

мым в литературе;  $P_{50}$  составляло  $(27,1 \pm 0,35)$  и  $(32,3 \pm 0,78)$  мм рт. ст. или  $(36,04 \pm 0,47)$  и  $(42,96 \pm 1,04)$  гПа соответственно, что также совпадает с данными литературы [8, 11, 12 и др.].

### Список литературы

- Белинова А. Г. Сродство гемоглобина к кислороду у беременной крыльчихи и плода кролика в норме и после гипероксии. — Физиол. журн., 1982, 28, № 5, с. 613—616.
- Воронова И. Н., Гладилов В. В. Использование спектрофотометра для получения кривых диссоциации оксигемоглобина. — Лаб. дело, 1976, № 11, с. 662—664.
- Гринберг Л. Н. Метод графической регистрации кривой кислородной диссоциации оксигемоглобина. — Там же, 1977, № 1, с. 23—26.
- Иванов Ю. Г. Модификация спектрофотометрического метода определения кислородно-диссоциационных кривых гемоглобина. — Бюл. эксперим. биологии и медицины, 1975, 80, № 11, с. 122—123.
- Королев Ю. Н. Экспериментальное обоснование эффективности раствора фетального гемоглобина при геморрагическом шоке: Автореф. ... дис. канд. биол. наук. — Киев, 1980.—15 с.
- Петров М. М., Березовский В. А. Сравнительная характеристика кислородтранспортных свойств эритроцитов в разных условиях хранения при  $+4 \pm 2^{\circ}\text{C}$ . — В кн.: Тр. I Укр. съезда гематологов и трансфузиологов. Киев, 1980, с. 189—190.
- Шорохов Ю. А. Спектрофотометрический метод определения кривой диссоциации оксигемоглобина в кювете-десатуриаторе. — Физиол. журн. СССР, 1974, 60, № 4, с. 654—656.
- Broussolle B., Brue F., Chaumont A. et al. Affinité de l'hémoglobine pour l'oxygène chez le rat exposé à l'oxygène pur normobare. — Försvarmedicin, 1973, 9, N 3, p. 287—292.
- Hughes G. M., Palacios L., Palomeque J. A comparison of some methods for determining oxygen dissociation curves of fish blood. — Rev. Resp. Physiol., 1975, 31, N 2, p. 83—90.
- Oesenburg B. Determination of  $\text{O}_2$  affinity of hemoglobin by independent continuous measurement of  $\text{SO}_2$ ,  $\text{PO}_2$  and pH, with control of pH,  $\text{PCO}_2$  and temperature. — Crit. Care. Med., 1979, 7, N 9, p. 396—398.
- Tien Ying-Kan. The optimal position of oxyhemoglobin dissociation curve. — Anesthesiology, 1979, 51, N 3 S. p. 375.
- Yoder R. D., Seidenfeld A., Suwa K. Normal hemoglobin—oxygen affinity. — Ibid., 1975, 42, N 6, p. 741—744.

Ин-т физиологии им. А. А. Богомольца АН УССР, Киев

Поступила 29.12.82

УДК 612.08:612.1

В. А. Цыбенко, П. И. Янчук, П. Н. Симоненко

### ПРИМЕНЕНИЕ ИМПЕДАНСНОЙ ПЛЕТИЗМОГРАФИИ ДЛЯ ИЗУЧЕНИЯ ДЕПОНИРУЮЩЕЙ ФУНКЦИИ ПЕЧЕНИ В ОСТРОМ ОПЫТЕ

Импедансная пletizmография (реография) в последние годы находит все более широкое применение в экспериментальной и клинической практике для регистрации изменений кровенаполнения различных органов и тканей [1, 4, 5, 8]. Авторы большинства работ регистрировали только пульсовые колебания электрического сопротивления ткани и по ним рассчитывали относительные изменения объема крови и свойств стенки сосудов. Однако для исследования печени такой подход мало пригоден в связи с тем, что этот орган получает основную массу крови в виде малопульсирующего потока по воротной вене, а пульсовые колебания импедансной пletizmограммы (ИПГ) печени обусловлены, главным образом, артериальным кровотоком [3]. Еще менее подходит анализ пульсовых колебаний ИПГ для исследования изменений кровенаполнения печени, связанных с ее депонирующей функцией и дляящихся минутами и десятками минут. Возможно, поэтому до сих пор используют довольно сложный онкографический метод [6, 7] или разницу объемов притекающей и оттекающей от печени крови [2].

