

Sledování tvorby cytokinů u tkáňové kultury lidských makrofágů stimulovaných ionty kovů

(Původní práce – experimentální studie)

Study of Cytokine Production in a Tissue Culture of Human Macrophages Stimulated by Metal Ions

(Original Article – Experimental Study)

Venclíková Z.¹, Bártová J.¹, Běláček J.²

¹Ústav klinické a experimentální stomatologie 1. LF UK a VFN, Praha

²Ústav biofyziky a informatiky 1. LF UK a VFN, Praha

Věnováno prof. MUDr. Zdeňku Broukalovi, CSc., k významnému životnímu jubileu

SOUHRN

Úvod: Makrofágy jsou buňky přirozené imunity, které hrají důležitou roli v imunitní reakci. V časných fázích zánětu jsou hlavním zdrojem prozánětlivých cytokinů. Cytokiny jsou tvořeny během interakce buněk s antigenem a hrají významnou úlohu v aktivaci i regulaci imunitní odpovědi.

Cíl práce, metoda: Cílem práce bylo sledování tvorby cytokinů u tkáňové linie THP1 (monocyto-makrofágová linie lidského původu), kultivované po dobu pěti dnů s přidavkem solí kovů titanu, rtuti, chromu, kobaltu, niklu a paladia, a to z toho důvodu, že tyto kovy jsou častou součástí dentálních slitin. V případě koroze slitiny ve vlhkém prostředí dutiny ústní mohou u některých pacientů vyvolávat hypersenzitivní reakci organismu.

Výsledky a závěr: Výsledkem práce bylo zjištění, že zkoumané ionty kovů mohou v různé míře ovlivňovat buňky linie THP1 ve smyslu zvýšené, ale i snížené tvorby chemotaktických faktorů, prozánětlivých cytokinů, ale i cytokinů, které se podílejí na regulaci imunitní odpovědi. Ovlivnění jejich tvorby po expozici kovům v podmínkách in vivo může vést k rozvoji nežádoucí reakce na kovové materiály.

Klíčová slova: *cytokiny – makrofágy – multiplexové stanovení – koroze – dentální slitiny*

SUMMARY

Introduction: Macrophages, the cells of the innate immunity play the significant role in immune reactions. In the early stages of inflammatory processes they are the main source of pro-inflammatory cytokines. Cytokines are produced during the interaction of cells with antigen and play an important role in the activation and regulation of immune response.

Aim and Method: Our study aimed at exploring their production in a cell line THP1 (monocyte-macrophage cell line of human origin), cultivated for five days with an addition of salts of titanium, mercury, chromium, cobalt, nickel and palladium, which are frequent components of dental alloys. In the case of corrosion in the oral cavity environment these alloys can evoke in some patients a hypersensitive response.

Results and Conclusion: The ions under study were found to affect the cells of the THP1 line to different extents, giving rise to a lowered but also enhanced production of chemotactic factors, pro-inflammatory cytokines and also cytokines participating in the regulation of the immune response. The influence of their production after exposition to metals can then lead to the development of an undesirable response to dental alloys.

Key words: *cytokines - macrophages - multiplex assay - corrosion - dental alloys*

ČESKÁ
STOMATOLOGIE
ročník 113,
2013, 3
s. 80–84

Seznam použitých zkratk je uveden na konci článku.

Čes. Stomat., roč. 113, 2013, č. 3, s. 80–84

ÚVOD

Cytokiny byly již před více než dvaceti lety definovány jako proteiny sekretované buňkami, které regulují proliferaci, buněčný růst, diferenciaci a přežívání buněk různých tkání. Jejich funkce se realizuje interakcí se specifickým membránovým receptorem buněk. Cytokiny se tvoří během interakce buněk s antigenem a hrají významnou úlohu v aktivaci i regulaci imunitní odpovědi. Působí ve velmi nízkých koncentracích (pg-ng/ml).

Modulace cytokinové produkce může být způsobena i v důsledku expozice organismu kovům z dentálních slitin používaných k sanaci chrupu. Ve vlhkém prostředí dutiny ústní mohou dentální slitiny korodovat, zejména je-li přítomna šterbinová koroze [1, 4]. Korozní produkty v podobě kovových iontů se pak následně mohou ukládat do okolních tvrdých i měkkých tkání, někdy za vzniku modrošedého zabarvení, nebo mohou být spolknuty, v trávicím ústrojí resorbovány a pomocí fagocytujících buněk makrofágů transportovány do dalších lokalit organismu. Korozní produkty tedy neovlivňují pouze tkáň ústní dutiny, ale po spolknutí mohou působit i na slizniční epitel gastrointestinálního traktu a další orgány.

