

Molekulární určení genotypu izolátů *Streptococcus agalactiae* s netyповatelným sérotypem, Česká republika, 2008–2020

Vohrnová S.^{1,2}, Kozáková J.¹

¹Národní referenční laboratoř pro streptokokové nákazy, Oddělení bakteriálních vzdušných nákaz, Centrum epidemiologie a mikrobiologie, Státní zdravotní ústav, Praha
²3. lékařská fakulta Univerzity Karlovy, Praha

SOUHRN

V NRL pro streptokokové nákazy byl v letech 2008–2020 metodou latexové aglutinace určován sérotyp u 1 038 vzorků *Streptococcus agalactiae* od 972 pacientů. U 43 izolátů (4,4 %) se určení sérotypu nepodařilo a byly označeny jako netyповatelné. Cílem této práce bylo u těchto netyповatelných izolátů určit genotyp metodou multiplexové polymerázové řetězové reakce (mPCR). Genotyp se podařilo určit u celého souboru 43 netyповatelných izolátů. Nejčastěji byl zjištěn genotyp V (41,9 %), následován genotypem Ia (20,9 %). U izolátů s latexaglutinací určeným sérotypem převažoval sérotyp III (29,2 %) a sérotyp V byl z hlediska výskytu na 2. místě (26,2 %). Byla získána kompletní data o výskytu sérotypů/genotypů *S. agalactiae* v České republice v letech 2008–2020. Monitorování výskytu sérotypů a genotypů je důležitou součástí zavádění případně vakcíny proti *S. agalactiae* do klinické praxe.

KLÍČOVÁ SLOVA

Streptococcus agalactiae – sérotyp – genotyp

ABSTRACT

Vohrnová S., Kozáková J.: Molecular genotyping of *Streptococcus agalactiae* isolates with non-typeable serotype, Czech Republic, 2008–2020

The NRL for Streptococcal Infections performed serotyping of 1038 isolates of *Streptococcus agalactiae* from 972 patients by the latex agglutination method in 2008–2020.

Forty-three isolates (4.4%) whose serotyping failed were classified as non-typeable. The aim of the present study was to determine the genotype of these non-typeable isolates using multiplex polymerase chain reaction (mPCR). Genotyping was successful in the entire set of 43 non-typeable isolates. The most common genotype was V (41.9%), followed by Ia (20.9%). The isolates serotyped by latex agglutination were predominantly assigned to serotype III (29.2%) and V (26.2%). Complete data were obtained on the prevalence of *S. agalactiae* serotypes/genotypes in the Czech Republic in 2008–2020. Monitoring the serotype and genotype distribution of the pathogen is a prerequisite for the introduction of a potential vaccine against *S. agalactiae* into clinical practice.

KEYWORDS

Streptococcus agalactiae – serotype – genotype

Epidemiol Mikrobiol Imunol, 2022; 71(4): 203–207

ÚVOD

Streptococcus agalactiae (streptokok skupiny B, Group B Strep, GBS) je grampozitivní, kataláza negativní, fakultativně anaerobní opouzdřený kok řadící se do řetězků, vytvářející na krevním agaru beta-hemolýzu, která je obvykle méně výrazná než u *Streptococcus pyogenes*.

Na povrchu bakterie se nachází skupinově specifický sacharidový antigen, řadící *S. agalactiae* do skupiny B v systému séroskupin streptokoků podle Lancefieldové [1]. Pouzdro obklopující *S. agalactiae* je tvořeno polysacharidy, které jsou typově specifické, na základě jejich složení se určuje 10 sérotypů – Ia, Ib, II až IX [2]. *S. aga-*

lactiae, u kterých nelze určit sérotyp, se nazývají netyповatelné (nontypeable, NT).

Polysacharidové pouzdro *S. agalactiae* zprostředkovává bakterii ochranu před navázáním komplementu, brání opsonizaci a fagocytóze. Kapsulární polysacharidy tak představují nejvýznamnější faktor virulence *S. agalactiae* a jsou využívány při navrhování vakcín proti tomuto agens [3]. Polysacharidy pouzdra jsou tvořeny opakujícími se strukturami monosacharidů glukózy, galaktózy, kyseliny N-acetylneuraminové a N-acetylglukosaminu, jejichž pořadím je určen sérotyp [4]. U všech sérotypů je polysacharidový řetězec ukončen kyselinou N-acetylneuraminovou (Neu5Ac, kyselina sialová), která zprostředkovává maskování *S. agalactiae* za humánní

