препараты различной химической структуры, обладающие антиоксидантной активностью, которые могут иметь природное или синтетическое происхождение [7...10].

Пристальное внимание ветеринарных специалистов в качестве перспективных лекарственных средств, регулирующих процессы окисления и пероксидации, привлекли соединения гетероарomaticких фенолов, в частности производные 3-оксипиридина [4].

На российском ветеринарном пространстве лицензированные средства этой группы представлены препаратами Мексидол-Вет® и Эмицидин. Эти лекарства являются структурными аналогами соединений группы витамина В<sub>6</sub> и имеют одно действующее вещество. Препараты обладают выраженным антиоксидантным, антигипоксантным и мембранопротекторным эффектами.

### Цель исследования

Оценить эффективность АО в эксперименте *in vitro*.

## Материалы и методы

Проспективное рандомизированное плацебо контролируемое исследование было выполнено на кафедре общей патологии имени В.М. Коропова ФГБОУ ВО МГАВМиБ — МВА имени К.И. Скрябина. Материалом послужила сыворотка крови здоровых половозрелых самцов белых крыс ( $n=26$ ) массой 200...280 г.

Исследуемые препараты (Мексидол-Вет<sup>®</sup> и Эмицидин) разводили в физиологическом растворе так, чтобы концентрация была сопоставима с терапевтической. Отбирали аликвоту пробы, эквивалентной 1 мг действующего вещества АО и добавляли в тест-систему, в которой инициировали образование АФК и СРО липидов.

У крыс брали пробы крови в пластиковую пробирку, содержащую раствор гепарина. Гепарин готовили разведением стандартного раствора (5 тыс. ед. в 1000 мкл) в 10 раз физиологическим раствором NaCL. На 1000 мкл крови брали 100 мкл приготовленного раствора. Храстили раствор гепарина при температуре 4° С.

Кровь в пробирках выдерживали 30 минут, центрифугировали при 3000 мин<sup>-1</sup>. Далее отбирали сыворотку в объеме 500 мкл и разводили 20,0 мл солевого буфера. Состав буфера: 2,72 г KН<sub>2</sub>РО<sub>4</sub>, 7,82 г KCL, 1 г цитрата натрия C<sub>6</sub>H<sub>8</sub>O<sub>7</sub>Na x 5,5 H<sub>2</sub>O на 1 л дистиллированной воды. Величину pH полученного раствора доводили до 7,45 ед. титрованием насыщенным раствором KOH. Помещали в кюветную камеру прибора. Интенсивность ХЛ фиксировали в течение 5 минут на аппаратно-программном комплексе «ХЛ-003», (Россия), с использованием программного обеспечения «PowerGraph», Россия, версия 2.1. Свечение ХЛ индуцировали добавлением в тест-систему 100 мкл 50 мМ раствора FeSO<sub>4</sub> x 7 H<sub>2</sub>O.

Для анализа данных ХЛ и получения результатов использовали следующие расчетные параметры: светосумма — характеризует общее количество фотонов, образовавшихся в течение всего времени измерения; рассчитывается как интеграл кривой

ХЛ; максимальная интенсивность — максимальное значение интенсивности свечения в течение всего времени измерения.

Результаты экспериментов на модельной системе определяли по степени изменения ХЛ в присутствии исследуемых препаратов и пересчитывали в % от контроля по формуле: (S ХЛ контроль – S ХЛ с препаратом) / S ХЛ контроль x 100 %.

Статистическую обработку полученных данных проводили на программе AnalystSoftInc., «STATPLUS», версия 2015. Различия расценивались как достоверные при  $p \leq 0,05$ .

## Результаты

В опыте установлено, что введение в тест-систему сыворотки крови крыс ионов двухвалентного железа вызывает развитие характерной кинетики ХЛ, в которой можно дифференцировать несколько стадий: быстрая вспышка, латентный период и медленное свечение (рис. 1).

Анализ кинетических кривых развития Fe<sup>2+</sup> — индуцированной ХЛ сыворотки крови крыс, а также в присутствии плацебо и АО (рис. 2, табл.) показал, что в контрольной пробе (блок № 1) и тест-системе с плацебо (блок № 2) значения светосуммы и интенсивности максимальной светимости достоверно не различаются: амплитуда быстрой вспышки достигает значения 1,54±0,18 и 1,53±0,21 отн. ед., соответственно; наблюдается эффект увеличения амплитуды медленного свечения в контрольной пробе до 181,35±17,01 отн. ед. и 181,3±1,2 отн. ед., соответственно. Антиокислительная активность плацебо составляет 0,01 %.

