

ДИСПЕРСИЯ ЭЛЕКТРОПРОВОДНОСТИ ТКАНИ МОЗГА КРЫС ПРИ ГИПОТЕРМИИ НА ФОНЕ ВВЕДЕНИЯ МОЧЕВИНЫ

Абдурахманов Р.Г.¹, Пиняскина Е.В.^{1,2}

¹ГОУ ВПО Дагестанский государственный университет, 367000, Махачкала, Россия (367025, Махачкала, ул. М. Гаджиева, 43а), e-mail: radik72@mail.ru,

²ФГБУН Прикаспийский институт биологических ресурсов Дагестанского научного центра Российской академии наук, 367025, Махачкала, Россия (367025, Махачкала, ул. М. Гаджиева, 45), e-mail: elpin1@rambler.ru

Исследовалась частотная зависимость активной и реактивной компонент импеданса мозга крыс при гипотермии на фоне введения мочевины. Гипотермия слабо влияет на активную компоненту и уменьшает реактивную (на 15% на частоте 1000 Гц при 25°C по сравнению с 34°C). При введении мочевины активная компонента несколько увеличивается, а реактивная уменьшается. При этом зависимость реактивной компоненты от температуры тела при введении мочевины существенно сильнее (при 25°C на частоте 1000 Гц реактивная компонента уменьшается на 42% по сравнению с 34°C). Одной из возможных причин влияния мочевины на электрическую активность мозга (увеличение омического сопротивления) является ее способность вызывать перераспределение воды и ионов между нейронами и экстраклеточным пространством за счет осмотических эффектов.

Ключевые слова: гипотермия, мочевина, дисперсия электропроводности, частотная зависимость, крысы, мозг.

THE DISPERSION OF THE ELECTRICAL CONDUCTIVITY OF THE RAT BRAIN DURING HYPOTHERMIA AND THE INTRODUCTION OF UREA

Abdurahmanov R.G.¹, Pinyaskina E.V.^{1,2}

¹Dagestan State University, 367000, Makhachkala, Russia, Gadzhiyev Street, building 43-a, e-mail:radik72@mail.ru

²Precaspian Institute of Biological Resources of Dagestan Scientific, Center RAS, Dagestan State University

The nervous tissue of animals is highly sensitive to temperature effects and one of the components of the reaction is to change its electrical resistance. Fixed change passive electrical properties of brain tissue. The frequency dependence of active and reactive component of the impedance of rat brain during hypothermia on the background of urea investigated. Hypothermia has little influence on the active component and reactive reduces (15% at 1000 Hz at 25 ° C compared to 34 ° C). When administered urea active component increases slightly, and the reactive decreases. The dependence of the reactive components of body temperature during the introduction of urea significantly stronger (at 25 ° C at a frequency of 1000 Hz, the reactive component is reduced by 42% compared to 34 ° C). One possible reason for the influence of urea on the electrical activity of the brain (increase ohmic resistance) is its ability to cause redistribution of water and ions between neurons and extracellular space due to osmotic effects.

Keywords: hypothermia, urea, the variance of the electrical conductivity, the frequency dependence, rat, brain.

Одним из признаков, характеризующих гипотермические состояния, является уровень физиологической активности клеток различных тканей. Чем ниже температура, при которой сохраняется физиологическая активность, тем меньше риск летального исхода при прочих равных условиях. Поэтому поиск режимов, при которых критическая температура полного подавления физиологической активности снижена по сравнению с нормой, является одним из путей решения проблемы создания безопасных гипотермических состояний. Нервная ткань весьма чувствительна к различным воздействиям и одним из компонентов ее реакции является изменение электрического сопротивления [2]. Известно [4], что при гипотермии (26 °C) происходит значительное увеличение сопротивления тканей мозга (4,7% в ретикулярной

формации, 7% в гиппокампе).

