

Strokovni prispevek/Professional article

SUBTELOMERNE KROMOSOMSKE PREUREDITVE – EDEN OD VZROKOV ZA IDIOPATSKO MENTALNO RETARDACIJO

SUBTELOMERIC CHROMOSOMAL ABBERATIONS – ONE OF THE REASONS FOR IDIOPATHIC MENTAL RETARDATION

Alenka Erjavec-Škerget, Boris Zagradišnik, Nadja Kokalj-Vokač

Splošna bolnišnica Maribor, Laboratorij za medicinsko genetiko, Ljubljanska 5, 2000 Maribor

Prispelo 2002-09-17, sprejeto 2003-04-09; ZDRAV VESTN 2003; 72: 359–65

Ključne besede: submikroskopske kromosomske preureditve; subtelomere; idiopatska mentalna retardacija; fluorescenčna »in situ« hibridizacija (FISH)

Izvleček – Izhodišča. Kromosomske napake so lahko eden od vzrokov za idiopatsko mentalno retardacijo (IMR) in dysmorphologijo. V prispevku poročamo o vpeljavi simultane metode fluorescenčne hibridizacije »in situ« (FISH) za odkrivanje subtelomernih kromosomskih preureditv. Ugotavljamo, da je metoda lahko uporabna za rutinsko citogenetsko diagnostiko IMR, kongenitalnih anomalij in razreševanje kompleksnejših kariotipov. Pilotsko študijo smo izvedli pri 56 boleznikih, otrocih iz severovzhodne Slovenije, ki so bili napoteni v citogenetski laboratorij z diagnozo mentalne retardacije in/ali displastičnih znakov.

Metode. Vsem boleznikom smo odvzeli 5 ml periferne krvi in jih kariotipizirali. Za odkrivanje kromosomskih sprememb v terminalnih regijah kromosomov smo uporabili metodo FISH z uporabo kompleta Multiprobe T-System (Cytocell) ter posamezne lokusno specifične DNK sonde.

Rezultati. Subtelomerne spremembe smo našli pri 5,4% boleznikov. Od tega so pri 3,6% boleznikov subtelomerne aberacije naštale »de novo«. 2q subtelomerna delecija: del(2)(qtel), ki smo jo našli pri dveh boleznikih, pa se je izkazala kot dedovani polimorfizem. Subtelomerne aberacije smo potrdili pri enem pacientu z delecijo terminalnega dela kratkega kraka kromosoma X: del(X)(ptel) in pri drugem z delecijo terminalnega dela dolgega kraka 13: del(13)(qtel) in parcialno trisomijo dela dolgega kraka kromosoma 10.

Zaključki. Sprikazano študijo ugotavljamo, da je metoda FISH z multiplimi subtelomernimi DNK-sondami uporabno diagnostično orodje za odkrivanje enega od vzrokov IMR pri boleznikih z displastičnimi znaki ali brez teh znakov s sicer normalnim kariotipom.

Key words: submicroscopic chromosomal rearrangements; subtelomere; idiopathic mental retardation; fluorescent »in situ« hybridization (FISH)

Abstract – Background. Cryptic subtelomeric chromosome anomalies have been recognised as a significant cause of idiopathic mental retardation (IMR) and/or dysmorphology. This study presents an innovative simultaneous fluorescence in situ hybridisation (FISH) technique for detection of subtelomeric rearrangements that was introduced to the laboratory. It was found out that this method is a very useful diagnostic tool with application in the field of idiopathic mental retardation, for detection of congenital abnormalities and in resolving complex karyotypes. This study was done on 56 mentally retarded and/or dysmorphic children from the north-eastern part of Slovenia.

Methods. All patients were karyotyped using 5 ml peripheral blood samples. FISH testing using the Cytocell Multiprobe T-System and some locus specific DNA probes was performed for detection of subtelomeric chromosomal rearrangements.

Results. Subtelomeric alterations were detected in 5.4% patients. Clinical significant »de novo« subtelomeric aberrations were detected in 3.6% of patients while deletion of the 2q subtelomeric region del(2)(qtel) appeared to be a common variant and inheritive in both of our cases. Two subtelomeric aberrations such as del(X)(ptel) and monosomy of (13)(qtel), and partial trisomy of chromosome 10 in (10)(qtel) region were found among the patients during this screening.

Conclusions. Furthermore, fluorescence in situ hybridisation (FISH) technique using the multiprobe subtelomeric DNA system proved to be a useful diagnostic tool for screening the patients with or without dysmorphic feature and normal karyotype.

Uvod

Mentalna retardacija (MR), ki je definirana z IQ < 70, se pojavlja pri 2 do 3% celotne populacije (25). V Veliki Britaniji ocenjujejo, da je okoli 50% oseb s takšno diagnozo vključenih v šole s prilagojenim programom (27). Ko je etiologija MR neznama, govorimo o idiopatski mentalni retardaciji (IMR). Pri lažji obliki MR ($50 < IQ < 70$) je etiologija nepojasnjena v 80% primerov, pri zmerni do težji obliki MR ($IQ < 50$) pa je nepojasnjena 34% primerov (37).

Kljub temu da naj bi kromosomske abnormalnosti bile vzrok za MR pri vsaj 1/3 do 1/2 primerov, jih zaradi omejene ločljivosti svetlobnega mikroskopa nekaj ostaja neopaženih. S klasično citogenetsko analizo namreč lahko opazimo le večje spremembe na kromosomih, to je do velikosti 5 Mbp. Spremljanje manjših kromosomskih abnormalnosti, kot so t. i. sub-mikroskopske spremembe, omogoča metoda fluorescenčne hibridizacije »in situ« (FISH) (11). S FISH lahko ciljano iščemo kromosomske spremembe, velike do nekaj kbp.

Pri pregledovanju objav (28, 29), ki povezujejo kromosomske nepravilnosti z mentalno retardacijo, smo opazili, da so preureditve na določenih predelih kromosomov, to je na telomerah, pogosto povezane s pojavom IMR. Telomere so, skupaj s spodaj ležečimi subtelomernimi regijami, terminalne kromosomske regije s specifično strukturo in funkcijo. Spremembe, ki jih vključujejo (delekcije, amplifikacije, translokacije), imajo lahko poseben pomen za fenotipsko sliko pri bolniku in pri pojasnjevanju IMR. Do danes je sicer znanih že nekaj t. i. mikrodelecijskih sindromov, ki vključujejo preureditve na terminalnih kromosomskih regijah, za katere je poleg drugih fenotipskih znakov značilna še MR. Gre za večje delekcije, ki so pogosto vidne že s klasično analizo terminalnih kromosomskih regij: 4p- (Wolf-Hirschorn), 5p- (Cri du chat), 13q-, 17p- in 18p-sindrom. S ciljanim preiskovanjem samo subtelomernih regij pa so nekatere pogoste opažene spremembe že povezali s tipičnim fenotipom: del(1p36.3) (30-32) in del(22q ter) (33-35). Za večino drugih subtelomernih preureditv pa so fenotipi neznani oz. so manj karakteristični, zato sta njihovo odkrivanje in natančen opis zelo pomembna.

