

## Залежність агрегації тромбоцитів від температури

Методом светорассеяния изучены особенности влияния температуры (4-44 °С) на агрегацию тромбоцитов, индуцированную различными индукторами. Установлено, что зависимость степени и скорости агрегации тромбоцитов от температуры имеет вид кривой с максимумом. Максимум скорости агрегации для каждого индуктора наступает при более высокой температуре, чем максимум степени агрегации. Форма кривой зависимости параметров агрегации от температуры и положения максимумов специфичны по отношению к индуктору агрегации. Активация перекисного окисления липидов в мембранах тромбоцитов приводит к увеличению степени и скорости агрегации, индуцированной АДФ, и смещению положения их максимумов в область более высоких температур, по сравнению с АДФ-индуцированной агрегацией интактных тромбоцитов. Сделано предположение о возможном механизме влияния температуры на агрегацию тромбоцитов.

### Вступ

Відомо, що тромбоцити, які зберігалися при 2-6 °C *in vitro*, мають підвищена активність порівняно з активністю свіжовиділених клітин. А для тромбоцитів, які зберігалися при 20-24 °C характерна знижена функціональна активність [3]. Ступінь агрегації тромбоцитів, індукованої АДФ, максимальний при кімнатній температурі. При більш високих температурах виявляється дезагрегація тромбоцитів, а при більш низьких температурах переважає індукована охолодженням зміна форми тромбоцитів [10]. Вплив температури на агрегаційні властивості тромбоцитів деякою мірою визначається в'язкістю мембрани тромбоцитів, що модифікується зміною температури [8]. Характеристики флуоресценції зондів, які відображають стан ліпідного бішару мембрани тромбоцитів, змінюються в інтервалах температур 17-21 °C, у яких тромбоцити проявляють підвищена агрегаційну здатність під впливом тромбіну [4].

Метою наших досліджень було визначення залежності ступеня й швидкості агрегації тромбоцитів, індукованої різними агоністами, від температури.

### Методика

Дослідження проведено на зразках крові 30 здорових донорів обох статей. Збагачена тромбоцитами плазма (ЗТП) виділялася з крові, стабілізованої глюгіциром 4:1, за допомогою центрифугування протягом

10 хв при 167g, а безтромбоцитарна плазма - центрифугуванням ЗТП впродовж 15 хв при 1500g.

Агрегацію тромбоцитів викликали додаванням до 0,9 мл ЗТП 0,1 мл розчину індуктора. Використовували такі індуктори: АДФ (аденозин-5'-дифосфорна кислота динатрієва сіль) у концентраціях  $2 \cdot 10^{-5}$  -  $2 \cdot 10^{-6}$  моль/л, адреналін ( $2 \cdot 10^{-5}$  -  $2 \cdot 10^{-6}$  моль/л), ристоміцин (1,2 - 1,5 мг/мл), пероксид водню ( $7,1 \cdot 10^{-4}$  моль/л). Агрегацію тромбоцитів досліджували методом світlorозсіювання [1]. Оптичну густину ЗТП перед і після додавання індуктора агрегації вимірювали за допомогою фотоелектроколориметра ФЕК-М (із зеленим світлофільтром), а зміну оптичної густини ( $\Delta D$ ) реєстрували автоматичним потенціометром ЕПП-09М. За кривими зміни оптичної густини визначали ступінь агрегації ( $\Delta D_{max}$ ), як максимальну величину  $\Delta D$ , і швидкість агрегації (U) за тангенсом кута нахилу дотичної до кривої на напіввисоті  $\Delta D_{max}/2$ . Вимірювання проводили в інтервалі температур 4-44 °C у спеціально розробленій термостабілізованій кюветі. Температуру досліджуваного зразка вимірювали термопарою мідь-константан, з точністю  $\pm 0,1$  °C. Для активації неферментативного ПОЛ перед дослідженням агрегації ЗТП інкубували протягом 15 хв із 0,5 ммоль/л аскорбіновою кислотою і 12 мкмоль/л сіллю Мора.