buňky, které mají na svém povrchu též vázanou kyselinu N-acetylneuraminovou. Terminální kyselina N-acetylneuraminová dále umožňuje vazbu bakterie na Sia receptory (tzv. Siglecs – Sialic acid-binding immunoglobulin-type lectins) buněk imunitního systému, a tím tlumí imunitní reakci organismu [5]. Genetický podklad tvorby pouzdra *S. agalactiae* je dán capsule polysaccharide synthesis (*cps*) operonem. V *cps* operonu se nachází geny kódující proteiny účastnící se regulačních procesů bakterie, syntézy bakteriálního pouzdra a syntézy kyseliny sialové [6].

Současným standardem v určování sérotypu *S. agalactiae* je latexaglutinační test. Izolát s netyповatelným sérotypem neaglutinuje s žádným testovacím sérem, případně reaguje pozitivně s více séry. Příčinou netyповatelnosti izolátu je nízká či žádná exprese kapsulárního polysaccharidu, která je způsobena alterací či inaktivací tvorby pouzdra různými typy mutací převážně v genech *cps* [7]. Nejčastější změnou způsobující ztrátu pouzdra je jednobodová mutace, vytvářející v sekvenci nukleotidů *cps* genu předčasný stop kodon. Dalším důvodem netyповatelnosti izolátu může být výskyt kapsulární strukturní varianty, která nereaguje s žádným nyní dostupným typově specifickým sérem [7, 8].

Pomocí molekulárně genetických metod lze identifikovat části sekvencí genů *cps* tvořících pouzdro a na základě toho poté určit genotyp. Stejně jako u sérotypů je rozlišováno 10 genotypů – Ia, Ib, II až IX.

Do Národní referenční laboratoře pro streptokokové nákazy (NRL/STR) jsou doručovány izoláty *S. agalactiae* získané od pacientů se symptomatickým infekčním onemocněním včetně infikovaných kožních defektů, abscesů, sepsí a novorozeneckých sepsí a meningitid a též izoláty od novorozenců s prokázaným nosičstvím *S. agalactiae*. V NRL/STR je provedeno potvrzení identifikace *S. agalactiae* a určení sérotypu latexaglutinační reakcí s kapsulárním antigenem. Pokud se takto nepodaří určit sérotyp, jedná se o izolát s pravděpodobně netyповatelným sérotypem a v rámci dalšího dourčení se provádí molekulárně genetické vyšetření genotypu.

MATERIÁL A METODIKA

V této studii jsme se zaměřili na izoláty *S. agalactiae*, které byly do NRL/STR doručeny v letech 2008–2020. Jednalo se o 1 038 izolátů od 972 pacientů. V několika případech bylo od jednoho pacienta vyšetřeno současně několik vzorků. Tyto duplicitní či triplicitní vzorky byly testovány se shodným výsledným sérotypem, pouze v jednom případě se sérotypy určené u jednoho pacienta lišily. V dalším zpracování dat se vycházelo z dat bez duplicitních vzorků se stejným sérotypem. Izoláty byly získány z infekčních onemocnění i z nosičství.

Z 972 izolátů se u 43 (4,4 %) nepodařilo určit sérotyp latexaglutinačním testem a byly označeny jako netyповatelné. Většina netyповatelných kmenů nereagovala

s žádným latexaglutinačním sérem, ve dvou případech kmen reagoval s více séry.

Ze 43 izolátů s netyповatelným sérotypem bylo 29 získáno od žen a 14 od mužů.

V souboru 43 izolátů bylo 12 prokázáno u případů symptomatického infekčního onemocnění. Jednalo se o 6 pacientek ženského pohlaví a 6 pacientů mužského pohlaví, věkové rozložení pacientů bylo 56–85 let, pouze v jednom případě se jednalo o 34letou pacientku po porodu. Z 12 případů symptomatického infekčního onemocnění se v 7 případech jednalo o invazivní onemocnění (invazivita infekce byla stanovena na základě zaslaného materiálu – jednalo se o bakteriální kulturu z žilní krve) a v 5 případech byl izolát získán ze stěru z kožního defektu, z abscesu a z moče, tedy z neinvazivních infekčních onemocnění.

Ze 43 netyповatelných izolátů se v 31 případech jednalo o nosičství, kdy 4 izoláty byly získány od gravidních žen ze stěrů z oblasti pochvy a 27 izolátů bylo získáno převážně z kožních stěrů od 26 novorozenců a od 1 kojence (8 mužského pohlaví a 19 ženského pohlaví).