Мы изучали возможные изменения количественной оценки

В работе был ис-  
01, сигнал с которого  
01, почку подавался на п-  
ни применяли электри-  
тунн или меди, аноды  
поверхность электрод-  
цией. Пару электродов  
обе поверхности доли-  
вали тонкой шелковой  
швей сквозь толщу пе-  
центре каждого из

Рис. 1. Зависимость амплитуды реографии печени от объема вводимого глюкозы. По горизонтали — объем вводимой глюкозы (мл/100 г печени), по вертикали — амплитуда реографии печени.  $y = 4,6x - 0,78$ ;  $r = 0,99$

ружную поверхность и целлULOидную пла-  
щую электроды. Така-  
контакт электродов с

Рис. 2. Изменение амплитуды реографии печени в зависимости от времени. Сверху — реография печени в норме, внизу — реография печени в остром опыте

В связи с наличием костей  $C_{17}$  и  $C_{18}$  между полосы пропускания с регистрацией процессов, получили на выходе реографии сопротивления исследованного сигнала (пульсирующей цепочкой, выделенного фильтра).

Количественную из-  
меряли *in situ*  
и вводя в воротную в-  
Амплитуда записи изм-  
прямо пропорциональ-



дельном опыте калибровка могла различаться в зависимости от массы печени, но при пересчете изменений объема крови в печени на 100 г ее массы все точки хорошо легли на одну прямую калибровочного графика (рис. 1).

При одновременной регистрации ИПГ по двум каналам сдвиги кровенаполнения различных долей печени в ответ на введение адреналина, гистамина или возбуждение симпатической нервной системы отличались не более, чем на 7—10 %. Это свидетельствует о довольно равномерном кровенаполнении различных участков печени и почти одинаковом реагировании ее емкостных сосудов и позволяет считать, что реакции ИПГ, полученные на небольшом участке печени, заключенном между электродами, отражают сдвиги кровенаполнения всей печени. Об этом же говорит и совпадение калибровок в разных опытах (рис. 1), несмотря на различное положение электродов в них.

Для контроля чувствительности системы реограф — усилитель — регистратор периодически по ходу опыта проводили электрическую калибровку. Для обесцвечивания прохождения калибровочного сигнала через фильтры его длительность была увеличена в 10 раз за счет увеличения номинала емкости  $C_4$  в блоке питания.

Линейный характер зависимости между изменениями объема крови в печени и амплитудой записи сигнала ИПГ дает возможность количественно оценивать изменения кровенаполнения органа в единицах объема. На рис. 2 представлены сдвиги кровенаполнения печени в ответ на введение в воротную вену гистамина (а), который увеличивает депонирование крови в печени, и адреналина (б), вызывающего выброс крови из нее. Так как пульсовые колебания ИПГ были отфильтрованы, на записи видны только дыхательные волны и реакции на введение веществ. Длительность этих реакций составляла 3—5 мин.

Количественная оценка реакций, приведенных на рис. 2, показывает, что 1 мг гистамина увеличил объем крови в печени на 29 мл, а адреналин (20 мкг) уменьшил его на 93 мл, что в пересчете на 100 г печени составило 4,5 и 14,5 мл соответственно. Если принять, что у собаки каждые 100 г печени содержат до 30 мл крови, то оказывается, что в наших опытах печень под влиянием адреналина выбрасывает в кровяное русло 30—50 % содержащейся в ней крови. Эти цифры хорошо согласуются с результатами, полученными в опытах с применением онко-графа для изучения кровенаполнения печени [6, 7].