Prva študija (28), ki je začela s preučevanjem subtelomernih kromosomskih regij, je nakazala, da se napake na njih pojavljajo pri 6% bolnikov s težjo IMR. Pozneje so našli subtelomerne preureditve pri 7,4% bolnikov s težjo obliko IMR in pri 0,5% bolnikov z lažjo obliko IMR (29). Na osnovi teh rezultatov lahko subtelomerne kromosomske preureditve uvrstimo med kromosomskimi nepravilnostmi, ki so vzrok za MR (na prvem mestu je Downov sindrom), na drugo mesto.

V prispevku predstavljamo metodo preverjanja subtelomernih regij s FISH, ki smo jo kot rutinsko preiskavo uvedli v naš laboratorij, in poročamo o rezultatih aplikativne raziskovalne naloge, v katero smo vključili otroke iz severovzhodne Slovenije z IMR in/ali displastičnimi znaki, ki so bili napoteni v naš laboratorij na kariotipizacijo in so imeli normalen kariotip.

Struktura in funkcija telomer

Telomere so končni deli evkariontskih kromosomov. Telomere nastajajo oz. se ohranljajo s pomočjo delovanja specifičnega encima telomeraze, ki tudi pogojuje njihovo dokaj homogeno (glede na različne kromosome) strukturo.

Znano je, da se pri večini somatskih celic telomere po vsaki celični delitvi krajšajo. Učinkovitost telomeraze pa ostaja nezmanjšana pri zarodnih, fetalnih in hematopoetskih celicah ter celicah bazalnega epidermisa. Aktivnost telomeraze je genetsko pogojena, je torej variabilna med osebkami, odvisna pa je tudi od starosti osebka.

Tudi za tumorske celične linije je značilna nesmrtnost. Pri 90% človeških primarnih tumorjih se aktivnost telomeraze po celičnih delitvah ne zmanjšuje. Zato je vzdrževanje telomerazne

aktivnosti in s tem ohranjanje telomerne dolžine eden ključnih procesov v kancerogenezi.

Glede na sekvenčno organizacijo telomerne in subtelomerne regije razlikujemo štiri telomerna območja (15, 16): Skrajni konec telomer sestavlja zaporedja (TTAGGG)n, ki se ponavljajo različno (n-krat). Stevilo ponovitev je lahko od nekaj sto do nekaj tisoč. Povprečna dolžina DNK te regije je od 2 do 15 kbp.

Pred njimi so distalne subtelomerne sekvene. Gre za kompleks repetitivnih DNK, ki so skupne večini kromosomov in so zato nespecifične za posamezen kromosom. Ta zaporedja so dolga nekaj 100 kbp.

Intersticijska degenerativna sekvenca (TTAGGG)n je območje, ki se pojavlja naslednje v smeri proti centromerji. To zaporedje je funkcionalno pomembno pri kompartmentalizaciji subtelomerne domene v jedru.

Proksimalne subtelomerne sekvene so daljše v primerjavi z distalnimi in so tudi bolj specifične za kromosom. So najbolj centromerni predel subtelomerne regije in vanje segajo različno dolge, za posamezen kromosom specifične regije. Ta področja so tudi mesta, kamor segajo kodirajoča zaporedja funkcionalnih genov.

Na molekularni ravni je subtelomerna sekvenca enega kromosoma 95% identična sekvenci drugih kromosomov. Visoka stopnja podobnosti je lahko vzrok za kromosomske preureditve med subtelomerami, ki so pogosto rezultat rekombinacijskih procesov (8).

Dolžina telomer pri posamezniku je različna, različna pa je tudi glede na kromosome. Za kromosom 17 je znano, da je telomera na krajišem kraku p krajsa od povprečne telomerne dolžine. Predvidevajo, da je to vzrok za pogosto izgubo alela p53, ki kodira tumorje zaviralni protein, katerega delekcija je pogosta pri različnih vrstah tumorjev.

Telomere imajo v celici pomembno vlogo pri ohranjanju nene vitalnosti, so nekakšna zaščita dednih informacij, ki so na kromosomih. Pomembne so predvsem za popolno replikacijo DNK. Kromosomi brez telomer so nestabilni in težijo k zlepiljanju. Lahko rečemo, da telomere omogočajo celovitost kromosomov in ščitijo spodaj ležeče gene. Znani so tudi primeri, ko je informacija za nekatere funkcionalne gene zapisana prav v subtelomernih regijah: v subtelomernem območju 4p so tako našli nekaj eksjonov za enega od proteinov s cinkovi mi prsti (drugi eksoni za isti protein so še na 13p, 15p, 21p in 22p kromosomskem območju) (17); prav tako je subtelomerno območje Xp oz. Yp mesto zapisa za receptor interlevkina 9 (18).

Na podlagi opisane strukture in funkcije telomer torej lahko sklepamo, zakaj so preureditve tukaj razmeroma pogoste in fenotipsko pomembne. Kromosomske parjenje in proces iskanja homologije med kromosomi se začenja na telomerah (3, 5). Ker so subtelomerne regije bogate s psevdogeni in repetitivnimi sekvencami, je posledica tega lahko napačno parjenje kromosomov v zgodnjih mejotskih profazi (7, 4, 13).

Na telomernih področjih so opazili tudi večjo rekombinacijsko stopnjo (1, 6). Da pride do prekrižanja in izmenjave kromatid v procesu rekombinacije (angl. crossing-over), je veliko manj verjetno v območju okoli centromere kot distalno od nje. Najpogosteje se crossing-over pojavlja prav v telomernih območjih, kar je tudi vzrok za povečano lomljivost kromosomov, ki lahko vodi v kromosomske aberacije.

Izbor bolnikov in dosedanje metode dela

Zaradi stroškov preiskave in zaradi tehnične zapletenosti metode je smotrno narediti dober klinični izbor bolnikov. Bolniki s terminalnimi kromosomskimi abnormalnostmi se pogosto pojavljajo v družinah s familiarno kromosomsko mentalno retardacijo (28). Ti otroci zaostajajo v rasti že v prenatalnem obdobju. Izdelali smo kontrolni seznam (razpr. 1), v ka-

terem so zbrani različni fenotipski znaki, ki so ustrezno točkovani (9). Na podlagi števila točk, ki ga po seznamu zbere bolnik, lahko sklepamo, s kakšno verjetnostjo bomo pri njem našli subtelomerno spremembo. Kot prag za napotitev bolnika predlagajo tako vsaj pet zbranih točk. Na osnovi takšnega predhodnega izbora se zmanjša število preiskovancev za 20%, ne da bi pri tem kakšnega s subtelomerno spremembo izpustili.