Fyziologická interakce kovových iontů se sliznicí vede, u většiny lidí, k indukci orální (slizniční) tolerance. U menšiny lidí se však může rozvinout intenzivní reakce na dentální slitiny. Imunitní reakce (odpověď) se může projevit lokálně, ústním dyskomfortem a místní reakcí různé intenzity. Místní reakce může být provázena systémovou reakcí, která je charakterizována přítomností buněk, které jsou na kovové ionty senzibilizovány.

V časných fázích zánětu jsou hlavním zdrojem prozánětlivých cytokinů makrofágy. V této studii jsme považovali za potřebné imunologicky ověřit na tkáňových liniích makrofágů lidského původu, jak kovy působí na buňky přirozené imunity, neboť tyto buňky hrají klíčovou roli v procesu získané imunitní

odpovědi cestou exprese jejich stimulačních molekul a produkci cytokinů.

MATERIÁL A METODY

Ve studii byla použita lidská monocyto-makrofágová linie THP1, která byla kultivována po dobu pěti dnů se solemi rtuti (Hg), niklu (Ni), ale též s dalšími, byť méně častými alergeny, jako jsou titan (Ti), chrom (Cr), kobalt (Co) a paladium (Pd).

Kultivace buněčné linie

Linie THP1 byla kultivována v RPMI 1640 médiu (GIBCO, Sigma) s přidavkem 10% fetálního bovinního séra (FBS). Buňky byly dvakrát týdně pasážovány naředěním na koncentraci 2×10^5 /ml. Byla kontrolována životnost buněk, která neklesla u žádné z linií pod 95 %. Buňky byly diferencovány po dobu 72 hodin s přidavkem jednaprocentního dimethyl sulfoxidu (DMSO) do kultivačního média. U diferencovaných buněk životnost neklesla pod 90 %. Do pokusu byly buňky nasazovány v koncentraci 1×10^6 /ml. Přenesené buňky byly následně kultivovány po dobu pěti dnů s roztoky solí kovů Ti, Hg, Cr, Co, Ni a Pd v koncentracích, které jsou běžně užívány na našem pracovišti při in vitro prováděném průkazu reakce na kovy testem buněčné proliferace lymfocytů (modifikace tzv. Melisa testu). Po kultivaci buněk s kovy nebo pouze s médiem, byly supernatanty vzorků odebrány, zamrazeny a uchovány při teplotě -20°C do stanovení tvorby cytokinů. Jako kontrola sloužily buňky kultivované pouze s médiem a přidavkem FBS – v tabulce 1 označeny BB.

Stanovení tvorby cytokinů [2]

Cytokiny byly stanoveny metodou „human cytokine antibody arrays“, která umožňovala stanovení 40 cytokinů v jednom vzorku, při použití membrány Ray Bio® Human Inflammation Antibody Array III

(Ray Biotech, Inc., USA). Stanovení tvorby cytokinů se provádělo pátý den po stimulaci THP 1 buněk solemi příslušných kovů. Komerčně připravené membrány s navázanými protilátkami proti cytokinům byly

blokovány jednoprocenním roztokem bovinního sérového albuminu a inkubovány 30 minut při pokojové teplotě. Na takto připravené membrány se nanesly supernatanty vzorků získaných po pětidenní