Введение в тест-систему препарата Мексидол-Вет<sup>®</sup> в дозе 1 мг (блок № 3) приводит к уменьшению амплитуды быстрой вспышки на 51,6 % ( $p \leq 0,05$ ) и супрессии свечения медленной вспышки в 1,5 раза ( $p \leq 0,05$ ), по сравнению с контрольной пробой.

На фоне введения в тест-систему Эмицидина в дозе 1 мг (блок № 4) амплитуда быстрой вспышки снижается на 7,8 %, а светосумма кривой ХЛ частично снижается на 32,7 % ( $p \leq 0,05$ ). Антиокислительная активность Эмицидина составляет 32,7 %.

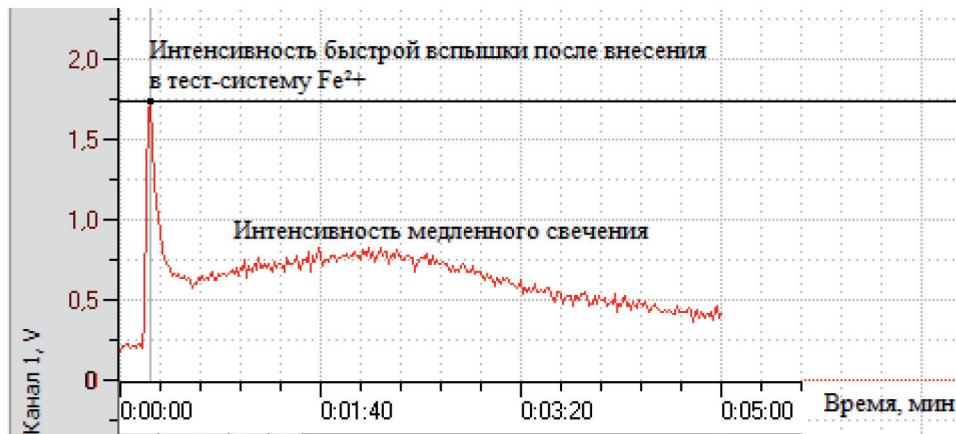


Рис. 1. Кинетика Fe<sup>2+</sup> - индуцированной хемилюминесценции сыворотки крови крыс  
Fig. 1. Kinetics of Fe<sup>2+</sup> - induced chemiluminescence of rat blood serum

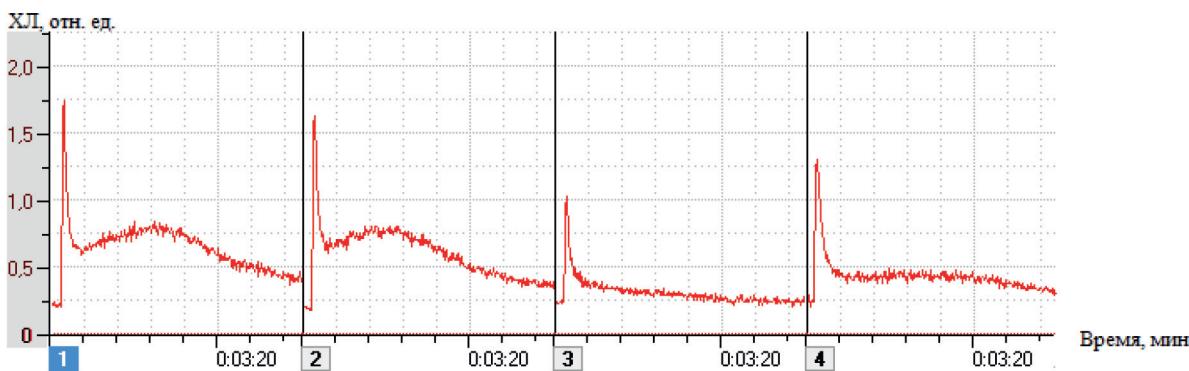


Рис. 2. Кинетика  $\text{Fe}^{2+}$ -индуцированной хемилюминесценции сыворотки крови крыс (1), в присутствии плацебо (2), Мексидол-Вет<sup>®</sup> (3) и Эмицидина (4)

Fig. 2. Kinetics of  $\text{Fe}^{2+}$ -induced chemiluminescence of rat blood serum (1), in the presence of placebo (2), Mexidol-Vet<sup>®</sup> (3) and Emicidin (4)

#### Изменение хемилюминесценции в тест-системе при добавлении антиоксидантов Changes in chemiluminescence in the test system upon addition of antioxidants

Исследуемые пробы	Светосумма, отн. ед.	Максимальная интенсивность, отн. ед.
Контрольная проба сыворотки крови (n= 26)	181,35±17,01	1,54±0,18
Тест-система с плацебо (n= 26)	181,33±0,42	1,52±0,21
Тест-система с Мексидол-Вет <sup>®</sup> , 1 мг (n=26)	87,79±6,63*/**	1,02±0,2*/**
Тест-система с Эмицидином, 1 мг (n=26)	122,05±4,98*	1,42±0,1

Примечание: \* p<0,05 — сравнение с контрольной пробой и плацебо; \*\* p<0,05 — сравнение с данными тест-системы / Эмицидин.