Razpr. 1. Kontrolni seznam za napotitev bolnikov na testiranje subtelomernih regij; tisti, pri katerih na podlagi opaženih fenotipskih znakov zberemo vsaj pet točk, so primerni za preverjanje (9).

Table 1. Checklist for patients with submicroscopic subtelomeric rearrangements (9).

| Fenotipsko opaženi klinični znaki Items | Vrednost (točke) Score |
|--|------------------------------|
| Pojav MR v družini Family history of mental retardation | |
| - skladno z Mendlovim dedovanjem compatible with Mendelian inheritance | 1 |
| - inkompabilno z Mendlovim dedovanjem incompatible with Mendelian inheritance | 2 |
| Prenatalni vzrok zaostanka v rasti Prenatal onset growth retardation | 2 |
| Postnatalne rastne nepravilnosti Postnatal growth abnormalities | |
| mikrocefalija (1), nizka rast (1), makrocefalija (1), visoka rast (1) microcephaly (1), short stature (1), macrocephaly (1), tall stature (1) | max 2 |
| Dvo- ali večobrazna dismorfizma 2 or more facial dysmorphic features | |
| hipertelorizem, anomalije nosa, uses hypertelorism, nasal anomalies, ear anomalies | 2 |
| Drugi dismorfizmi in kongenitalne nepravilnosti Non-facial dysmorphisms and congenital abnormalities | |
| anomalije rok (1), anomalije srca (1), hipospadija ± nespusčeni testesi (1) hand anomaly (1), heart anomaly (1), hypospadias ± undescended testis (1) | max 2 |

Za odkrivanje terminalnih kromosomskih preureditev sta dana na voljo dve metodi. Ena je molekularno genetska metoda – analiza genetske vezanosti (angl. linkage analysis), ki temelji na odkrivanju odklonov od Mendlovega križanja alelov (dedovanje polimorfnih lokusov blizu telomeram) (19, 28). Drug pristop vključuje molekularno-citogenetsko metodo FISH, pri kateri uporabljamo telomerno specifične DNK-sonde, ki jih simultano hibridiziramo na metafazne kromosome preiskovanca (14). Prednost analize genetske vezanosti je, da lahko odkrijemo izodisomijo, omejena pa je s stopnjo polimorfnosti uporabljenega markerja. S FISH izodisomije sicer ne moremo zaslediti, omogoča pa nam takojšnje odkritje uravnoteženih in neuravnoteženih translokacij.

Preiskovanci, materiali in metode dela

Bolniki

V študijo smo vključili 56 bolnikov, ki so bili napoteni v naš laboratorij z diagnozami: Stygma dysplastica (20 bolnikov), mentalna retardacija (21 bolnikov), dismorfni znaki (sedem bolnikov), sum na kromosomsko anomalijo (navzočnost kromosompatij v družini, fra [X], sum na Downov sindrom) (šest bolnikov) ali sum na mikrodelecijski sindrom (dva bolnika). Bolnike smo razdelili po starostnih skupinah: predšolski otroci (0–6 let) (30 bolnikov), soloobvezni oz. vključeni v prilagojene programe (6–20 let) (25 bolnikov) in odrasli (nad 21 let) (en bolnik). Medtem ko je 18 od 30 predšolskih otrok (60%)

imelo napotno diagnozo Stygma dysplastica, je 76% (19 od 25) soloobveznih bilo napoteno zaradi idiopatske mentalne retardacije.

Drug pomemben podatek za vključitev v raziskavo je bil normalni kariotip, ki smo ga analizirali pri resoluciji 400–500 prog na haploidni genom, in obenem tudi ovržen sum na drugo obliko kromosomskih sprememb (fraX, drugi mikrodelecijski sindromi). V enem primeru bolnika, ko izvora dodatnega materiala (delne trisomije kromosoma) nismo mogli določiti na podlagi kariotipa, smo tega določili s subtelomernimi DNK sondami.

Klasična citogenetska analiza

Iz krvne kulture perifernih limfocitov, ki so bili stimulirani s fitohemaglutininom, smo po standardnih metodah (GTG, RBG, RHG) pripravili preparate z metafaznimi kromosomi (47). Pri vsakem bolniku smo pregledali po 30 metafaz.

FISH z uporabo večsodnega kompleta za analizo telomer: Multiprobe T-System (Cytocell)

Z našo raziskavo smo v Laboratoriju za medicinsko genetiko Splošne bolništvice Maribor uvedli simultano tehniko FISH za pregledovanje subtelomernih področij (14). Uporabili smo kompletni Multiprobe T-System (Cytocell), ki vsebuje drugo, izboljšano generacijo sond (42). Ta nam omogoča hkratno preiskovanje 41 telomer, izjema so 13p, 14p, 15p, 21p, 22p telomere, za katere sonde še niso izdelane. Tako lahko pri enem bolniku na enem objekttnem stekelcu z metafaznimi kromosomi pregledamo vseh 41 telomer hkrati. Objektno steklo, na katerem pripravimo preparat s kromosomi preiskovanca, je razdeljeno na 24 polj (3×8). DNK-sonde pa so nanesene na posebnem tipu krovnega stekelca, ki je prav tako razdeljeno v 3×8 področij. Vsako področje se prekriva s po enim poljem objektnega stekelca. Na vsakem področju sta naneseni po dve specifični DNK-sondi za po en kromosom (razen pri kromosomih 13–15, 21 in 22, kjer je nanesena po ena DNK-sonda): s FITC (zeleno) so označene subtelomerne probe, specifične za krajiški (p) krak kromosoma; s »Texas red« (rdeče) pa subtelomerne sonde, specifične za daljni (q) krak kromosoma.

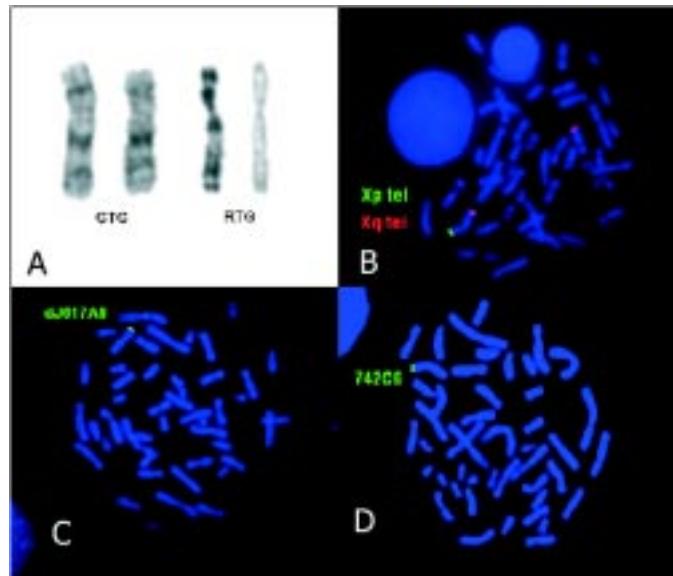
Pri izvajaju preiskave smo sledili navodilom proizvajalca. Pri vsakem bolniku smo pregledali 5 do 10 metafaz na posameznem polju. Če smo zasledili kakršnokoli anomalijo, smo pregledali vse metafaze na tistem polju (20–40). V takšnem primeru smo testirali tudi starše.

