EESTI NSV TEADUSTE AKADEEMIA TOIMETISED. 21. KÕIDE BIOLOOGIA. 1972, NR. 2

ИЗВЕСТИЯ АКАДЕМИИ НАУК ЭСТОНСКОЙ ССР. ТОМ 21 БИОЛОГИЯ. 1972, № 2

https://doi.org/10.3176/biol.1972.2.11

УДК 612.111.547.857

HELGI ÄKKE

ERÜTROTSÜÜTIDE ADENIINNUKLEOTIIDIDE ERALDAMINE PABERELEKTROFOREESI- JA PABERKROMATOGRAAFIA-MEETODIL

хельги экке. разделение адениннуклеотидов эритроцитов методами электрофореза и хроматографии на бумаге

HELGI ĂKKE. SEPARATION OF ADENINE NUCLEOTIDES OF RED BLOOD CELLS BY PAPER ELECTROPHORESIS AND PAPER CHROMATOGRAPHY

Bioloogiliste ekstraktide nukleotiidse koostise selgitamiseks rakendatakse tänapäeval laialdaselt paber- ja ioonivahetuskromatograafiat. Nende meetoditega võrreldes on paberelektroforeesi eeliseks kiirus, mis analüüsi kestel piirab labiilsete ühendite hüdrolüüsi.

Käesolevas töös uuriti võimalusi erütrotsüütide vabade ribonukleotiidide madalpingeliseks paberelektroforeetiliseks eraldamiseks horisontaalsel elektroforeesiseadmel. Saadud tulemusi võrreldi paberkromatograafilise analüüsi vastavate andmetega.

Esmakordselt kasutasid paberelektroforeesi nukleotiidide eraldamiseks ribonukleiinhapete hüdrolüsaadist Markham ja Smith (1951). Stránský (1963) järgi eralduvad madalpingelisel paberelektroforeesil erütrotsüütide adeniinnukleotiidid kõige paremini tsitraatpuhvriga, kui pH on vahemikus 4,0—5,0. Selles pH piirkonnas paraneb adeniinnukleotiidide eraldamine puhvri ioonjõu vähenemisel.

Metoodika. Veri koguti kanadelt dekapitatsioonil või tiivaveenist süstlaga, küülikutelt kõrvaveenist. Antikoagulandina kasutati hepariini. Erütrotsüütide eraldamine verest, nukleotiidide ekstraheerimine, paberkromatograafiline eraldamine, identifitseerimine ja kvantitatiivne määramine toimusid varemkirjeldatud (Äkke, 1972) metoodikat kasutades. Paberelektroforees teostati elektroforeesiseadmel VA MPTV-42-2350-64. Tuginedes Stránský (1963) ning Verhovskaja ja Tšumakova (Верховская, Чумакова, 1969) andmetele, tehti seadme optimaalsete eraldamistingimuste väljaselgitamiseks rida puhaste adeniinnukleotiidide segu analüüse. Nukleotiidide parim eraldumine toimus, kui kasutati 0,025M tsitraatpuhvrit pH 4,8 juures ja pinget 800 V (potentsiaali gradient 25 V/cm). Eraldumine kestis kolm tundi. Elektroforeesiks kasutati 1,5%-se HCl-ga pestud kromatografeerimispaberit «Schleicher & Schüll» nr. 2043b mõõtmetega 4×40 cm. Uuritav segu kanti kalibreeritud mikropipetiga (0,02 ml) seadmes olevaile puhvriga niisutatud paberiribadele 1,5 cm pikkuse joonena 10,5 cm kaugusele katoodipoolsest otsast. Kontsentratsioonist olenevalt kanti ekstrakti paberile 0.04-0.1 ml.

Tulemused. pH vahemikus 5,0—6,0 toimub nukleotiidide jaotumine elektriväljas fosforhappejääkide hüdroksüülrühmade dissotsiatsiooni arvel (Рогозкин, Комкова, 1961). Järelikult sõltub nende ühendite elektroforeetiline liikuvus fosforileerituse astmest.

Adenosiinfosfaatide segust eraldumist eespool kirjeldatud elektroforeesi tingimustes iseloomustab joonis. Anorgaaniline fosfaat liigub sel juhul kiire-