Tab. 1 Výsledky kultivace monocyto-makrofágové linie THP1 s kovovými ionty

THP 1	BB	Ti	Hg	Cr	Co	Ni	Pd
Rantes	0,83	3,19	2,92	4,23	1,12	2,02	0,83
TGF beta	0,35	0,40	0,43	0,39	0,49	0,49	0,88
TNF alfa	1,44	1,54	1,56	0,88	1,56	0,88	1,22
TNF beta	0,54	0,54	0,85	1,15	1,54	0,49	0,54
sTNF RI	0,49	0,88	1,22	1,56	1,49	0,88	0,88
sTNF RII	0,38	0,21	0,71	0,58	0,54	0,85	1,15
PDGF-BB	3,37	2,80	2,73	3,18	2,67	1,33	2,47
TIMP 2	2,67	1,33	2,47	1,56	1,42	2,04	1,47
MCP-1	1,54	2,94	2,50	2,30	2,42	2,04	1,47
MCP-2	1,47	2,94	2,50	2,30	2,42	2,04	1,47
MCSF	4,77	2,90	3,79	1,44	1,44	1,96	1,44
MIP 1 alfa	1,94	1,78	0,38	1,28	0,81	0,54	1,22
MIP 1 beta	1,60	0,81	0,54	1,22	0,83	0,42	0,71
MIP 1 delta	1,82	1,89	0,19	0,96	0,72	0,94	0,60
IL-6	0,20	0,39	1,29	1,05	0,92	2,22	0,55
IL-6sR	0,49	0,24	0,30	0,22	0,49	0,24	0,22
IL-8	2,96	3,13	3,44	3,96	3,44	3,24	3,44
IL-10	0,72	0,94	0,72	0,94	0,72	0,94	0,60
IL12 40	0,80	1,19	0,10	0,38	0,10	0,38	0,31
IL-12 70	1,98	0,52	0,04	1,15	0,52	0,04	1,15
IL-1 alfa	1,69	1,14	0,83	0,51	0,10	0,10	0,71
IL-1 beta	0,71	1,06	0,85	1,33	1,22	0,42	0,71
eotaxin	1,53	1,97	1,05	1,53	1,53	0,59	1,05
eotaxin 2	1,24	1,20	1,51	0,76	0,76	0,76	1,51
GCSF	0,48	0,90	0,43	0,26	0,75	1,02	0,19
GM-CSF	1,98	2,30	1,00	3,59	4,36	3,76	2,10
ICAM-1	0,95	0,62	0,35	1,00	0,38	0,48	0,50
I-309	2,31	2,55	0,47	2,75	1,38	0,42	1,38

Vysvětlivky:

	signifikantně vyšší tvorba cytokinů (na hladině významnosti 95 %) vůči BB
	relativně vyšší tvorba cytokinů
	relativně nižší tvorba cytokinů
	signifikantně nižší tvorba cytokinů (na hladině významnosti 95 %) vůči BB

kultivaci buněk se solemi kovů nebo pouze médiem a inkubovaly se dvě hodiny při pokojové teplotě. Po inkubaci a promytí byla na membrány nanášena biotinylovaná detekční protilátka. Po dvouhodinové inkubaci a promytí následovalo přidání a inkubace membrán jednu hodinu ve tmě s roztokem streptavidin peroxidázy. Po promytí byla luminiscenční reakce na membránách vyvolána detekčním pufrům a měřena luminiscenčním detektorem LAS-1000 (Fuji Film, Tokio, Japonsko). Získaná data byla digitalizována a intenzita reakce se měřila pomocí obrazové analýzy. Výsledné hodnoty optické denzity vzorků, stimulovaných solemi kovů, byly porovnávány s denzitou buněk kultivovaných pouze s médiem (BB).

Statistické vyhodnocení výsledků

Rozdíly v tvorbě cytokinů tvořených buněčnou kulturou za přítomnosti každého ze šesti testovaných kovů nebo média byly formálně vyhodnoceny jednotnou statistickou metodikou: Pro úroveň každého cytokinu (uvedeného na řádku tabulky 1) byly vypočteny pomocné skóry $Z(Ti)$, $Z(Hg)$, $Z(Cr)$, $Z(Co)$, $Z(Ni)$, $Z(Pd)$ podle předpisů $Z(Ti) = (Ti - BB) / SD$, , $Z(Pd) = (Pd - BB) / SD$, kde Ti ,, Pd jsou naměřené hodnoty „tvorby shora uvedeného cytokinu buněčnou kulturou za přítomnosti daného kovu“, BB je hodnota odpovídající „tvorbě tohoto cytokinu bez přítomnosti kovu“ (interpretovaný jako komparativní standard) a SD značí směrodatnou odchylku vypočtenou „v rámci naměřených hodnot pro celou šesticí kovů“. V tabulce jsou barevně vyznačeny naměřené hodnoty podle hodnot skóre (Z), pokud se nacházely v následujících rozmezích:

- „ $Z \geq 2$ “ (tmavozelená) – statisticky významně vyšší než BB na formální hladině spolehlivosti 95 %;
- „ $2 > Z \geq 1$ “ (světlezelená) – znatelně vyšší než BB (ale nikoli statisticky významně);
- „ $-2 < Z \leq -1$ “ (světležlutá) – znatelně nižší než BB (ale nikoli statisticky významně);
- „ $Z \leq -2$ “ (tmavožlutá) – statisticky významně nižší než BB na formální hladině spolehlivosti 95 %.