### Результати та їх обговорення

Для АДФ- та  $H_2O_2$ -індукованої агрегації тромбоцитів при температурі 20-25 °C і вище після додавання індуктора на кривих агрегації спостерігається незначне збільшення оптичної густини, зумовлене зміною форми тромбоцита [4]. Для обох індукторів час досягнення мінімального світлопропускання зменшується при підвищенні температури. Але при дії АДФ збільшується амплітуда підвищення оптичної густини (рис. 1, а) (у деяких донорів вона має максимум при температурі 37 °C), а при використанні  $H_2O_2$  як індуктора - зменшується (див. рис. 1, г). Відомо, що найбільш ефективно процес зв'язування АДФ з рецепторними ділянками на мембрані тромбоцита відбувається при 37 °C і послаблюється зі зменшенням температури [7]. При температурах 4-11 °C збільшення оптичної густини на початкових стадіях агрегації тромбоцитів, індукованої АДФ та  $H_2O_2$ , не спостерігається (для  $H_2O_2$  спостерігається затримка з відповідю 1-2 хв). При зменшенні вмісту тромбоцитів у кюветі і постійній температурі, збільшується час досягнення мінімального світлопропускання та зменшується амплітуда підвищення оптичної густини (див. рис. 1, б). При використанні адреналіну як індуктора в усьому діапазоні температур не спостерігається збільшення оптичної густини на початкових стадіях агрегації, яке свідчило б про зміну форми тромбоцитів. У випадку ристоміцинової агрегації на агрегаторограмах спостерігається різке підвищення оптичної густини, яке при температурі 2-4 °C сягає половини значення початкової оптичної густини, але не відомо, чи пов'язано це явище зі зміною форми тромбоцитів. Зі збільшенням

Для пареналінної залежності температури та ступеня агресії від температури процесу відомо, що для АЕФ агрегограми не відходять на відміну від лінійних температур  $\Delta D$  після дестереження.

Ступінь при пів-  
шому порядку залежності від температури відомо, що дійсні залежності, добиваються при пів-шумому порядку залежності. Richard (19).