FISH z YAC-i, BAC-i in PAC-i

V primeru, da smo pri simultani hibridizaciji naleteli na kromosomsko spremembo, smo naredili še dodatne teste z lokus-specifičnimi preizkusni za kromosomski predel, na katerem smo anomalijo zasledili. V ta namen smo uporabili DNK-sonde, ki smo jih pripravili iz YAC-ov, BAC-ov ali PAC-ov: 762G3 (2q37.3), 742C6 (Xp 22.3–AFMB290XG5) in DJ619A9 (Xp22.3–AC005295). Prijazno nam jih je odstopil prof. dr. M. Rocchi (Univerza Bari).

Iz kulture kvasovk (*S. cerevisiae*) ali bakterij (*E. coli*) smo izolirali DNK. V primeru kvasovk smo DNK-sondo očistili z metodo Alu-PCR. Za njeno označevanje smo uporabili biotin iz kompleta BioNick Translation Kit (Gibco) ali digoksigenin iz kompleta Nick Translation Kit (Roche) ter postopek izvedli po navodilih proizvajalcev.

Hibridizacijo smo izvedli po klasični metodi (11): preparate smo očistili s pepsinom, metafazne kromosome denaturirali 3 minute v 70% formamidu pri 70 °C, sonde DNK pa 10 minut pri 70 °C. Hibridizirali smo čez noč v vlažni komori pri 37 °C. Posthibridizacijsko spiranje: 45 °C, dvakrat v 50% formamidu (po 10 minut) in enkrat v 2XSSC (10 minut). Kromosome oz. interfazna jedra smo barvali z DAPI (Vysis).



Sl. 1. Primer 2: A) Izsek iz mitoze obeh kromosomov X (obdelanih po GTG in RTG načinu); B) FISH z uporabo sistema Multiprobe T-System (Cytocell) kaže navzočnost samo enega signala za Xpter na enem od kromosomov X; C) Rezultat FISH z lokusno specifično sondjo dj617A9 (Xp22.3-AC005295); D) Rezultat FISH z lokusno specifično sondjo 742C6 (Xp22.3-AFMB290XG5).

Figure 1. Case 2: A) Idiogram of two X chromosomes (using GTG and RTG techniques); B) FISH using Multiprobe T-System (Cytocell) demonstrating presents of one signal for Xpter on only one X chromosome; C) FISH results using dj617A9 (Xp22.3-AC005295) locus specific probe; D) FISH results using 742C6 (Xp22.3-AFMB290XG5) locus specific probe.

Rezultati

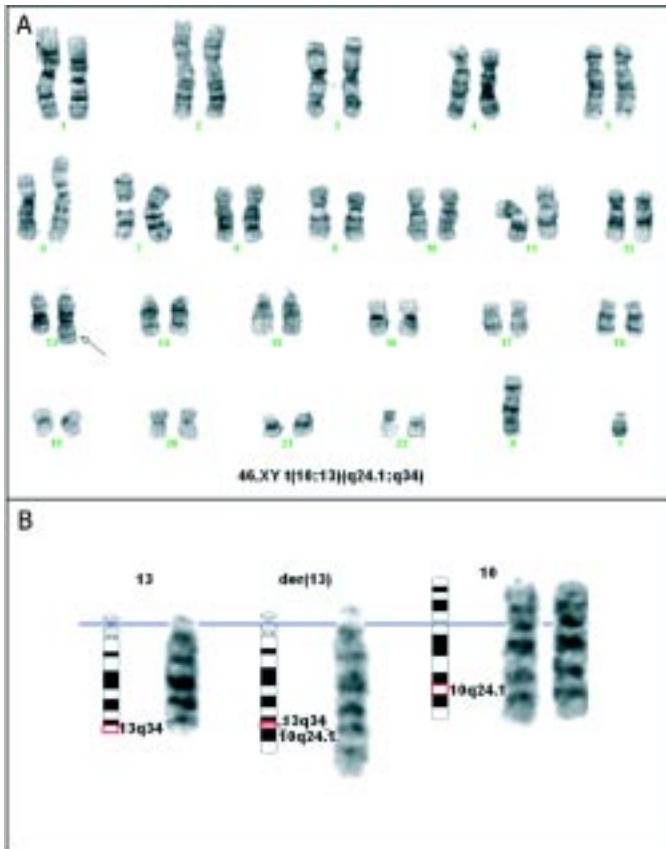
Frekvenca

Subtelomerne spremembe, ki smo jih ugotavljali z uporabo kompleta Multiprobe T-System (Cytocell), smo zasledili pri treh od 56 (5,4%) bolnikov. Med njimi sta bila dva s terminalno delecijo na kromosому 2q (3,6%), eden od teh pa je poleg te imel še delecijo terminalne regije na kromosomu Xp (1,8%), tretji bolnik je imel delecijo telomerne regije na kromosomu 13q in parcialno trisomijo kromosoma 10q. Pri nobenem bolniku nismo potrdili delecije 2qtel z lokusno specifičnimi sondami za 2q-telomero (ime klona: 762G3; Rocchi). Poleg tega je bila delecija, ki jo je pokazal Multiprobe T-System (Cytocell), dedovana v enem primeru maternalno, v drugem pa paternalno, s tem da se pri nobenem od staršev ni fenotipsko izražala. Torej gre za polimorfizem, ki ne nosi patoloških posledic in spada med normalne kromosomske variabilnosti. Če primerov z del(2qtel) ne upoštevamo, je bila najdena frekvenca subtelomernih aberacij 3,6% (dva bolnika od 56). Tako smo pri enem bolniku potrdili monosomijo »de novo« nastale kromosomske regije Xpter in pri drugem monosomijo 13qter in trisomijo 10qter.

Kromosomske aberacije

Primer 1

46,XY ish del(2)(qter), delecija lokusa D2S2986 (Multiprobe T-System Cytocell). Napotna diagnoza je bila mentalna retardacija. Gre za 15-letnega fanta z diagnozo IMR, ki obiskuje šolo s prilagojenim programom. Delecijo 2qter, ki smo jo našli s sistemom Multiprobe T-System (Cytocell), smo dodatno preverjali še z lokusno specifično sondjo iz YAC-a (ime klona 762G3), vendar s to delecije nismo potrdili. Pregleda-



Sl. 2. A) Kariotip bolnika – primer 3; B) Ideogram kromosomov 10, 13 in der(13) skupaj z istimi kromosomi pri bolniku – primer 3.