Ранее нами было показано, что мочевины оказывает защитное действие при глубокой гипотермии: при введении мочевины перед охлаждением животного температура тела, при которой электроэнцефалограмма становится изоэлектрической, снижается [1]. Мочевина постоянно присутствует в организме, но не усваивается ЦНС и в физиологических концентрациях не токсична для мозговой ткани. Синтезируется этот осмотик в различных органах, в том числе и в мозге, являясь одним из конечных продуктов обмена млекопитающих. Связываясь с белками, мочевины может оказывать влияние на их функциональную активность и создавать осмотическое давление, влияя на водно-солевой баланс в клетках мозга. Одной из возможных причин влияния мочевины на электрическую активность мозга является ее способность вызывать перераспределение воды и ионов между нейронами и экстраклеточным пространством за счет осмотических эффектов. Эти эффекты могут влиять на электропроводность ткани мозга.

Целью работы явилось исследование частотной зависимости активной и реактивной компонент импеданса мозга крыс при гипотермии на фоне введения мочевины. Для этого фиксировали изменения пассивных электрических свойств мозговой ткани: регистрация активных и реактивных составляющих импеданса мостовым методом (трехэлектродный метод) и регистрация изменения потенциала с помощью вольтметра (четырёхэлектродный метод).

Методика исследования

Животные. Опыты проведены на 12 крысах-самцах линии Вистар весом 180-200 г, содержащихся на обычном рационе в условиях вивария.

Наркоз. Все опыты проведены на животных наркотизированных тиопенталом в дозе 40 мг на кг веса тела.

Гипотермия. Снижение температуры тела (34, 25, 20, 19,5°C) осуществляли с помощью полиэтиленовых мешков, наполненных битым льдом. Наркотизированное животное помещали на мешки со льдом и периодически измеряли температуру тела ректально ртутным термометром. Время охлаждения составляло около 1,5 часа, а время согревания до нормотермии около 1 часа.

Введение мочевины. Мочевину вводили внутривентриально в дозе 3мМ на 100 г веса тела.

Измерение электрических характеристик мозга мостовым методом. Измерительная система состоит из моста переменного тока Р5021, нуль-индикатора Ф582 и генератора переменных импульсов ГЗ-111, в качестве вольтметра - измеритель нелинейных искажений С6-7 - активная (R_w) и реактивная (X_w) составляющая импеданса. Суть измерения состоит в том, что необходимо уравновесить мост, регулируя ёмкость и сопротивления в

измерительном плече моста, а в другое плечо включается исследуемый объект [6].

Измерение импеданса четырёхэлектродным методом. Наиболее радикальным способом устранения погрешности, связанной с поляризацией электродов, является разделение электродов на токовые и измерительные, то есть четырёхэлектродный метод. При этом, первые используются только для пропускания тока через ткань, а вторые - для отведения возникающих в ткани потенциалов, пропорциональны её специфическому импедансу. Относительные величины (процентные изменения) функциональных сдвигов мозга, измеренных мостовым методом, должны оказаться заниженными, т.к. они отнесены к суммарному сопротивлению ткани и сопротивлению электродов [2]. Особенно сильно возрастает электродная ёмкость и сопротивление на низких частотах, и неучёт этого обстоятельства может дать ложную частотную зависимость для тканевого сопротивления, как это иногда имеет место и делает результаты сомнительными [7]. Полученные данные анализировали в программе «STATISTICA».

Результаты исследования и обсуждение.

На Рис.1 и 2 приведены графики частотной зависимости R_w и X_w при гипотермии на фоне внутрибрюшинного введения мочевины. Само по себе введение мочевины слабо повлияло на R_w . Охлаждение организма при введении мочевины сначала приводит к некоторому увеличению R_w : при температуре тела 30 и 25°C R_w заметно выше, чем до начала охлаждения. При температуре тела 19,5°C кривая дисперсии R_w практически совпадает с начальной кривой при $t_r = 34$ °C. Таким образом, в отличие от контроля гипотермия слабо влияет на активную компоненту и уменьшает реактивную на 15% на частоте 1000 Гц при 25°C по сравнению с 34°C. Введение мочевины привело к температурной зависимости R_w мозга, активная компонента несколько увеличивается, а реактивная уменьшается. При этом зависимость реактивной компоненты от температуры тела при введении мочевины существенно сильнее при 25°C на частоте 1000 Гц реактивная компонента уменьшается на 42% по сравнению с 34°C.