U 43 izolátů s netyповatelným sérotypem bylo provedeno vyšetření genotypu pomocí metody multiplexové polymerázové řetězové reakce (mPCR).

Izoláty *S. agalactiae* byly kultivovány na krevním agaru (Oxoid) přes noc při 35–37 °C v normální atmosféře. Dlouhodobě jsou kmeny skladovány v kryozkumavkách (ITEST KRYOBANKA B, ITEST plus s.r.o.) při -70 °C ve sbírce NRL/STR.

Potvrzení správné identifikace *S. agalactiae* bylo prováděno určením skupinově specifického antigenu pomocí komerční soupravy (Streptococcal grouping kit, Oxoid Diagnostic Reagents).

Sérotyp byl určován komerčním latexaglutinačním testem (ImmuLex Strep-B Kit, Statens Serum Institut, Dánsko).

Izolace DNA izolátů s netyповatelným sérotypem byla provedena pomocí komerční soupravy (QIAamp DNA mini kit, Qiagen).

Určení genotypu u netyповatelných *S. agalactiae* bylo prováděno metodou multiplexové PCR se zobrazením výsledných ampliconů pomocí gelové elektroforézy. Principem mPCR metody podle Imperi [9] je identifikace sekvencí typických pro jednotlivé genotypy Ia, Ib, II až IX v genech *cpsG*, *cpsI*, *cpsJ* a *cpsN*, dále se určuje přítomnost genu *cpsL*, který slouží jako vnitřní pozitivní kontrola správné identifikace *S. agalactiae*.

VÝSLEDKY A DISKUSE

U celého souboru 43 izolátů *S. agalactiae* s netyповatelným sérotypem se podařilo určit genotyp. Ve studovaném souboru byl molekulárně geneticky nejčastěji určen genotyp V (18 izolátů), následován genotypem Ia (9) a III (8), 3x byly určeny genotypy Ib a II a 1x genotypy IV a VI.

Ze 7 invazivních izolátů byl určen ve 4 případech genotyp V, 1x byly určeny genotypy Ia, Ib, a II. U izolátů z neinvazivních onemocnění byl 3x určen genotyp

V a 1x genotypy Ia a III. Celkem byl genotyp V zjištěn u 7 z 12 izolátů z invazivních i neinvazivních infekčních onemocnění – tabulka 1.

Tabulka 1. Izoláty *S. agalactiae* s netyповatelným sérotypem, Česká republika, 2008–2020

Table 1. *S. agalactiae* isolates with non-typeable serotype, Czech Republic, 2008–2020

Infekční onemocnění						
rok	věk	pohlaví	materiál	sérotyp	genotyp	pacient
2009	78 r.	žena	hemokultura	NT	V	
2009	56 r.	žena	hemokultura	NT	V	
2010	66 r.	muž	hemokultura	NT	V	
2012	59 r.	žena	hemokultura	NT	Ia	
2012	57 r.	muž	stěr defektu	NT	Ia	
2014	67 r.	žena	absces nohy	NT	III	
2014	34 r.	žena	absces sutury	NT	V	po porodu
2016	58 r.	muž	moč	NT	V	
2016	76 r.	muž	stěr defektu	NT	V	
2018	85 r.	muž	hemokultura	NT	Ib	
2018	61 r.	žena	hemokultura	NT	II	
2018	neudáno	muž	hemokultura	NT	V	
Nosičství						
2008	29 r.	žena	pochva	NT	III	gravidní
2009	27 r.	žena	pochva	NT	V	gravidní
2009	30 r.	žena	pochva	NT	V	gravidní
2010	25 r.	žena	pochva	NT	VI	gravidní
2008	0-11 m.	žena	ucho	NT	III	novorozenec
2008	0-11 m.	žena	moč	NT	III	novorozenec
2008	0-11 m.	muž	ucho	NT	II	novorozenec
2008	0-11 m.	žena	axila	NT	III	novorozenec
2009	0-11 m.	žena	žaludek	NT	III	novorozenec
2009	0-11 m.	žena	axila	NT	Ib	novorozenec
2009	0-11 m.	žena	axila	NT	Ia	novorozenec
2009	0-11 m.	muž	ucho	NT	III	novorozenec
2009	0-11 m.	muž	ucho	NT	Ia	novorozenec
2009	0-11 m.	žena	axila	NT	Ia	novorozenec
2010	0-11 m.	žena	ucho	NT	V	novorozenec
2010	0-11 m.	žena	ucho	NT	V	novorozenec
2010	0-11 m.	žena	ucho	NT	V	novorozenec
2010	0-11 m.	žena	axila	NT	Ia	novorozenec
2011	0-11 m.	muž	axila	NT	III	novorozenec
2013	0-11 m.	muž	axila	NT	V	novorozenec
2014	0-11 m.	žena	axila	NT	V	novorozenec
2014	0-11 m.	žena	axila	NT	Ia	novorozenec
2014	0-11 m.	žena	ucho	NT	V	novorozenec
2015	0-11 m.	žena	ucho	NT	Ia	novorozenec
2016	0-11 m.	žena	ucho	NT	II	novorozenec
2018	0-11 m.	muž	pupek	NT	Ia	kojenec