Таким образом, наши данные свидетельствуют о пригодности метода импедансной плетизмографии для изучения и количественной оценки длительных изменений кровенаполнения печени, связанных с ее депонирующей функцией, по крайней мере в условиях более или менее равномерного распределения крови в печени. Методика также может быть использована в хронических опытах.

#### Список литературы

1. Гуревич М. И., Соловьев А. И., Литовченко Л. П., Доломан Л. Б. Импедансная реоплетизмография. — Киев : Наук. думка, 1982.—176 с.
2. Кричевская И. П. Изменения объема оттекающей от печени крови при некоторых рефлекторных и гуморальных воздействиях на кровообращение. — Физиол. журн. СССР, 1973, 59, № 9, с. 1422—1428.
3. Логинов А. С., Пушкарь Ю. Т. Реограмма печени в норме и патологии. — Терапевт. арх., 1962, № 3, с. 81—87.
4. Сидоренко Г. И. (ред.). Реография: Импедансная плетизмография. — Минск : Беларусь, 1978.—160 с.
5. Шершнев В. Г. (ред.). Клиническая реография. — Киев : Здоров'я, 1977.—168 с.
6. Carniero J. J., Donald D. E. Change in liver blood flow and blood content in dogs during direct and reflex alteration of hepatic sympathetic nerve activity. — Circulat. Res., 1977, 40, N 2, p. 150—158.
7. Greenway C. V., Stark R. D., Lautt W. W. Capacitance responses and fluid exchange in the cat liver during stimulation of the hepatic nerves. — Ibid., 1969, 25, N 3, p. 277—284.
8. Márkovich S. E. (ред.). International conference on bioelectrical impedance. — Ann. N. Y. Acad. Sci., 1970, 170, N 2, p. 407—836.

Киев: ун-т

Поступила 16.02.83

Азиза Сулайман Али. Возрастные изменения альдостерона  
Априкян Г. В., Шагинян В.  
Ахвердян Э. С. Особенности кровеносных сосудов головного мозга  
Бажора Ю. И., Буйко В. И. Активность лейкоцитов при инфекционной патологии  
Байдан Л. В., Тишкин С. М. Торможение в гладком миокарде ионов кальция  
Баклаваджян О. Г., Дарбашян А. С. Исследование гипоталамо-гипофизарной активности у крыс разного возраста  
Березовский В. А., Мельников А. Н. Изменение вибрационных кислот в мышцах организма от этанола  
Барштейн Ю. А., Гандзий Г. В., Т. П. Экспрессия генов гликогеназы в мышцах крысы  
Безруков В. В. Влияние адреналина на электрическую активность мышечных волнистых близнецовых крыс  
Березовский В. А., Сушкин В. А. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при некоторых спорных вопросах  
Богатский А. В., Лукьяненко Е. И. Исследование гликогеноза мышечных клеток  
Бойко Н. А. Особенности врожденных деформаций конечностей у крыс  
Валенкевич Л. Н., Уголев А. С. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс старения  
Валуева Г. В. Возрастные изменения гликогеноза мышечных клеток  
Валуева Г. В., Славнов В. А. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при гликемии  
Вартапетов Б. А., Бондаренко А. С. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при стрессе на систему гипоталамо-гипофизарную  
Ващенко Е. А., Лиманский А. С. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при воздействии на них болевого корешка  
Виничук С. М., Зелигер А. С. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при гемодинамике у здоровых и больных животных  
Владимирова И. А., Вояк Э. А. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при воздействии на них болевого корешка  
Шуба М. Ф. Механизмы возрастных изменений в мышцах крыс  
Гавриш А. С., Кузь В. А. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при частичном иссечении спинного мозга  
Галенец Т. И., Арефьев А. С. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при воздействии на них болевого корешка  
Ганчурин В. В., Зима В. Л. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при воздействии на них болевого корешка  
Гербильский Л. В., Гарец В. А. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при воздействии на них болевого корешка  
Горев Н. И., Черкасский Л. А. Изменение вибрационных кислот в мышцах крыс при воздействии на них болевого корешка  
Экспериментального аттестации