Из таблицы видно, что антиокислительная активность препарата Мексидол-Вет<sup>®</sup> в тест-системе составила 51,6 %, что статистически достоверно превосходит антиоксидантную активность Эмицидина в 1,4 раза ( $p\leq 0,05$ ).

#### Обсуждение

При помощи метода ХЛ в тест-системе установлено, что введение Мексидол-Вет<sup>®</sup> в дозе 1 мг достоверно подавляет амплитуду быстрой вспышки и снижает образование фотонов (значение светосуммы), по сравнению с тест-системой/плацебо и тест-системой/Эмицидин. Антиокислительная активность препарата Мексидол-Вет<sup>®</sup> превосходит препарат Эмицидин на 28,1 % ( $p\leq 0,05$ ).

Доказано, что измерение интенсивности ХЛ — это наиболее информативный метод для изучения действия АО [2]. Во-первых, в ХЛ системах осуществляется непосредственное детектирование свободных радикалов, а не продуктов окисления. Во-вторых, этот метод позволяет регистрировать кинетику взаимодействия АО с радикалами, то есть регистрировать развитие процесса во времени. ХЛ метод определения уровня АО основан на сравнении ХЛ радикал-продуцирующей системы в отсутствие и присутствии АО. При добавлении АО в радикал-генерирующую систему изменяется кинетика свечения, вызванная изменением количества свободных радикалов [6].

При анализе кинетики свечения в исследуемых тест-системах регистрируемыми параметрами явля-

ются максимальная светимость быстрой вспышки и светосумма медленного свечения [1]. Интенсивность быстрой вспышки при определенных условиях пропорциональна концентрации предшествующих гидроперекисей, которые образовались в системе по ряду причин до введения раствора сульфата железа. Длительность латентного периода зависит от времени достижения «критической» концентрации ионов двухвалентного железа в системе, которое в свою очередь определяется вкладом веществ, влияющих на окисление и/или элиминацию  $\text{Fe}^{2+}$ . Интенсивность или светосумма медленного свечения определяется скоростью свободнорадикальных реакций, протекающих в гидрофобной фазе липопротеинов, и способностью ингибиторов липидных радикалов [6]. Из этого следует, что в основе антиоксидантного действия препаратов Мексидол-Вет<sup>®</sup> и Эмицидин лежит способность их действующего вещества (производных 3-оксиридида) ингибировать перекисное окисление липидов, во многом обусловленное образованием АФК и появлением каталитически активных ионов железа.

#### Заключение

Введение в тест-систему препарата Мексидол-Вет<sup>®</sup> в дозе 1 мг достоверно подавляет амплитуду быстрой вспышки и снижает образование фотонов (значение светосуммы), по сравнению с тест-системой/плацебо и тест-системой/Эмицидин. Антиокислительная активность препарата Мексидол-Вет<sup>®</sup> достоверно превосходит активность препарата Эмицидин на 28,1 %.

## Конфликт интересов

Авторы заявляют об отсутствии конфликта интересов.

## Библиография

1. Владимиров, Ю.А. Свободные радикалы и клеточная хемилюминесценция / Ю.А. Владимиров, Е.В. Проскурнина // Успехи биологической химии. — 2009. — Т. 49. — С. 341-388.
2. Владимиров, Ю.А. Кинетическая хемилюминесценция как метод изучения реакций свободных радикалов / Ю.А. Владимиров, Е.В. Проскурнина, Д.Ю. Измайлов // Биофизика. — 2011. — № 56 (6). — С. 1081-1090.
3. Гильдиков, Д.И. Окислительный стресс у животных: взгляд патофизиолога / Д.И. Гильдиков // Российский ветеринарный журнал. — 2020. — № 4. — С. 10-18.
4. Гильдиков, Д.И. Коррекция окислительного стресса у собак при гепатите / Д.И. Гильдиков, Т.В. Лосева // Вопросы нормативно-правового регулирования в ветеринарии. — 2018. — № 1. — С. 90-93.
5. Журавлев, А.И. Антиоксиданты. Свободнорадикальная патология, старение / А.И. Журавлёв, С.М. Зубкова. — М.: Белые альвы, 2014. — 304 с.
6. Измайлов, Д.Ю. Определение активности антиоксидантов методом измерения кинетики хемилюминесценции / Д.Ю. Измайлов, Е.М. Демин, Ю.А. Владимиров // Фотобиология та фотомедицина. — 2011. — № 2. — С. 70-76.
7. Мартусевич, А.К. Антиоксидантная терапия: современное состояние, возможности и перспективы / А.К. Мартусевич, К.А. Карузин, А.С. Самойлов // Биорадикалы и антиоксиданты. — 2018. — Т. 5. — № 1. — С. 5-23.
8. Candellone, A. Redox unbalance in the hyperthyroid cat: a comparison with healthy and non-thyroidal diseased cats / A. Candellone, P. Gianella, L. Ceccarelli, G. Raviri, P. Badino, S. Roncone, H.S. Ko-oistra, G. Meineri // BMC Vet Res. — 2019 May. — Vol. 8. — No. 15(1). — pp. 136.
9. Michałek, M. Antioxidant defence and oxidative stress markers in cats with asymptomatic and symptomatic hypertrophic cardiomyopathy: a pilot study / M. Michałek, A. Tabiś, U. Pasławska, A. Noszczyk-Nowak // BMC Vet Res. — 2020 Jan. — Vol. 30. — No. 16 (1). — pp. 26.
10. Turkseven, S. Mitochondria-targeted antioxidant mitoquinone attenuates liver inflammation and fibrosis in cirrhotic rats / S. Turk-