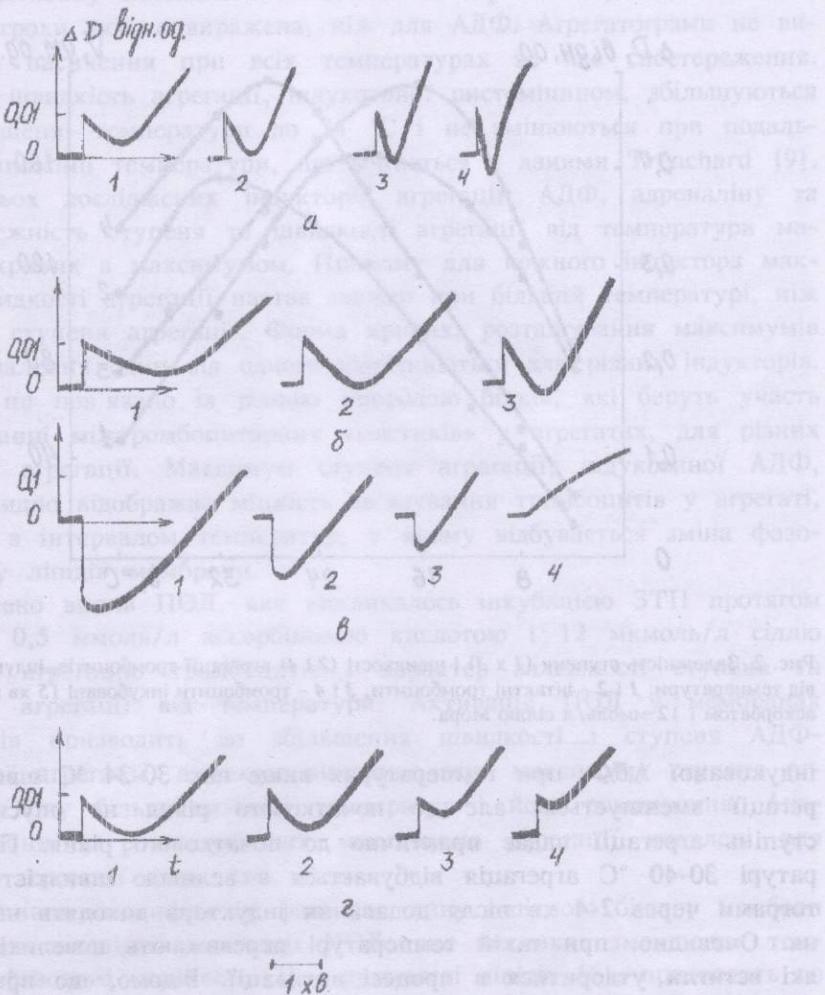


Рис. 1. Вплив температури на агрегацію тромбоцитів (початкові стадії зміни оптичної густини з часом агрегації): *a* - індуктор АДФ ( $I = 20^{\circ}\text{C}$ ,  $2 - 26^{\circ}\text{C}$ ,  $3 - 32^{\circ}\text{C}$ ,  $4 - 38^{\circ}\text{C}$ ); *b* - індуктор АДФ: ( $I$  - збагачена тромбоцитами плазма, розведена безтромбоцитарною плазмою у 2 рази,  $2 -$  у 1,5 рази,  $3 -$  нерозведена ЗПІ); *c* - індуктор ристоміцин: ( $I = 4^{\circ}\text{C}$ ,  $2 - 10^{\circ}\text{C}$ ,  $3 - 16^{\circ}\text{C}$ ,  $4 - 22^{\circ}\text{C}$ ); *d* - індуктор  $\text{H}_2\text{O}_2$ : ( $I = 22^{\circ}\text{C}$ ,  $2 - 26^{\circ}\text{C}$ ,  $3 - 30^{\circ}\text{C}$ ,  $4 - 36^{\circ}\text{C}$ ).

температури величина цього стрибка зменшується і при температурах вище ніж 21-23 °С таких змін не спостерігається (див. рис. 1, б).

Для індукованої агрегації з підвищеннем температури збільшується швидкість і ступінь агрегації і при певній температурі ступінь агрегації сягає максимуму і потім зменшується з підвищеннем температури, а швидкість агрегації сягає максимального значення при більш високій температурі. Так, для АДФ максимум ступеня агрегації спостерігається при температурі 18-22 °С, швидкості - 30-34 °С (рис. 2).

Зсув максимуму швидкості агрегації в зону високих температур, порівняно з максимумом ступеня агрегації, зберігається при зміні швидкості переміщування суспензії тромбоцитів. Для агрегації,