buds						Tabel 2	(;)	GDP GTP		155±27		17+16	[47±16	41±14
Tabetberkromatograafiameetodii(i.propanool-NHiOH-H2O vahekorras60:30:10, 4×24 t. langevalt)(Tulemused antud μmoolides·103 1 ml erütrotsüütide kohta)	GDP+GT		i i i aaid		159 ± 11 174 ± 11 156 ± 10		8, 800 V, 3 lt)	La la	ahe		1 617	1104	o H	3±31
	ATP/ADP	100	$4,95\pm0,40$ $1,96\pm0,41$ $1,46\pm0,13$	$\begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$	$5,04\pm0.36$ $3,11\pm0.20$ $2,35\pm0,16$		ihver, pH 4, 4 t. langeva 1ade arv)	ADP+ATP	ia V	LE.	±81 144	100	T00 172	±37 108
	deniin- cleotiidide summa		75±38 01±63 76±38		29±12 17±20 88±22	ALIONA AL	esi- (0,025M tsitraatpu corras 60 : 30 : 10, 4×2 a. Sulgudes katseloom		Kroma graaf		7 989	101	1101 00	2 984
	T P nuk		8±37 12 5±35 11 8±14 11		7 ± 7 10 1 ± 25 9 1 ± 5 9				Elektro- forees	a (4)	1133±7	a (3)	0-0+11	ga (3) 1092±3
	P- A	orees	±1ektrolorees 2 201±16 97 336±79 59 397±33 55	Kromatograafia 4 86±7 156±9 78 4 122±6 223±15 69 4 147±23 251±449 59	raalla 9 78 15 69 19 59		erelektrofore -H2O vahe süütide koht	Р	Kromato- graafia	e etanoolig	764±75	-se TKA-g	105-101	leeritud vee 625±66
	AD	AD Elektrof			amine pab ool-NH,OH ml erütrot	AT	lektro- orees	itud 50%-s	12±65	eritud 10%-	01-010	itud destill 10±20		
	AMP	I	96 ± 1 169±10 221±19		86± 122± 147±2		idide eralda (i-propandi ides·10 ³ 1	ADP	afia E	Ekstraheer	±18 8	Ekstrahee	n H	Ekstraheer ±32 7
	Katse- ndude arv		469		4 4		üütide adeniinnukleotii romatograafiameetodil demused antud μmool			dan rjel ele	4 225	2 950	007 0	1 359.
	ieetod Iii		Hermel Herne Li Herne Li Herne Li Hikra J		ilisete e institues 1026 Me 25 Me				Elektro	in pk in in in in in in	321±5	1-305	+-070	382±2
a erütrotsüi 3 t.) ja pa	raheerimisn		etanooliga TKA-ga ritud veega		etanooliga TKA-ga critud veega		iku erütrots ja paberk (Tu	P = V	Kromato- graafia	oree ihlei ibre [pa	152 ± 12	180+15	01 = 201	231± 4
Kan	Ekstr		50%-se 10%-se Destillee		50%-se 10%-se Destillee		Küäl	AM	Elektro- forees		150 ± 12	66 - 101	77 1 101	217±24

a takes

Lühiteateid * Краткие сообщения

182



Adeniinnukleotiidide asetus elektroforegrammil. 0.025M tsitraatpuhver, pH 4.8, 800 V (25 V/cm), 3 tundi. *1* — adeniin, *2* — AMP, *3* — ADP, *4* — ATP.

inini kui ATP* (Stránský, 1963) ega sega seetõttu adeniinnukleotiidide kvantitatiivset määramist.

Tabelis 1 on esitatud kana erütrotsüütide elektroforeetiliselt eraldatud adeniinnukleotiidide kogused vastavalt kolmele erinevale ekstraheerimismeetodile (Äkke, 1972). Gerlachi jt. (1957) ning Venksterni ja Bajevi (Венкстерн, Баев, 1957) andmeil sisaldavad tuvi erütrotsüüdid peale adeniinnukleotiidide ka guanosiinfosfaate GTP ja GDP. Viimaste kindlakstegemiseks kana erütrotsüütides kasutati paberkromatograafiat, sest paberelektroforeesil toimub nukleotiidide jaotumine nukleosiidmono-, nukleosiiddi- ja neukleosiidtrifosfaate sisaldavateks fraktsioonideks. Tulemustest selgub (tab. 1), et ka kana erütrotsüüdid sisaldavad vabade nukleotiidide hulgas guaniini derivaate. Seetõttu on elektroforeetiliselt saadud ATP ja ADP väärtused tegelikest suuremad GTP ja GDP koguste võrra. Sama nähtub ka tabelist 2, kus on võrdlevalt esitatud paberelektroforeesi- ja paberkromatograafia-meetodil määratud puriinnukleotiididesisaldus küüliku erütrotsüütides.

Kuna ATP moodustab trifosfaatide fraktsioonist 92–94%, GDP lisandus difosfaatide fraktsioonis aga ei ületa 1-2% ning ka monofosfaatide hulgas domineerib AMP (Воскобойников, 1966), siis kasutavad paljud autorid paberelektroforeesi vabade adeniinnukleotiidide kvantitatiivseks määramiseks mitmesugustes loomsetes kudedes (Рогозкин, Комкова, 1961; Stránský, 1963; Воскобойников, 1966; Верховская, Чумакова, 1969).

