

Віталій Ігорович Церковняк¹,
Сергій Сергійович Макеєв²

¹Контрактна дослідницька організація
"Inventiv Health Clinical", Київ,
²ДУ «Інститут нейрохірургії
ім. акад. А.П. Ромоданова НАМН України», Київ

Радіонуклідне дослідження паращитоподібних залоз. Огляд літератури

Radionuclide investigation of the parathyroid glands. Literature review

Summary. The literature on radionuclide study of parathyroid glands is analyzed. The basic techniques used for this purpose (planar scintigraphy, SPECT and SPECT / CT) are described. The data on the use of different radiopharmaceuticals (^{123}I , $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI, $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -perthectnetate) and different methodological approaches (single-phase, two-phase radioisotope scan, and their combination) are presented. Main diagnostic errors, the causes of false-positive and false-negative findings are shown.

Key words: parathyroid scan, parathyroid adenoma, $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI, $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -perthectnetate.

Резюме. Проведен анализ літератури по теме радіонуклідного дослідження парашитовидних жлез. Описаны основные методики, применяемые с этой целью: планарная сцинтиграфия, ОФЭКТ и ОФЭКТ/КТ. Так же представлен материал по применению различных РФП (^{123}I , $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI, $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -пертехнетат) и различных методических подходов: однофазный, двухфазный методы радионуклидной сцинтиграфии и их комбинация. Указаны основные диагностические ошибки, причины ложно-положительных и ложноотрицательных результатов исследований.

Ключевые слова: паратиреосцинтиграфия, аденома парашитовидной железы, $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI, $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -пертехнетат.

Ключові слова: паратиреосцинтиграфія, аденома парашитоподібної залози, $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI, $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -пертехнетат.

Поширеність первинного гіперпаратиреозу, обумовленого, як правило, аденомою парашитоподібної залози, складає у жінок 2,58, а у чоловіків приблизно 1 випадок на 1000 осіб. У таких хворих основними біохімічними показниками захворювання є стійка гіперкальцемія і надмірний рівень паратиреоїдного гормону (ПТГ) сироватки крові. При зложісних пухлинах, які є другою за поширеністю причиною гіперкальцемії, навпаки, спостерігається низький рівень паратиреоїдного гормону. Хірургічне видалення ураженої парашитоподібної залози є єдиним радикальним методом лікування пацієнтів з симптоматикою первинного гіперпаратиреозу [1, 2].

У більшості випадків причиною гіперпаратиреозу є аденома парашитоподібних залоз (90% випадків); серед менш поширені причин — подвійні аденоми (4%), гіперплазія передміхурової залози (6%) і парашитоподібна карцинома (<1%). Іноді діагностуються спадкові захворювання, зокрема сімейний гіперпаратиреоз, синдром множинної ендокринної неоплазії (типов 1 і 2А) і гіперпаратиреоз при пухлині щелепи [3].

У 2002 році були переглянуті головні принципи хірургії парашитоподібних залоз у безсимптомних пацієнтів при первинному гіперпаратиреозі: оперативнелікування показане, якщо присутні один або більше таких факторів: рівень кальцію на 1,0 мг/дл вище верхньої межі нормального діапазону, рівень кальцію в добовій сечі більше 400 мг, кліренс

кеатиніну зменшений на 30%, Т-критерій мінеральної щільнотості кісткової тканини менше 2,5SD, вік пацієнта менше 50 років і неможливе медичне спостереження [4].

Сучасний хірургічний підхід передбачає проведення малоінвазивного втручання [5–7]. Для цього вирішальнє значення має точна передопераційна локалізація патологічного утвору парашитоподібної залози.

Порівняння різних методів візуалізації патологічно змінених парашитоподібних залоз довело перевагу сцинтиграфії для передопераційного уточнення їх локалізації. Загальна чутливість сцинтиграфії з $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI порівняно з ультразвуковим дослідженням складає 88 % проти 78 % для одиночних аденом, 30 % проти 16 % при наявності двох вогнищ і 44 % проти 35 % для декількох залоз [3].

Сукупність різних методів діагностики у поєднанні зі сцинтиграфією з $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI має найвищу інформативність для передопераційного визначення локалізації аденоми парашитоподібної залози [8–10].

Ком'ютерна томографія (КТ) і магнітнорезонансна (МР) візуалізація також можуть бути ефективними для уточнення локалізації аденоми парашитоподібної залози, однак у передопераційному періоді вони використовуються рідше, ніж для виявлення дистопії аденом, зокрема у середостіння [11]. У діагностиці аденом парашитоподібних залоз КТ має чутливість в діапазоні від 46 до 87 %, а МР — 65–80 % [12].

Одним із перших радіофармацевтических препаратів (РФП), що широко застосувався для діагностики аденом парашитоподібних залоз з 1980 року, був хлорид ^{201}Tl . Він накопичується як у щитоподібній залозі (ЩЗ), так і в парашитоподібних залозах, а $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -пертехнетат — лише в ЩЗ. При аналізі одержаних даних проводять субтракцію зображення залоз, одержаного з $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -пертехнетатом, зі сцинтиграм з ^{201}Tl -хлоридом, щоб визначити їх локалізацію [13]. У 1989 році Coakley і співавт. [14] повідомили про використання $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI для сцинтиграфії парашитоподібних залоз. Новий радіонуклід швидко замінив ^{201}Tl внаслідок високої якості зображення, більш сприятливих дозиметрических характеристик, а також поліпшення чутливості методу [15]. Варіантом останнього є субтракція зображень ЩЗ, отриманих з ^{123}I або $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -пертехнетатом, від результатів, отриманих з $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI [16, 17]. Taillefer та ін. [18] рекомендували проводити двофазну сцинтиграфічну методику з одним ізотопом, тому що $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI швидше вимивається із ЩЗ, ніж з ураженої парашитоподібної залози.