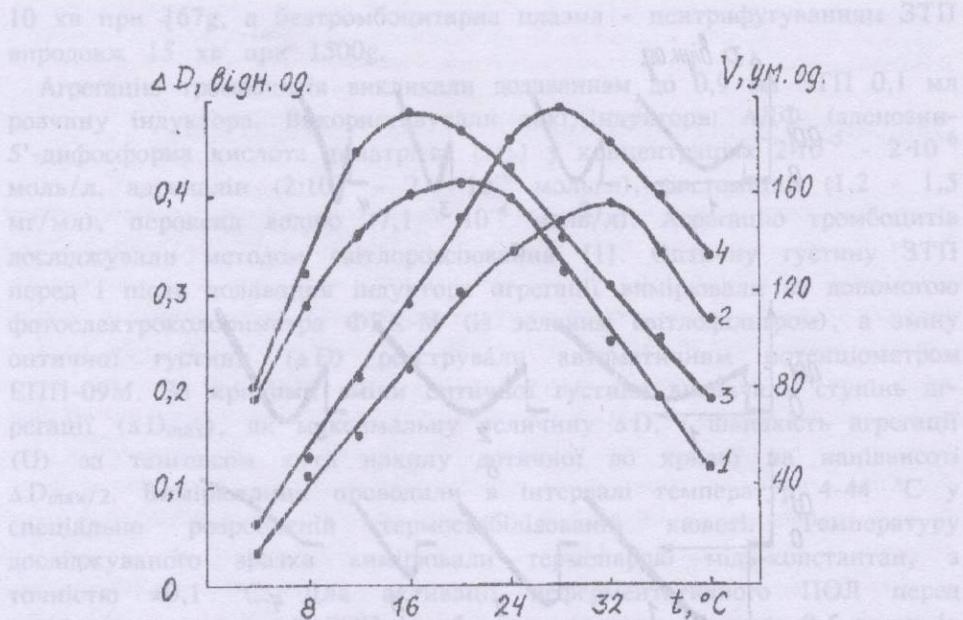


Рис. 2. Залежність ступеня ( $I \times 3$ ) і швидкості ( $2 \times 4$ ) агрегації тромбоцитів, індукованої АДФ, від температури:  $I$  і  $2$  - інтактні тромбоцити,  $3$  і  $4$  - тромбоцити інкубовані 15 хв з 0,5 ммоль/л аскорбатом і 12 ммоль/л сіллю Мора.

індукованої АДФ, при температурах вище ніж 30-34 °С швидкість агрегації зменшується, але до початкового рівня не опускається. А ступінь агрегації падає практично до початкового рівня. При температурі 30-40 °С агрегація відбувається з великою швидкістю, агрегаторами через 2-4 хв після додавання індуктора виходять на насичення. Очевидно, при такій температурі переважають невеликі агрегати, які встигли утворитися в процесі активації. Відомо, що при тромбін-індукованій агрегації при високій температурі переважають невеликі за розміром агрегати [4].

Для перекису відню при низьких температурах спостерігається затримка з відповідю 30-50 с, агрегаторами мають двофазний характер (швидкість другої фази більша). При температурі 20-22 °С, через 3 хв (потім із підвищеннем температури цей час зменшується до 45 с) після додавання індуктора крива агрегації виходить на плато. При подальшому підвищенні температури на агрегаторах спостерігаються невелика дезагрегація і друга хвиля агрегації, що відповідає даним Самаль із співавт. [5].

Максимуми швидкості та ступеня агрегації, індукованої  $H_2O_2$ , зміщені в зону низьких температур, порівняно з АДФ-індукованою агрегацією тромбоцитів того ж донора. Слід також відзначити схожість залежності швидкості та ступеня агрегації тромбоцитів від температури для  $H_2O_2$  і АДФ. Але температурні залежності параметрів, які відображають стадію зміни форми тромбоцитів, мають протилежний характер.

Для адреналіну залежність швидкості та ступеня агрегації від температури трохи менше виражена, ніж для АДФ. Агрегаторами не виходять на насичення при всіх температурах за час спостереження. Ступінь і швидкість агрегації, індукованої ристоміцином, збільшуються при підвищенні температури до 24 °С і не змінюються при подальшому підвищенні температури, що збігається з даними Trenchard [9].

Для трьох досліджених індукторів агрегації: АДФ, адреналіну та H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> залежність ступеня та швидкості агрегації від температури мають вид кривих з максимумом. Причому для кожного індуктора максимум швидкості агрегації настає завжди при більшій температурі, ніж максимум ступеня агрегації. Форма кривих, розташування максимумів та їх віддалення один від одного відрізняються для різних індукторів. Можливо це пов'язано із різною природою білків, які беруть участь у формуванні міжтромбоцитарних «мостиців» у агрегатах, для різних індукторів агрегації. Максимум ступеня агрегації, індукованої АДФ, який очевидно відображає міцність з'язування тромбоцитів у агрегаті, збігається з інтервалом температур, у якому відбувається зміна фазового стану ліпідів мембрани.

Досліджено вплив ПОЛ, яке викликалося інкубацією ЗТП протягом 15 хв із 0,5 ммоль/л аскорбіновою кислотою і 12 мкмоль/л сіллю Мора, на агрегацію тромбоцитів і характер залежності ступеня та швидкості агрегації від температури. Активація ПОЛ у мембрах тромбоцитів призводить до збільшення швидкості і ступеня АДФ-індукованої агрегації, а також викликає зсув максимуму ступеня агрегації в зону більш низьких температур і його розширення. Аналогічні зміни в розташуваннях максимумів агрегації виявлені для швидкості агрегації (див. рис. 2).