Введение мочевины приводит к небольшому изменению X_w . При снижении температуры тела происходит дальнейшее уменьшение X_w . Следует отметить, что эти изменения более существенны, чем в контрольных опытах. Углубление гипотермии до 19,5°C, также как и в случае R_w , приводит к приближению величины реактивной компоненты к начальной кривой. Однако этот эффект в случае R_w меньше чем X_w .

Отсюда можно сделать вывод, что: а) введение мочевины оказывает влияние на импеданс мозга (как на R_w так и X_w); б) введение мочевины также оказывает влияние на динамику импеданса при гипотермии.

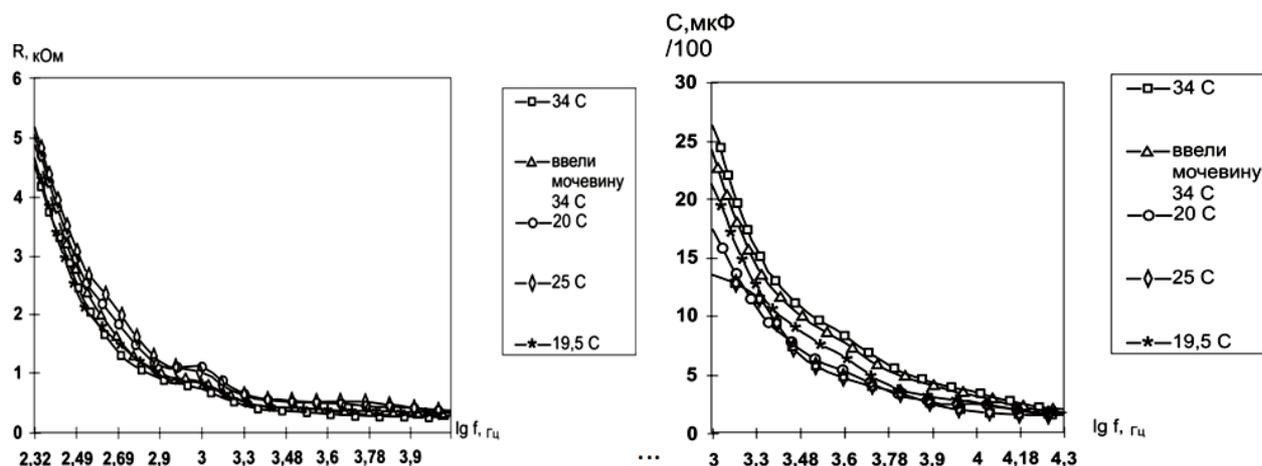


Рис.1.(а, б). Графики зависимости активной составляющей импеданса от частоты после введения мочевины в динамике гипотермии.

Изменения R_w указывает, видимо, на изменение омического сопротивления мозга при введении мочевины. Одной из причин такого влияния может быть изменение соотношения объемов экстраклеточного и внутриклеточного пространства. Увеличение омического сопротивления объясняется уменьшением объема экстраклеточного пространства. С другой стороны, поскольку зависит также и от емкости, увеличение R_w можно было бы объяснить уменьшением емкости.

Введение мочевины, во всяком случае, на первых этапах, могло бы привести к уменьшению экстраклеточного пространства за счет осмотического эффекта, а это должно привести к уменьшению омического сопротивления, что и наблюдается в наших опытах. Это уменьшение объема экстраклеточного пространства не связано с набуханием мозга, которое может наблюдаться при глубокой гипотермии вследствие подавления работы ионных насосов.

На рис. 2 (а, б и в) приведены частотные зависимости потенциалов регистрирующих электродов (V_1 и V_2) при гипотермии на фоне введения мочевины. Видно, что введение мочевины приводит к снижению потенциала в точках V_2 и V_3 в области 1000- 10000 Гц.