Figure 2. A) Karyotype of the patient – Case No.3; B) Ideogram kromosomov 10, 13 and der(13) with the same chromosomes the patient – Case No.3.

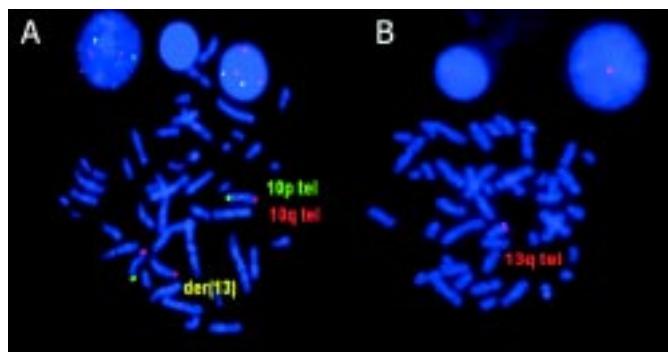
li smo tudi kariotipa obeh staršev in s sistemom Multiprobe T-System (Cytocell) preverili njune subtelomerne regije. Oba starša sta imela normalen kariotip (46,XX in 46,XY) in normalen fenotip. S sistemom Multiprobe T-System (Cytocell) pa smo dokazali, da je enako delecijo 2qter imela mati.

Primer 2

46,XX ish del(X)(pter), del(2)(qtel) (sl. 1), delecija lokusov DXYS129 in D2S2986 (Multiprobe T-System, Cytocell). Napotna diagnoza enoletne deklelice z več dismorfnimi znakoma je bila Stygma dysplastica. Delečiji 2qter v Xpter, najdeni s sistemom Multiprobe T-System (Cytocell), smo preverjali še z lokusno specifičnimi probami iz YAC-ov in BAC-ov: 762G3 (2q37.3), 742C6 (Xp 22.3-AFMB290XG5) in dj619A9 (Xp22.3-AC005295). Delečije 2q37.3 pri bolnici nismo potrdili, potrjena pa je bila monosomija Xpter (sl. 1c, d). Pregledali smo kariotipa obeh staršev. Oba sta bila citogenetsko normalna: 46,XX in 46,XY. Z uporabo sistema Multiprobe T-System (Cytocell) pri starših smo ugotovili delecijo telomerne regije 2qter pri ocetu in potrdili dedovanje paternalno monosomijo 2qter. Oče je sicer fenotipsko normalen.

Primer 3

46,XY der(13) (sl. 2a). Napotna diagnoza novorojenčka je bila Stygma dysplastica. S sistemom Multiprobe T-System (Cytocell) smo dokazali izvor dodatnega materiala na derivativnem kromosomu 13: der(13), ki je pripadal kromosomu 10. V tem primeru lahko govorimo o parcialni trisomiji kromosoma 10. Telomerne probe (Cytocell) kromosoma 10 so pokazale naslednji rezultat (sl. 3a): signala za subtelomerne regije 10p (lokus D10S2488) sta dva, in sicer na obeh normalnih kromosomih 10; signali za terminalno regijo 10q (lokus D10S2490) pa so trije: na obeh normalnih kromosomih 10 in še terminalno na deriva-



Sl. 3. (A) Primer 3: FISH z Multiprobe T-System (Cytocell) prikazuje trisomijo 10qtel regije: signali so na obeh kromosomih 10 in na der(13) kromosomu; (B) Primer 3: FISH z Multiprobe T-System (Cytocell) prikazuje monosomijo 13qtel regije na normalnem kromosomu 13.

Figure 3. (A) case 3: FISH with Multiprobe T-System (Cytocell) presents trisomy of 10qtel region: signals are on both chromosomes; (B) Case 3: FISH with Multiprobe T-System (Cytocell) presents monosomy, of 13qtel region on normal chromosome 13.

tivnem kromosomu 13. Telomerno sondo za regijo 13q (lokus D13S1825) najdemo samo na normalnem kromosomu 13 (sl. 3b). Pregledali smo kariotipa staršev, ki sta bila normalna: 46,XX in 46,XY. S sistemom Multiprobe T-System (Cytocell) smo potrdili »de novo« nastalo monosomijo 13qter in trisomijo dela dolgega kraka kromosoma 10. Po dodatnih preverjanjih je bil kariotip novorojenca določen kot: 46,XY, der(13)t(10;13)(q24.1;q34) (sl. 2b). S tem smo potrdili parcialno trisomijo dolgega kraka kromosoma 10, kot klinično dobro poznan, vendar redek sindrom.

Razpravljanje

Wilkie (19) je prvi opozoril na praktično pomembnost odkrivanja submikroskopskih in drugih preureditev, ki vključujejo telomerne regije in jih iz dveh razlogov ne moremo zaznati s klasičnim kromosomskim proganjem: zaradi premajhnih velikosti kromosomskih regij, ki so udeležene pri izmenjavi kromosomskih segmentov; ali pa zaradi podobnega vzorca pri proganju med izmenjajočimi se segmenti. Telomere imajo namreč zelo podoben vzorec proganja pri vseh kromosomih, zato majhne translokacije težje odkrijemo.

Ker predvidevajo, da naj bi bile aberacije na terminalnih kromosomskih segmentih najpomembnejše pri pojasnjevanju vzrokov za IMR, je bilo veliko dela opravljenega pri razvoju metode za iskanje subtelomerih preureditev (19, 43, 44). Kot najuspešnejša se je v zadnjem času izkazala simultana metoda FISH (14) z DNK-sondami, ki so v prvi generaciji izšle leta 1997 (43) in v drugi generaciji leta 2000 (37).

Prvo študijo z bolniki z nepojasnjeno MR je opravila J. Flint s sodelavci (28), in sicer z analizo polimorfizmov VNTR. Njen zaključek je bil, da je pri 6% preiskovancev našla subtelomerne aberacije. V nadaljnjih študijsih so odkrivali različno prevalenco subtelomerih aberacij: od 0,5 do 23% med bolniki z IMR in/ali dimorfnimi znaki (10, 21–24, 39, 40, 42). Kot razlog za razmeroma veliko variabilnost v deležih navajajo variabilnost v velikosti populacije in različne kriterije za izbor bolnikov, ki so bili vključeni v preiskave (37).