VÝSLEDKY

Výsledky kultivace makrofágové linie THP1 s kovovými ionty jsou uvedeny v tabulce 1. V tabulce jsou uvedeny pouze cytokiny, u kterých došlo po přidání kovových iontů k ovlivnění jejich produkce.

Tvorba cytokinů u buněk makrofágové linie THP1 byla po kultivaci s kovovými ionty, v porovnání s buňkami stimulovanými pouze médiem (BB), ovliv-

něna jak ve smyslu zvýšené, tak i snížené produkce. Ionty **titanu** významně stimulovaly tvorbu MCP-1 a MCP-2. Naopak inhibována byla tvorba TIMP 2, MIP 1 beta, IL-6sR a IL-1270. Ionty **rtuti** stimulovaly významně vyšší tvorbu sTNF RI a MCP-2. Naopak inhibici tvorby cytokinů po stimulaci Hg jsme detekovali u MIP 1 alfa, MIP 1 beta a MIP 1 delta, IL-1270, IL-1 alfa a ICAM-1. Ionty **chromu** významně zvyšovaly tvorbu Rantes, sTNF RI a IL-8. Signifikantně nižší tvorbu cytokinů jsme naopak zjistili v tvorbě TIMP 2, MCSF, IL-6sR a IL-1 alfa. Ionty **kobaltu** významně zvyšovaly tvorbu TNF beta a sTNF RI a inhibovaly tvorbu TIMP 2, MCSF, MIP 1 alfa, MIP 1 beta, IL-1270, IL-1 alfa a ICAM 1. Ionty **niklu** zvyšovaly významně tvorbu IL-6 a naopak inhibovaly tvorbu PDGF-BB, MCSF, MIP1 alfa a beta, IL-6sR, IL-1270 a IL-1 alfa. **Paladium** významně stimulovalo tvorbu TGF beta a sTNF RII a inhibovalo tvorbu TIMP 2, MCSF, MIP 1 beta a delta, IL-6sR a IL-1 alfa.

DISKUSE A ZÁVĚR

Cílem naší studie bylo zjistit, jak tvorbu cytokinů u **makrofágové linie THP1** ovlivňují kovové ionty.

Ray Bio® Human Inflammation Antibody Array III je kit určený pro multiplexové stanovení cytokinů, kterým je možné detekovat u monocytů, makrofágů, T-lymfocytů, B-lymfocytů, dendritických a jiných buněk tvorbu až 40 cytokinů. Není specificky zaměřen na jeden buněčný typ. Proto ve výsledcích tabulky 1 nejsou zastoupeny veškeré cytokiny, ale jen ty, které tvořila lidská monocyto-makrofágová linie THP1.

Signifikantně zvýšenou tvorbu zánětlivého faktoru Rantes jsme zjistili po stimulaci ionty chromu, který je známým kontaktním alergenem. Naopak protizánětlivý účinek s inhibicí mitózy má TGF beta, jehož produkce byla významně zvýšena působením iontů paladia. Kobalt aktivoval další prozánětlivý faktor – TNF beta.

Signifikantně zvýšená tvorba MCP-1 po stimulaci titanem a MCP-2 po stimulaci titanem a rtutí má význam v chemotaxi monocytů do místa zánětu, ale i aktivaci bazofilů, které hrají úlohu v alergických reakcích. Nikl významně zvyšoval tvorbu IL-6 a chrom IL-8, což jsou oba prozánětlivé cytokiny. Inhibována byla naopak tvorba IL-1270 po kultivaci s ionty titanu, rtuti, kobaltu a niklu. Inhibice IL-1270 vede ke snížené aktivaci TH1 lymfocytů, které hrají úlohu v reakcích oddálené přecitlivělosti. Podobně byla ionty rtuti, chromu, kobaltu, niklu a paladia inhibována tvorba IL-1 alfa, který se účastní v stimulaci lymfocytů T, indukce TNF alfa i IL-8. Snížená tvorba IL-1 alfa po kultivaci s kovovými ionty může