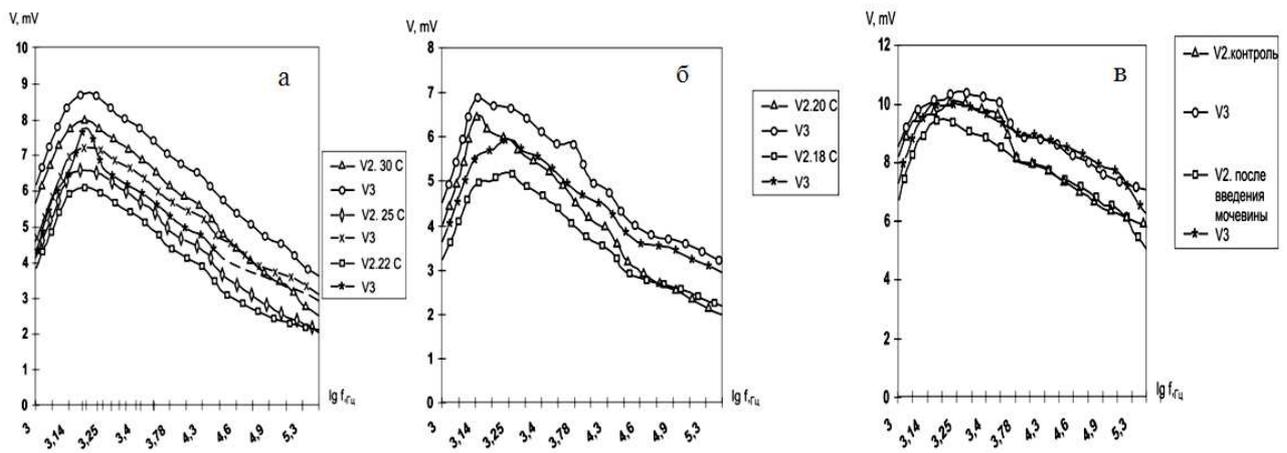


Рис.2. Графики зависимости потенциала в точках V_2 и V_3 от частоты после введения мочевины в динамике гипотермии.

Снижение температуры тела приводит к дальнейшему снижению этих потенциалов. Следует отметить, что разность потенциалов, подаваемая на токовые электроды, не зависит от частоты и, следовательно, изменение потенциала измеряющего электрода возможно только в том случае, если происходит изменение профиля потенциала в образце.

Исходя из схемы расположения электродов в мозге (рис.3.) и соотношения потенциалов в точках 2, 3 и 4 можно на качественном уровне предложить следующую схему распределения потенциалов в образце: поскольку электроды 1 и 4 токовые и, следовательно, поляризованы, вблизи этих электродов происходит существенное падение потенциала из-за большого сопротивления поляризованных электродов. Можно предположить, что сопротивление R_1 и R_2 значительно превосходит сопротивление R и, таким образом, ток, текущий между электродами 1 и 4 определяется суммой сопротивлений R_1 и R_2 .

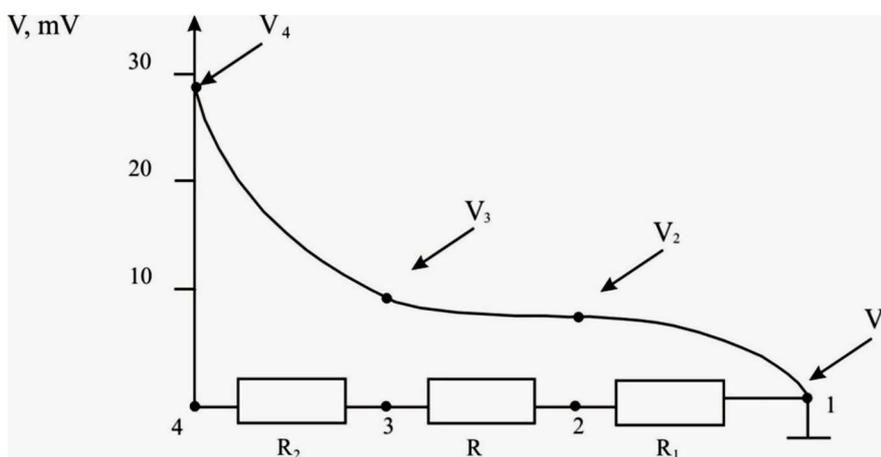


Рис.3. Схема распределения потенциалов в образце, где R_1 - сопротивление между электродами 1 и 2. R_2 - сопротивление между электродами 3 и 4. R - сопротивление ткани мозга, расположенной между регистрирующими электродами.