Izmed opravljenih raziskav naj omenimo tiste, ki izstopajo s tem, da vključujejo večje število bolnikov: Knight s sod. (29) je preučila 284 bolnikov z zmerno do težjo MR, frekvence najdenih aberacij v tej skupini je bila 7,4%; pri 182 bolnikih z lažjo MR je bila frekvanca aberacij 0,5%. Vorsanova s sod. (23) je našla subtelomerne anomalije pri osmih od 209 bolnikov

(3,8%), in sicer pri bolnikih z zmerno do težjo MR in kongenitalnimi anomalijami. Ballif s sod. (38) pa poroča o 2,6% najdenih primerih z zmerno do težjo MR. Fan s sod. (10) v skupini 150 bolnikov je našel 4% subtelomerih aberacij. V skupini 254 bolnikov so v švicarski skupini raziskovalcev (2) našli 13 (5,1%) neuravnoveženih kriptičnih preureditev in kot najpomembnejši seleksijski kriterij za vključitev bolnika v tovrstno preiskovanje navedli navzočnost vsaj dveh mentalno prizadetih članov v družini. Baker s sod. (12) poroča o 1,9% incidenci subtelomerih aberacij med 53 bolniki, ki so izkazali samo IMR, in o 4,1% incidenci med 197 bolniki, ki so imeli IMR skupaj še z drugimi dimorfnimi znaki in malformacijami. Veliko študij (2, 10, 12, 23, 29, 38) vključuje bolnike, ki niso bili izbrani samo zaradi iskanja vzrokov MR, temveč so med njimi tudi primeri, kjer so bolnike vključili v raziskave iz kliničnih razlogov.

V naši nalogi smo subtelomerne aberacije zasledili pri 5,4% bolnikov z lažjo MR in/ali kongenitalnimi anomalijami. Če izključimo del(2qter), ki se pogosto pojavlja kot polimorfizem (36) brez patološkega učinka, je frekvence subtelomerih aberacij v naši skupini 3,6% (2 od 56), kar se ujemata s poprej objavljenimi rezultati (10). Naši rezultati skupaj z novejšimi objavljenimi študijami (10, 12, 23, 38) kažejo, da so klinično značilne subtelomerne aberacije navzoče pri 3 do 5% bolnikov z nepojasnjeno MR in/ali dismorfnimi znaki, kar je nižja frekvence kot pri Knightovi (29) v zgodnjih študijah. Poudariti pa moramo, da sta bila oba bolnika, pri katerih smo odkrili subtelomerne spremembe, napotena na kariotipizacijo zaradi mentalne retardacije in dismorfnih znakov.

Polimorfizem 2q telomer je prvi opisal Macino s sod. (36). Pri populacijskih študijah se delecija 2qter pojavlja pri 1,5 do 8,2% populacije (19, 20, 24, 39, 40). Pri upoštevanju vseh do sedaj objavljenih rezultatov je povprečna prevalensa delecije 2qter približno 5% (10). V naših primerih je bila del (2qter) dedovana (materialno ali paternalno) od fenotipsko normalnih staršev. Tako potrjujemo, da je delecija lokusa D2S2986 v regiji 2qtel, ki jo zasledimo s sistemom Multiprobe T-System (Cytocell), dokaj pogosta variacija brez patološkega učinka, zato je treba takšno delecijo preverjati še z drugo sondom in obvezno citogenetsko pregledati tudi bližnje sorodnike. Brez nadaljnjih preiskav lahko delecijo 2qter napačno interpretiramo. Obstaja namreč objavljena študija, pri kateri so avtistične otroke testirali s sistemom Multiprobe T-System (Cytocell). Pri enem od 10 bolnikov so našli del(2qter), ki so jo potrdili še z drugimi, za ta predel lokusno specifičnimi sondami. Tako je možno, da so geni, navzoči na tem kromosomskega delu, povezani s pojavom omenjene nevrodgenerativne bolezni; raziskave glede tega so šele na začetku (41).

V naši študiji smo pri dveh bolnikih potrdili subtelomerne aberacije. Delecija terminalnega dela kratkega kraka kromosoma X (del [X] [pter]) smo potrdili pri enoletni deklici (primer 2) še z lokusno specifičnimi sondami: 742C6 (Xp 22.3-AFMB290XG5) in dj619A9 (Xp22.3-AC005295). Poleg mentalne retardacije so pri deklici opazili tudi že prenatalni zastoj rasti v osmem mesecu nosečnosti in po porodu našli tudi več dismorfnih znakov: hipertelorizem, sedlast nos, izbočeno čelo, visoko nebo, rahlo priraščen jezik, majhno bradico in več deformacij urinarnega trakta. Delecija Xpter, ki jo ugotavljamo s sistemom Multiprobe T-System (Cytocell), je opisana kot polimorfizem brez patoloških variacij (38). Pri naši bolnici so poleg omenjenega lokusa (DXYS129) manjkali še drugi, bolj proksimalni lokusi (AFMB290XG5 in AC005295). Tako potrjujemo delecijo, ki ima tudi fenotipske posledice, ki ustrezajo nekaterim znakom Turnerjevega sindroma (45, XO) v milejši obliki. Podobnih primerov z enako delecijo v literaturi nismo zasledili.

Novorojenček (primer 3) z displastičnimi znaki je nosilec del (13) (qtel) (D13S1825) in parcialne trisomije 10q24.1-10qter. Otrok je bil rojen v 35. tednu gestacijske starosti, s porodno

težo 1550 g in dolžino 42 cm. Pri njem so opazili dismorphne značile na obrazu: majhen nos s široko bazo, majhne nosnice, široko razmaknjene oči, več kolobomov, nizko narastiče ušes, ribja usta, majhno spodnjo čeljust, visoko nebo, hipoplazija desnega ušesa; poleg tega je imel otrok še ledvične anomalije, odprt foramen ovale na srcu, anomalije spolnih organov (mikropenis, nespuščeni testisi) in anomalije spodnjih okončin: drugi in tretji prst sta delno zrasla, peti prst je na obeh nogah prekrilan čez četrtega. Glede na velikost potrojene regije kromosoma 10 se tudi nekateri fenotipski znaki pri bolniku ujemajo z znaki, značilnimi za »distalni 10q sindrom«: psihomotorna retardacija, zastoj v prenatalni in postnatalni rasti in razvoju, multiple kongenitalne anomalije in dismorphni znaki (45). Poleg parcialne trisomije 10 ima bolnik še delekcijo 13q terminalne regije, ki jo glede na fenotipske podobnosti med že odkritimi pacienti uvrščajo med mikrodelecijske sindrome (46). Zanj so značilni pre- in postnatalna retardacija, psihomotorna retardacija, mikrocefalija, hipotonija, anogenitalne deformacije in karakterističen ploščat obraz z visokim čelom (46). Ker je za obe kromosomski spremembki, ki smo ju zasledili pri otroku, značilna psihomotorna retardacija, je težko oceniti prispevek delekcije 13qter na fenotip otroka. Izkazalo se je, da je veliko subtelomernih aberacij podedovanih in so posledica družinskih kriptičnih translokacij (29, 38). V našem primeru sta bili obe delekciji 2qter dedovani. Ostale najdene subtelomerne anomalije pa so nastale »de novo«, torej niso posledica družinskih translokacij.