příznivě ovlivňovat zánětlivé reakce. Wataha a kol. [5] sledovali tvorbu IL-1 beta a TNF alfa u THP1 kultury lidských monocytů po přidání solí stříbra, zlata, mědi, rtuti a niklu. Jedině v případě niklu pozorovali, po třídní kultivaci, signifikantně zvýšenou produkci IL-1 beta a TNF alfa. Naše výsledky, získané po pětidenní inkubaci tento náleznepotvrdily, což může být způsobeno hodnocením v různých časových údobích (3 a 5 dní), jakož i použitím rozdílných přísad a koncentrací solí kovů do média ke kultivaci buněk a rozdílných metod, kterými byly cytokiny identifikovány. Široké spektrum účinků na sekreci cytokinů u kultury THP1 lidských monocytů kultivovaných s niklem (Ni²⁺) popisují též Lewis a kol. [3].

Výsledkem naší studie bylo zjištění, že zkoumané ionty jako korozní produkty kovových dentálních materiálů mohou v různé míře ovlivňovat buňky linie THP1 ve smyslu zvýšené, ale i snížené tvorby chemotaktických faktorů, prozánětlivých cytokinů, ale i cytokinů, které se podílejí na regulaci imunitní odpovědi. Ovlivnění jejich tvorby po expozici kovům, a tím porušení homeostázy regulačních mechanismů v podmínkách in vivo, může vést k rozvoji nežádoucí reakce na kovové materiály.

Seznam zkratk cytokinů použitých v textu

G-CSF	faktor stimulující kolonie granulocytů
GM-CSF	faktor stimulující kolonie granulocytů a makrofágů
IFN	interferon
IL	interleukin
I-309	ligand chemokinů
IP-10	interferon gamma indukující protein
MCP	membránový kofaktorový protein
M-CSF	faktor stimulující kolonie makrofágů
MIP	chemotaktický faktor pro monocyty
MIG	faktor inhibující granulocyty
PDGF	růstový faktor produkovaný destičkami
RANTES	chemokin

TGF	transformující růstový faktor
TH	pomocný T-lymfocyt
TH 1	T-lymfocyty uplatňující se v buňkami zprostředkované imunitě
TH 2	T-lymfocyty uplatňující se v humorální imunitě
TNF	faktor nekrotizující nádory
TIMP	tkáňový faktor inhibující metaloproteinázy

LITERATURA

- Joska, L., Venclíková, Z., Poddaná, M., Benada O.:** The mechanism of gingiva metallic pigmentations formation. Clin. Oral. Investig., roč. 13, 2009, č. 1, s. 1-7.
- Kokešová, A., Frolová, L., Kverka, M., Sokol, D., Rossmann, P., Bártová, J., Tlaskalová-Hogenová, H.** Oral administration of probiotic bacteria (*E. coli Nissle*, *E. coli 083*, *Lactobacillus casei*) influences the severity of dextran sodium sulfate-induced colitis in BALB/c mice. Folia Microbiol. (Praha), roč. 51, 2006, č. 5, s. 478-484.
- Lewis, J. B., Messer, R. L., Pitts, L., Hsu, S. D., Hansen, J. M., Wataha, J. C.:** Ni (II) ions dysregulate cytokine secretion from human monocytes. J. Biomed. Mater. Res. B. Appl. Biomater., roč. 88, 2009, č. 2, s. 358-365.
- Poddaná, M., Joska, L., Venclíková, Z.:** Vliv koroze na vznik pigmentace měkké tkáně. Čes. Stomat., roč. 107, 2007, č. 1, s. 10-13.
- Wataha, J. C., Rathanasathien, S., Hanks, C. T., Sun, Z. N.:** In vitro IL-1 beta and TNF-alpha release from THP-1 monocytes in response to metal ions. Dent. Mater., roč. 12, 1996, č. 6, s. 322-327.

Poděkování

Tato práce vznikla za podpory IGA MZ ČR, č. NT 12206-4.

MUDr. Zora Venclíková, CSc.

Ústav klinické a experimentální stomatologie
1. LF UK a VFN
Karlovo nám. 32
121 11 Praha 2
e-mail: venclikova@vus.cz