rok	věk	pohlaví	materiál	sérotyp	genotyp	pacient
2018	0-11 m.	žena	moč	NT	Ib	novorozenec
2018	0-11 m.	žena	ucho	NT	V	novorozenec
2020	0-11 m.	žena	ucho	NT	IV	novorozenec
2020	0-11 m.	muž	ucho	NT	V	novorozenec
2020	0-11 m.	muž	axila	NT	V	novorozenec

NT – netyfovateľný

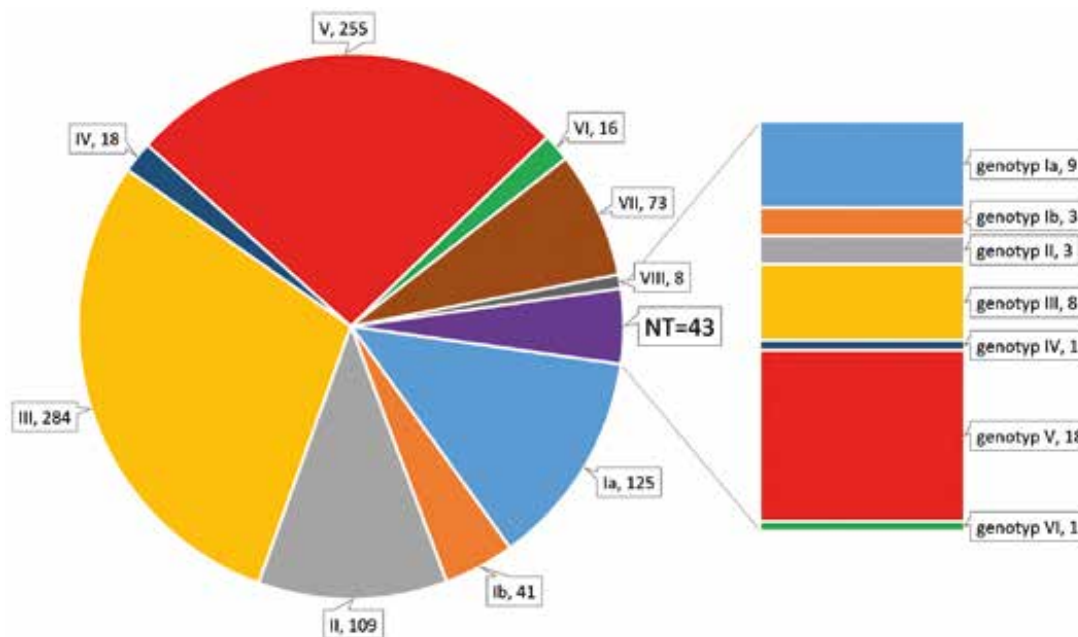
m. – měsíce

r. – roky

NT – non-typeable

m. – months

r. – years



Graf 1. Absolutní počty sérotypů *S. agalactiae*, absolutní počty genotypů *S. agalactiae* s netyfovateľným sérotypem, ČR, 2008–2020

Figure 1. Absolute numbers of serotypes of *S. agalactiae*, absolute numbers of genotypes of *S. agalactiae* with non-typeable serotype, Czech Republic, 2008–2020

NT – netyfovateľný izolát

NT – non-typeable serotype

V souboru 31 netyfovateľných izolátů *S. agalactiae* prokázaných z nosičství byl nejčastěji určen genotyp V (11 případů), genotyp Ia a III (po 7 případech), po 2 případech genotypy Ib a II a 1x byly určeny genotypy IV a VI.