Таким чином, модифікація фазового стану ліпідного бішару мембрани тромбоцитів внаслідок активації ПОЛ, яке викликає зменшення температури фазового переходу [2] і рухомості ліпідів [6], призводить до зміни залежності параметрів агрегації від температури, зокрема зменшується температура, при якій спостерігається максимум швидкості та ступеня агрегації, індукованої АДФ. Отже, зміна фазового і структурного стану ліпідів мембрани тромбоцитів, від яких залежить стан мембраних рецепторів і білок-ліпідні взаємодії в мембрани, зумовлює характер проходження процесу агрегації і залежність його параметрів від температури.

Виходячи з отриманих нами результатів, можна припустити, що очевидно існують два конкурючі механізми, які зумовлюють такий характер температурної залежності параметрів агрегації від температури. Збільшення швидкості та ступеня агрегації тромбоцитів при підвищенні температури (від 4 °С до кімнатної), очевидно, визначається зменшенням мікроз'язкості ліпідного бішару та збільшенням рухомості тромбоцитарних рецепторів, а зменшення параметрів агрегації при температурі, вищій за кімнатну - фазовими переходами ліпідів мембрани.

The effect of temperature (range of 4-44 °C) upon induced aggregation of platelets from normal subjects was studied. It was shown that temperature dependences of aggregation degree and rate have maxima. A relationship between aggregation agonist kind and some features of the temperature dependence curve of the aggregation parameters is established. It was shown that the limitation of platelet membrane lipids mobility by means of lipids peroxidation leads to the shift of maxima of the temperature dependence curve of platelet aggregation degree and rate. It was concluded that character of aggregation temperature dependence was governed by phase transition in platelet membrane lipids at room temperature.

State University,  
Ministry of Education of Ukraine. Kharkiv

## СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Балуда В.П., Баркаган З.С., Гольдберг Е.А. Лабораторные методы исследования системы гемостаза. - Томск: Б.и., 1980. - 313 с.
  2. Деев А.И., Осис Ю.Г., Формазюк Е.В., Владимиров Ю.А., Ланкин В.З. Увеличение содержания воды в липидной фазе липопротеидов при перекисном окислении // Биофизика. - 1983. - 28, вып. 4. - С. 629-631.
  3. Компаниец А.М. Функциональная полноценность тромбоцитов сохраняемых при разных температурных режимах: Автограф. дис. ... канд. мед. наук. - М., 1980. - 19 с.
  4. Самаль А.Б., Черенкевич С.Н., Хмара Н.Ф. Агрегация тромбоцитов: Методы изучения и механизмы. - Минск: Университетское, 1990. - 104 с.
  5. Самаль А.Б., Черенкевич С.Н., Хмара Н.Ф. H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> - индуцированная агрегация и дезагрегация тромбоцитов // Гематология и трансфузиология. - 1989. - 33, № 11. - С. 34-38.
  6. Формазюк Е.В., Осис Ю.Г., Деев В.И. и др. Влияние ПОЛ на структуру сывороточных липопротеидов // Биохимия. - 1983. - 48, вып. 2. - С. 331-338.
  7. Pawlowska Z., Cierniewski C., Krzeslowska J., Koziolkiewicz W. Glikoproteiny blony płytkowej i ich rola w aktywnosci receptorowej płytek krwi // Postepy Biochemii. - 1988. - 34, zes. 3. - S. 183-207.
  8. Shattil S.J., Cooper R.A. Membrane microviscosity and human platelet function // Biochemistry. - 1976. - 15, № 22. - P. 4832-4837.
  9. Trenchard P.M. Sub-ambient measurement of platelet function: the requirements for modification of a standart platelet aggregometer // J.Med. Eng. Technol. - 1988. - 12. - P. 47-53.
  10. Trenchard P.M., Jeffery D.M. Platelet thermophysiology: a new field of investigation dependent upon an improved sub-ambient platelet aggregometer // Clin. Phys. and Physiol. Meas. - 1989. - 10, № 1. - P. 65-74.

Харків. ун-т  
М-ва освіти України

Матеріал надійшов  
до редакції 00.00.98