seven, M. Bolognesi, A. Brocca, P. Pesce, P. Angeli, M. Di Pascoli // Am. J. Physiol. Gastrointest. Liver. Physiol. — 2020 Feb. — Vol. 318(2). — G298-G304.

## References

1. Vladimirov Yu.A., Proskurnina E.V., Svobodny`e radikal`i kletochnaya xemilyuminescenciya [Free radicals and cellular chemiluminescence], *Uspexi biologicheskoy khimii*, 2009, Vol. 49, pp. 341-388.
2. Vladimirov Yu.A., Proskurnina E.V., Izmajlov D.Yu., Kineticheskaya xemilyuminescenciya kak metod izucheniya reakcij svobodnyx radikalov [Kinetic chemiluminescence as a method for studying free radical reactions], *Biofizika*, 2011, No. 56 (6), pp. 1081-1090.
3. Gil'dikov D.I., Okislitel'nyj stress u zhivotnyx: vzglyad patofiziologa [Oxidative stress in animals: a pathophysiological's view], *Rossijskij veterinarneyj zhurnal*, 2020, No. 4, pp. 10-18.
4. Gil'dikov D.I., Loseva T.V., Korrekcija okislitel'nogo stressa u sobak pri hepatite [Correction of oxidative stress in dogs with hepatitis], *Voprosy normativno-pravovogo regulirovaniya v veterinarii*, 2018, No. 1, pp. 90-93.
5. Zhuravlyov A.I., Zubkova S.M., *Antioxidanter. Svobodnoradikal'naya patologiya, starenie* [Antioxidants. Free radical pathology, aging], Moscow, Bely'e al'vy', 2014, 304 p.
6. Izmajlov D.Yu., Demin E.M., Vladimirov Yu.A., Opredelenie aktivnosti antioksidantov metodom izmereniya kinetiki xemilyuminescencii [Determination of antioxidant activity by measuring chemiluminescence kinetics], *Fotobiologiya ta fotomedicina*, 2011, No. 2, pp. 70-76.
7. Martusevich A.K., Karuzin K.A., Samojlov A.S., Antioksidantnaya terapiya: sovremennoe sostoyanie, vozmozhnosti i perspektivy [Antioxidant therapy: current state, opportunities and prospects], *Bioradikal`i i antioksidanty*, 2018, Vol. 5, No. 1, pp. 5-23.
11. Candellone A., Gianella P., Ceccarelli L., Raviri G., Badino P., Roncone S., Kooistra H.S., Meineri G., Redox unbalance in the hyperthyroid cat: a comparison with healthy and non-thyroidal diseased cats, *BMC Vet Res.*, 2019 May, Vol. 8, No. 15(1), pp. 136.
12. Michałek M., Tabiś A., Pasławska U., Noszczyk-Nowak A., Antioxidant defence and oxidative stress markers in cats with asymptomatic and symptomatic hypertrophic cardiomyopathy: a pilot study, *BMC Vet Res.*, 2020 Jan., Vol. 30, No. 16 (1), pp. 26.
13. Turkseven S., Bolognesi M., Brocca A., Pesce P., Angeli P., Di Pascoli M., Mitochondria-targeted antioxidant mitoquinone attenuates liver inflammation and fibrosis in cirrhotic rats, *Am. J. Physiol. Gastrointest. Liver. Physiol.*, 2020 Feb, Vol. 318(2), G298-G304.