U 929 izolátů s latexaglutinací určeným sérotypem doručených v letech 2008–2020 byl nejčastěji určen sérotyp III (284 izolátů), následován sérotypem V (255), Ia (125) a II (109), další sérotypy jsou již méně časté – graf 1.

Byly získány kompletní výsledky sérotypu/genotypu u všech izolátů *S. agalactiae* zaslaných do NRL/STR v letech 2008–2020.

Četnost jednotlivých sérotypů vs. genotypů se liší mezi izoláty určenými latexaglutinací a molekulárně geneticky, kdy latexaglutinací nejčastěji určeným sérotypem byl sérotyp III a molekulárně geneticky byl nejčastěji určen genotyp V, následován genotypem Ia. Izoláty

s netyfovateľným sérotypem a s genotypem V byly poměrově nejčastěji určeny i v dalších studiích [10], důvod tohoto zjištění není zcela jasný, možným vysvětlením je sklon některých linií izolátů *S. agalactiae* genotypu V ke genetické a antigenní diverzitě [8].

Molekulárně genetické testování izolátů s netyfovateľným sérotypem nám zajišťuje stanovení genotypu. Pokud se nepodaří určit genotyp, nelze vyloučit, že by se mohlo jednat o izolát s novým kapsulárním typem.

Zjišťování četnosti jednotlivých sérotypů a monitorování počtu netyfovateľných izolátů hraje roli při případném zavádění vakcíny proti *S. agalactiae* do klinické praxe. Ve vývoji jsou v současnosti polyvalentní vakcíny polysacharidové, které obsahují typově specifické polysacharidy konjugované na proteinový nosič. Dále je ve vývoji proteinová vakcína založená na tvorbě protilátek proti N-terminálním doménám membránových proteinů Rib, AlphaC a Alp 1-3. Proteiny Rib, AlphaC

a Alp 1-3 jsou vázány na povrchu téměř všech izolátů *S. agalactiae* a jejich struktura je převážně homologní napříč izoláty.

Jak je známo ze zkušeností s multivalentními konjugovanými vakcínami proti *Streptococcus pneumoniae*, typově specifické vakcíny mohou vytvářet selekční tlak na populaci bakterií, což může vést ke zvýhodnění bakterií se sérotypy ve vakcíně neobsaženými a dále bakterií bez pouzdrného antigenu. Při případném zavedení polyvalentní polysacharidové vakcíny proti *S. agalactiae* do klinické praxe tedy nelze vyloučit podobnou situaci tzv. sérotypového replacementu, který vidíme u *Streptococcus pneumoniae*. Těž by mohlo dojít k četnějšímu výskytu *S. agalactiae* s netyповatelným sérotypem, jehož pouzdro je méně výrazně vytvořeno, či netvoří pouzdro vůbec, a tím by bakterie unikala pozornosti postvakcinačních protilátek.

V rámci prevence invazivních onemocnění vyvolaných *S. agalactiae* u novorozenců je v České republice doporučeno testovat všechny gravidní ženy na přítomnost *S. agalactiae* ve stěru z vaginální sliznice a z rektu v 35. až 37. týdnu těhotenství. V případě pozitivního záchytu se rodičce podává antibiotická profylaxe (intrapartum antibiotic prophylaxis, IAP). Profylaxe se zahajuje se začátkem porodní činnosti a pokračuje dále v pravidelných intervalech po dobu trvání porodu. Antibiotikem první volby je penicilin G či ampicilin intravenózní infuzí. Při alergii na penicilin jsou podávány cefalosporiny 1. generace, při anamnéze anafylaktické reakce po penicilinu je indikován klindamycin či vankomycin. IAP se podává i v případě nálezu *S. agalactiae* v moči gravidní ženy či v případě invazivního onemocnění vyvolaného *S. agalactiae* u dítěte z předchozí gravidity.

V České republice není zaveden program surveillance invazivních onemocnění vyvolaných *S. agalactiae*. Do NRL/STR jsou izoláty *S. agalactiae* z nosičství a invazivních i neinvazivních onemocnění zasílány na bázi dobrovolnosti. Zasílání izolátů do NRL/STR a jejich typizace je významná pro sledování výskytu sérotypů/genotypů v České republice. NRL/STR děkuje všem laboratořím, které izoláty *S. agalactiae* k typizaci zasílají, a zároveň apeluje na ostatní laboratoře, aby izoláty *S. agalactiae* především z invazivních onemocnění do NRL/STR zasílaly.