Tudi pri preverjanju subtelomernih regij pri parih s pogostimi spontanimi splavi so našli kriptične subtelomerne preureditve, ki bi lahko bile vzrok za splav nebalansiranega embria (26). V takih družinah je nujno odkriti starša prenašalca in jim v bodoče omogočiti prenatalno testiranje.

Vse dosedanje študije, skupaj z našo, so pokazale, da je FISH z multiplimi subtelomernimi preizkusni zelo uporabna metoda za diagnosticiranje bolnikov, ki ostajajo kljub mnogim drugim vrstam kliničnih in genetskih testiranj brez odgovorov na njihove težave. Pri subtelomernem preverjanju, z uporabo druge generacije preizkusov (37) s sistemom Multiprobe T-System (Cytocell) pa še vedno obstajajo nekatere težave z dolženimi lokusi, kjer so potrebna dodatna testiranja: 2qtel (D2S2986), Xptel (DXYS129), Xqtel (DXYS61) (38). Te lahko pojasnjujemo z navzočnostjo polimorfnega lokusa v regiji ali s pravo mikrodelekcijo, ki vključuje kromosomski segment, vendar je brez fenotipskega učinka.

Zaključki

S prikazano študijo, ki je bila subvencionirana s strani MŠZŠ (št. L3-2145), smo v laboratoriju uvedli metodo testiranja subtelomernih regij. Menimo, da je FISH z multiplimi subtelomernimi DNK-sondami uporabno diagnostično orodje, ki se lahko in naj bi se vpeljalo v vse citogenetske laboratorije. Metoda je uporabna tako za odkrivanje vzrokov IMR pri bolnikih, ki ostajajo kljub težavam nedidiagnosticirani, kot tudi za karakterizacijo težje določljivih anomalij, za prenatalno diagnostiko in za preiskovanje kromosomov ter razreševanje kompleksnejših kariotipov na drugih področjih citogenetskih analiz (rakeste spremembe).

Literatura

1. Laurie DA, Hulten MA. Further studies on bivalent chiasma frequency in human males with normal karyotypes. Ann Hum Genet 1985; 49: 189–201.
2. Riegel M, Baumer A, Jamar M, Dalbecque K, Herens C, Verloes A, Schinzel A. Submicroscopic terminal deletions and duplications in retarded patients with unclassified malformation syndromes. Hum Genet 2001; 109: 286–94.
3. Schertan H, Weich S, Schwiegler H, Heyting C et al. Centromere and telomere movements during early meiotic prophase of mouse and man are associated with the onset of chromosome pairing. Cell Biol 1996; 134: 1109–25.
4. Wilkie AOM, Higgs DR, Rack KA, Buckle VJ et al. Stable lenght polymorphism of up to 260 kb at the tip of the short arm of human chromosome 16. Cell 1991; 64: 595–606.
5. Barlow AL, Hulten MA. Combined immunocytogenetic and molecular cytogenetic analysis of meiosis I human spermatoocytes. Chromosome Res 1996; 4: 562–73.
6. Blouin JL, Christie DH, Gos A, Lynn A et al. A new dinucleotid repeat polymorphism at the telomere of chromosome 21q reveals a significant difference between male and female rates of recombination. Am J Hum Genet 1995; 57: 388–94.
7. Brown WR, Mackinnon PJ, Villasante A, Spurr N et al. Structure and polymorphism of human telomere-associated DNA. Cell 1990; 63: 119–32.
8. Flint J, Rochette J, Craddock CF, Dode C et al. Chromosomal stabilisation by a subtelomeric rearrangement involving two closely related Alu elements. Hum Mol Genet 1997; 5: 1163–9.
9. De Vries BBA, White SM, Knight SJL, Regan R et al. Clinical studies on submicroscopic subtelomeric rearrangements: a checklist. J Med Genet 2001; 38: 145–50.
10. Fan YS, Zhang Y, Speevak M, Farrel S, Jung JH, Siu VM. Detection of submicroscopic aberrations in patients with unexplained mental retardation by fluorescence «in situ» hybridization using multiple subtelomeric probes. Genet Med 2001; 3: 416–21.
11. Pinkel D, Straume T, Gray JE. Cytogenetic analysis using quantitative, high-sensitivity, fluorescence «in situ» hybridization. Proc Natl Acad Sci USA 1986; 89: 2934–8.
12. Baker E, Hinton L, Callen DF, Altrec M et al. Study of 250 children with idiopathic mental retardation reveals nine cryptic and diverse subtelomeric chromosome anomalies. Am J Med Genet 2002; 107: 285–93.
13. Youngman S, Bates GP, Williams S, McClatchey AI et al. The telomeric 60 kb of chromosome 4p is homologous to telomeric regions on 13p, 15p, 21p and 22p. Genomics 1992; 14: 350–6.
14. Knight S, Horsley SW, Regan R et al. Development and clinical application of an innovative fluorescence «in situ» hybridization technique which detects submicroscopic rearrangements involving telomeres. Eur J Hum Genet 1997; 5: 1–8.
15. Moyzis RK, Buckingham JM, Cram LS et al. A highly conserved repetitive DNA sequence, (TTAGGG)_n, present at the telomeres of human chromosomes. Proc Natl Acad Sci USA 1988; 85: 6622–6.
16. Allshire RC, Dempster M, Hastie ND. Human telomeres contain at least three types of G-rich repeat distribution non-randomly. Nucleic Acids Res 1989; 17: 4611–27.
17. Flint J, Thomas K, Micklem G et al. The relationship between chromosome structure and function at a human telomeric region. Nat Genet 1997; 15: 252–7.
18. Kermouni A, Van Roost E, Arden KC et al. The IL-9 receptor gene (IL9R); genomic structure, chromosomal localization in the pseudoautosomal region of the long arm of the sex chromosomes, and identification of IL9R pseudogenes at 9qter, 10pter, 16pter and 18pter. Genomics 1995; 29: 371–82.
19. Wilkie AOM. Detection of cryptic chromosomal abnormalities in unexplained mental retardation: a general strategy using hypervariable subtelomeric DNA polymorphisms. Am J Hum Genet 1993; 53: 688–701.
20. Anderlid B, Anneren G, Biennow E, Nordenskjold M. Subtelomeric rearrangements detected by FISH in patient with idiopathic mental retardation. Am J Hum Genet 1999; 65: Suppl: A67–A67.
21. Joyce CA, Hart HH, Fisher AM, Browne CE. Use of subtelomeric FISH probes to detect abnormalities in patients with idiopathic mental retardation and characterise rearrangements at the limit of cytogenetic resolution. J Med Genet 1999; 36: Suppl: S16–S16.
22. Lamb AN, Lytle CH, Alsworth AS et al. Low proportion of subtelomeric rearrangements in a population of patients with mental retardation and dysmorphic features. Am J Hum Genet 1999; Suppl: 65: A169–A169.
23. Vorsanova SG, Kolotil D, Sharonin VO, Soloviev V, Yurov YB. FISH analysis of microabberations at telomeric and subtelomeric regions in chromosomes of children with mental retardation. Am J Hum Genet 1998; 65: Suppl: A154–A154.
24. Vior G, Gosset P, Fert S et al. Cryptic subtelomeric rearrangements detected by FISH in mentally retarded and dysmorphic patients. Am J Hum Genet 1998; 63: Suppl: A10–A10.
25. Roeleveld N, Zielhuis GA, Gabreels F. The prevalence of mental retardation: a critical view of recent literature. Dev Med Child Neurol 1997; 39: 125–32.
26. Yakut S, Berker-Karaüzüm S, Şimşek M, Zorlu G et al. Telomere-specific fluorescence «in situ» hybridization analysis of couples with five or more recurrent miscarriages. Clin Genet 2002; 61: 26–31.
27. De Vries BB, Van den Ouwerland AM, Mohkamsing S, Duivenvoorden HJ et al. Screening and diagnosis for the fragile X syndrome among the mentally retarded: an epidemiological and psychological survey. Collaborative Fragile X Study Group. Am J Hum Genet 1997; 61: 660–7.
28. Flint J, Wilkie AOM, Buckle VJ, Winter RM, Holland AJ, McDermid HE. The detection of subtelomeric chromosomal rearrangements in idiopathic mental retardation. Nat Genet 1995; 9: 132–40.
29. Knight SJL, Regan R, Nicod A, Horsley SW, Kearney L, Homfray T, Winter RM, Bolton P, Flint J. Subtle chromosomal rearrangements in children with unexplained mental retardation. Lancet 1999; 354: 1676–81.