Kokku võttes võib öelda, et nukleosiidfosfaatide segu lahutamisel komponentideks on paberelektroforeesil teiste meetoditega võrreldes vaieldamatu eelis: adeniinnukleotiidide täielik eraldumine potentsiaali gradiendi madalate väärtuste korral saavutatakse 3-4 tunniga. Pinge tõstmine võimaldab analüüsi kestust veelgi lühendada. Paberkromatograafia kasutamisel saadakse nukleotiidide rahuldav eraldumine alles pikaajaliste korduvate voolutamiste tulemusena. Samal ajal jääb aga viimati mainitud meetodi positiivseks küljeks sama fosforileerituse astmega ühendite lahutamine, mida ei taga elektroforees. Seega tuleb neid meetodeid erütrotsüütide nukleotiidse koostise määramisel rakendada valikuliselt, vastavalt püstitatud ülesandele.

KIRJANDUS

Gerlach E., Fleckenstein A., Freundt K. J., 1957. Konzentration und Turnover der Adenosin- und Guanosinphosphate sowie anderer säurelöslicher Phosphorverbindungen in Taubenerythrocyten. Pflügers Arch. Ges. Physiol. **263** : 682—703. Markham R., Smith J. D., 1951. Structure of ribonucleic acid. Nature **168** : 406—

408

Stránský Z., 1963. Determination of adenine nucleotides by paper electrophoresis. J. Chromatog. 10: 456-462.

Akke H., 1972. Küüliku erütrotsüütide adeniinnukleotiidide ekstraheerimismeetodite võrdlus. ENSV TA Toimet., Biol. 21 (2): 151—160. Венкстерн Т. В., Баев А. А., 1957. Нуклеотидный состав ядерных эритроцитов. Биохимия 22: 1043—1055.

* ATP - adenosiin-5-trifosforhape; ADP - adenosiin-5-difosforhape; AMP - adenosiin-5-monofosforhape; GTP — guanosiin-5-trifosforhape; GDP — guanosiin-5-difosforhape; TKA - triklooräädikhape.

Верховская П. Б., Чумакова Н. И., 1969. Определение адениннуклеотидов в эритроцитах крови методом низковольтного электрофореза на бумаге.

Лаб. дело 12 : 729—732. Воскобойников Г. В., 1966. Метод высоковольтного электрофореза для количественного определения свободных тканевых рибонуклеотидов. Биохимия **31** : 1041—1045. Рогозкин В. А., Комкова А. И., 1961. Электрофоретическое разделение на бу-маге аденозинфосфорных кислот. Укр. біохім. журнал **33** : 709—712.

Eesti NSV Teaduste Akadeemia Eksperimentaalbioloogia Instituut Toimetusse saabunud 15. 1X 1971

EESTI NSV TEADUSTE AKADEEMIA TOIMETISED. 21. KÖIDE BIOLOOGIA, 1972, NR. 2

ИЗВЕСТИЯ АКАДЕМИИ НАУК ЭСТОНСКОЙ ССР. ТОМ 21 БИОЛОГИЯ. 1972, № 2

УДК 633.853.494:576.353;581.154

ТАМАРА ШНАЙДЕР, ЮТА ПЯРДИ

ЦИТОГЕНЕТИЧЕСКИЕ ИЗМЕНЕНИЯ У РАПСА, ВЫЗВАННЫЕ ДЕИСТВИЕМ ГАММА-ОБЛУЧЕНИЯ И ЭТИЛЕНИМИНА

TAMARA SNAIDER, JUTA PÄRDI. GAMMA-KIIRGUSE JA ETÜLEENIMIINI TOIMEL TEK-KINUD TSÜTOGENEETILISED MUUTUSED RAPSIL

TAMARA SHNAIDER, JUTA PĂRDI. CYTOGENETICAL EFFECTS OF GAMMA-IRRADIA-TION AND ETHYLENE IMINE TREATMENT ON SEEDS OF OIL-RAPE

Рапс масличный относится к числу растений, высоко устойчивых к мутагенам — как гамма-лучи, так и химические алкилирующие соединения вызывают в потомстве обработанных мутагенами растений появление чрезвычайно малого числа наследственных изменений, преимущественно затрагивающих длину вегетационного периода (Орав, Шнайдер, 1968; Шнайдер, 1969, 1971).

Для установления возможной связи между цитогенетическими нарушениями и мутабильностью у рапса в 1970-71 гг. были проведены цитологические анализы и полевые опыты, в которых определялось действие гамма-лучей и этиленимина (ЭИ) на митотическую активность и количество хромосомных нарушений в корневой меристеме проростков рапса и на наследственную изменчивость растений.

Воздушно-сухие семена (влажность 11%) ярового рапса 'Регина II' облучались на установке Луч-1 Института экспериментальной биологии АН Эстонской ССР гамма-лучами 60Со в дозах 0, 50, 100, 150, 200, 250 и 300 кр. Другая партия семян этого же сорта обрабатывалась в течение 4 и 0,01%-ным раствором ЭИ при рН 6. Обработке ЭИ подвергались семена, находящиеся в состоянии различной метаболической активности воздушно-сухие, предварительно замоченные в воде в течение 12 ч и предварительно замоченные в воде в течение 24 ч.