ZÁVĚR

V období 2008–2020 se vyskytlo 43 izolátů *S. agalactiae* s netyповatelným sérotypem, což představuje 4,4 % ze všech izolátů doručených do NRL/STR. U všech 43 netyповatelných izolátů byl molekulárně geneticky určen genotyp. Nejčastěji byl určen genotyp V (u 41,8 % netyповatelných izolátů), následován genotypem Ia (20,9 %). U izolátů s latexaglutinací určeným sérotypem převažuje sérotyp III (29,2 %) a sérotyp V je z hlediska výskytu na 2. místě (26,2 %).

Netyповatelné izoláty byly získány ze vzorků případů infekčního onemocnění u dospělých a z nosičství u gravidních žen a novorozenců, žádný netyповatelný izolát nebyl původcem infekčního onemocnění novorozence.

V případě zavádění polyvalentní polysacharidové vakcíny proti *S. agalactiae* do klinické praxe bude třeba zjistit, zda zaváděná vakcína nabízí pokrytí vyskytujících se sérotypů.

LITERATURA

1. Lancefield RC. A Serological Differentiation of Human and Other Groups of Hemolytic Streptococci. *The Journal of experimental medicine*, 1933;57(4):571–595. doi: 10.1084/jem.57.4.571. PMID: 19870148; PMCID: PMC2132252.
2. Slotved HC, Kong F, Lambertsen L, et al. Serotype IX, a Proposed New *Streptococcus agalactiae* Serotype. *Journal of clinical microbiology*, 2007;45(9):2929–2936. doi:10.1128/JCM.00117-07.
3. Doran KS, Nizet V. Molecular pathogenesis of neonatal group B streptococcal infection: no longer in its infancy. *Molecular Microbiology*, 2004;54(1):23–31. doi: 10.1111/j.1365-2958.2004.04266.x. PMID: 15458402.
4. Cieslewicz MJ, Chaffin D, Glusman G, et al. Structural and genetic diversity of group B streptococcus capsular polysaccharides. *Infection and Immunity*, 2005;73(5):3096–3103. doi:10.1128/IAI.73.5.3096-3103.2005.
5. Marques MB, Kasper DL, Pangburn MK, et al. Prevention of C3 deposition by capsular polysaccharide is a virulence mechanism of type III group B streptococci. *Infection and Immunity*, 1992;60(10):3986–3993. doi: 10.1128/iai.60.10.3986-3993.1992. PMID: 1398910; PMCID: PMC257427.
6. Chaffin DO, Beres SB, Yim HH, et al. The serotype of type Ia and III group B streptococci is determined by the polymerase gene within the polycistronic capsule operon. *Journal of Bacteriology*, 2000;182(16):4466–4477. doi: 10.1128/JB.182.16.4466-4477.2000. PMID: 10913080; PMCID: PMC94618.
7. Rosini R, Campisi E, De Chiara M, et al. Genomic analysis reveals the molecular basis for capsule loss in the group B Streptococcus population. *PLoS one*, 2015;10(5):e0125985. Published 2015 May 6. doi:10.1371/journal.pone.0125985.
8. Ramaswamy SV, Ferrieri P, Flores AE, et al. Molecular characterization of nontypeable group B streptococcus. *Journal of clinical microbiology*, 2006;44(7):2398–2403. doi:10.1128/JCM.02236-05.
9. Imperi M, Pataracchia M, Alfarone G, et al. A multiplex PCR assay for the direct identification of the capsular type (Ia to IX) of *Streptococcus agalactiae*. *Journal of Microbiological Methods*, 2010;80(2):212–214. doi: 10.1016/j.mimet.2009.11.010. Epub 2009 Dec 1. PMID: 19958797.
10. Slotved HC, Fursted K, Kavalari ID, et al. Molecular Identification of Invasive Non-typeable Group B Streptococcus Isolates From Denmark (2015 to 2017). *Frontiers in cellular and infection microbiology*, 2021;11:571901. Published 2021 Mar 29. doi:10.3389/fcimb.2021.571901.

Podpořeno MZ ČR – RVO („Státní zdravotní ústav – SZU, 75010330“).

Do redakce došlo dne 13. 1. 2022.

Adresa pro korespondenci:

MUDr. Sandra Vohrnová

Oddělení bakteriálních vzdušných nákaz, CEM

Státní zdravotní ústav

Šrobárova 49/48

100 00 Praha 10

e-mail: sandra.vohrnova@szu.cz