Как уже отмечалось выше, разность потенциалов $V_4 - V_1$ в условиях опыта постоянна и

не зависит ни от частоты переменного тока, ни от температуры тела. Следовательно, разность потенциалов $V_3 - V_2$ в этих условиях равна:

$$V_3 - V_2 = IR, \quad (1)$$

где I - ток текущий в цепи.

Предполагается, что

$$I \approx \frac{V - V}{R_1 + R_2} = \frac{Const}{R_2 + R_1}, \quad (2)$$

При изменении температуры мозга изменяется сопротивление R . Однако, поскольку мы предполагаем, что R намного меньше ($R_1 + R_2$), то изменение R слабо влияет на величину I . Поэтому $V_3 - V_2$ оказывается пропорционально R . Таким образом, увеличение $V_3 - V_2$ соответствует увеличению R . Снижение температуры тела приводит к увеличению $V_3 - V_2$, что свидетельствует об увеличении сопротивления (R) ткани мозга. Гипотермия слабо влияет на активную компоненту и уменьшает на 15% реактивную (на частоте 1000 Гц при 25°C по сравнению с 34°C). При введении мочевины активная компонента несколько увеличивается, а реактивная снижается. При этом зависимость реактивной компоненты от температуры тела при введении мочевины существенно сильнее (при 25°C на частоте 1000 Гц реактивная компонента уменьшается на 42% по сравнению с 34°C), то есть увеличение согласуются с результатами, полученными с использованием мостового метода [4].

Выводы

На основании анализа полученных нами данных можно сделать следующие выводы: а) в биологических системах наблюдается существенная частотная зависимость как активной так и реактивной составляющей импеданса; б) введение мочевины, как и ожидалось, привело к некоторому осмотическому эффекту: увеличивается омическое сопротивление за счет изменения отношения экстраклеточного и внутриклеточного пространства. Также наблюдается связанное с этим изменения и в электрических характеристиках импеданса; в) при измерениях четырехэлектродным методом также наблюдается частотная и температурная зависимость потенциала. При снижении температуры происходит снижение величины потенциала в точках V_2 и V_3 . Что также согласуется с данными полученными при измерениях мостовым методом.

Список литературы

1. Абдурахманов Р.Г. Мейланов И.С., Эмирбеков Э.З. Влияние мочевины, ее аналогов и сахарозы на вызванные потенциалы мозга крыс при гипотермии // Северо-Кавказский регион, Естественные науки. - 2013. - №5, - 60 - 65 с.

2. Егоров Ю.В., Кузнецова Г.Д. Мозг как объемный проводник / М.: Наука, 1976. - 127с.
3. Квитницкий - Рыжов Ю.Н. Отек и набухание мозга / Киев: Здоровье, 1978. - 183 с.
4. Adey W. R., Kado R. T., Walter D.O. Impedance characteristics of cortical and subcortical structures: Evaluation of regional specificity in hypercapnia and hypothermia // Exp. Neurol. -1965. - №11. – 78 с.
5. Van Harrevelde A., Shade J. P. Changes in the electrical conductivity cerebral cortex during seizure activity // Exp. Neurol. -1962. - №5. – 45 с.
6. Walker F. D. Takenaka T. Electric impedance of neuralgia in vitro// Exp. Neurol. -1965. - № 11

Рецензенты:

Габибов М.М., д.б.н., профессор кафедры зоологии, анатомии, физиологии, гистологии ГОУ ВПО Дагестанский государственный университет, РФ, г. Махачкала;

Омаров К.З., д.б.н., зав. лаб. зоологии животных, Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Прикаспийский институт биологических ресурсов Дагестанского научного центра Российской академии наук, РФ, г. Махачкала.