30. Riegel M, Castellan C, Balmer D, Brecevic L, Schinzel A. Terminal deletion, del(1)(p36.3), detected through screening for terminal deletions in patients with unclassified malformation syndromes. Am J Med Genet 1999; 82: 249-53.
31. Slavotinck A, Shaffer LG, Shapira SK. Monosomy 1p36. J Med Genet 1999; 36: 657-63.
32. Faivre L, Morichon N, Viot G, Martinovic J et al. Prenatal diagnosis of a chromosome 1p36 deletion. Eur J Hum Genet 1998; 6: Suppl 1: 99-9.
33. De Vries BBA, Knight SJL, Homfray T, Smithson SF, Flint J, Winter RM. Submicroscopic subtelomeric 1qter deletions: a recognisable phenotype? Med Genet 2001; 38: 175-8.
34. Precht KS, Less CM, Spiro RP, Huttenlocher P et al. Two 22q telomere deletion serendipitously detected by FISH. J Med Genet 1998; 35: 939-42.
35. Doheny KF, McDermid HE, Harum K, Thomas GH et al. Cryptic terminal rearrangements of chromosome 22q13.32 detected by FISH in two unrelated patients. J Med Genet 1997; 34: 640-4.
36. Macina RA, Negorev DG, Spais C, Ruthig LA et al. Sequence organisation of the human chromosome 2q telomere. Hum Mol Genet 1994; 3: 1847-53.
37. Knight SJL, Flint J. Perfect endings: A review of subtelomeric probes and their use in clinical diagnosis. J Med Genet 2000; 37: 401-9.
38. Ballif BC, Kashork CD, Shaffer LG. The promise and pitfalls of telomere region-specific probes. Am J Hum Genet 2000; 67: 1356-9.
39. Huang XL, Wyandt HE, Milansky JM. Subtelomeric testing for criptic chromosomal rearrangements in 68 patients with idiopathic mental retardation and dysmorphology. Am J Hum Genet 2000; 67: Suppl: A853-A853.
40. Jalal SM, Harwood A, Anderson M, Lorentz C, Law M et al. Screening for subtle structural anomalies by use of subtelomere specific FISH probe set. Am J Hum Genet 2000; 67: Suppl: A770-A770.
41. Wolff DJ, Clifton K, Karr C, Charles J. Pillot assessment of the subtelomeric regions of the children with autism: Detection of a 2q deletion. Genet Med 2002; 4: 10-4.
42. Knight SJL, Lese CM, Precht KS, Kuc J et al. An optimised set of human clones for studying telomere integrity and architecture. Am J Hum Genet 2000; 67: 320-32.
43. Ning Y, Roschke A, Smith AC et al. A complete set of human telomeric probes and their clinical applications. Nat Genet 1996; 14: 86-9.
44. Shapira SK, McCaskill C, Northrup H, Spikes AS, Elder FFB et al. Chromosome 1p36 deletion: the clinical phenotype and molecular characterisation of a common newly delineated syndrome. Am J Hum Genet 1997; 61: 642-50.
45. Taysi K, Yang V, Monaghan N, Beraha N. Partial trisomy 1q in three unrelated patients. Ann Genet 1983; 26 (2): 79-85.
46. Kuhnle U, Bartsch O, Werner W, Schuster T. Penoscrotal inversion, hypopspadias, imperforate anus, facial anomalies, and developmental delay: definition of a new clinical syndrome. Pediatr Surg Int 2000; 168 (5-6): 396-9.
47. Dutrillaux B, Couturier J. La pratique de l'analyse chromosomique. Paris: Masson, 1981.

ERRATA CORRIGE

Na 4. strani ovitka majske, pomurske številke Zdravniškega vestnika se vsebina pravilno prične:

LEADING ARTICLE

Prevention of cardiovascular diseases,
J. Maučec-Zakotnik, M. Lainščak

261

PROFESSIONAL ARTICLES

Use of drugs and patient's quality of life in heart failure clinic, M. Lainščak, B. Korošec

265

V seznamu sodelavcev v isti številki na str. 296 je pravilni naziv avtorja asist. mag. Mitja Lainščak, dr. med., specializant interne medicine.

Za neljube napake se uredništvo opravičuje avtorjem in bralcem.

ERRATA CORRIGE

V Zdravniškem vestniku številka 2 letošnjega leta je na str. 99-100 (Zdrav Vestn 2003; 72: 99-100) v seznamu recenzenov Zdravniškega vestnika v letu 2002 pravilni strokovni naziv prof. dr. Katje Breskvar in prof. dr. Rada Komelja, **univ. dipl. ing. kem.** Za neljubo napako se opravičujemo recenzentoma in bralcem.