Складається $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI з ліпофільних катіонних молекул, які після внутрівенного введення розподіляються кровотоком у організмі, перетинаючи клітинні мембрани шляхом пасивної дифузії і концентруючись усередині мітохондрій [19]. Виявлення аденом і гіперпластичних парашитоподібних залоз пов'язано з наявністю в них багатьох мітохондріями оксифільних клітин.

Як правило, $^{99\text{m}}\text{Tc}$ -MIBI розподіляється в привушних і підщелепних слінних залозах, ЩЗ, серці і печінці. Вздорогих парашитоподібних залозах його поглинання не спостерігається. Також накопичення радіоактивності зазвичай спостерігається вздовж вени руки, через яку вводили РФП, а також можливе в порожнині рота внаслідок секреції радіофармпрепарату слінними залозами, а іноді, незначною мірою, — у кістковому мозку. У молодих осіб може спостерігатись поглинання цього РФП тимусом. Бурий жир (зазвичай в надключичній зоні) також нагромаджує цей радіофармпрепарат.

Зазвичай використовують три основних методи радіонуклідної сцинтиграфії для візуалізації гіперфункції па-

щитоподібних залоз: однофазний — з двома РФП та субтракцією зображень; двофазний — з одним радіонуклідом та комбінацією цих двох методів [21].

При застосуванні обох ізотопів один радіофармпрепарат (^{99m}Tc -MIBI) використовується для візуалізації паразитоподібних залоз із гіперфункцією ІЩЗ, а другий (^{123}I або ^{99m}Tc -пертехнетат) — для візуалізації лише ІЩЗ, після чого проводиться субтракція зображень. У результаті візуалізуються патологічно змінені паразитоподібні залози. Недоліками цього методу є необхідність двох радіонуклідних ін'єкцій і забезпечення нерухомого стану пацієнта під час всього дослідження. Крім того, існує імовірність появи додаткових артефактів на зображеннях, отриманих при субтракції [13, 22].

Методика двофазного дослідження з одним РФП базується на властивості ^{99m}Tc -MIBI швидше елімінувати зі ІЩЗ, ніж із паразитоподібних залоз із гіперфункцією [18]. Цей метод вимагає лише одноразового введення ^{99m}Tc -MIBI, після чого паратиреосцинтиграфія проводиться у ранню фазу на 10–15-й хв і у пізню — через 1,5–3,0 години після ін'єкції РФП [21]. Проведені дослідження для порівняння інформативності методів мали суперечливі результати, які не дозволили довести переваги одного методу над іншим [23–26].

Протягом багатьох років планарні зображення в передній проекції залишаються діагностичним стандартом при дослідженні паразитоподібних залоз, зрідка використовуються також передня скісна та бічна проекції [27, 28]. Зображення, отримані за допомогою ОФЕКТ та ОФЕКТ /КТ [29–31], можуть надати більше інформації про локалізацію аденою паразитоподібних залоз, особливо при їх дистопії [29–35].

Основним завданням паратиреосцинтиграфії є діагностика і уточнення локалізації паразитоподібних залоз із гіперфункцією.

При встановленні діагнозу аденою паразитоподібних залоз проводиться уточнення локалізації новоутвору як на ранніх, так і на відстрочених сцинтиграмах. Але іноді діагноз можливо поставити на підставі висновків лише ранньої або лише пізньої паратиреосцинтиграфії [36].

На сцинтиграмах ранньої фази дослідження паратиреоїдні аденою, розташовані на віддалі від ІЩЗ, можуть бути зображені у вигляді окремого радіоактивного вузла різної інтенсивності. Аденою паразитоподібних залоз, що локалізуються до ІЩЗ, можна виявити на ранній фазі, тільки якщо вони мають радіоактивне накопичення більше, ніж у щитоподібній залозі або можуть бути виявлені при асиметричному випинанні контурів ІЩЗ, зазвичай її нижнього полюса або задньої поверхні.

Інтратиреоїдні аденою паразитоподібних залоз у ранній фазі дослідження накопичують більше радіофармпрепарату, ніж ІЩЗ і діагностуються як асиметричні вогнища радіоактивної гіперфіксації в межах частки ІЩЗ.

Додаткова інформація може бути отримана на відстрочених сцинтиграфічних зображеннях. Візуалізація паразитоподібної залоз із гіперфункцією обумовлена повільнішим вимиванням ^{99m}Tc -MIBI з її тканини порівняно з неуряденою *glandula thyroidea* [18].

Висока інформативність відстроченої сцинтиграфії реалізується, по-перше, у тому випадку, коли аденою паразитоподібної залози не виявляється на зображеннях ранньої фази, тому що межує з ІЩЗ і в них обох накопичується приблизно однакова кількість РФП. Тоді відстрочена сцинтиграфія дозволяє ідентифікувати паратиреоїдне вогнище за рахунок більш швидкого вимивання РФП із тканини ІЩЗ порівняно з *glandula parathyroidea* [37], або, у випадку візуалізації асиметричних опуклих контурів ІЩЗ на зображен-

нях ранньої фази дослідження і затримки вимивання РФП зі ІЩЗ, що реєструється на зображеннях відстроченої фази і викликає підозру на наявність аденою паразитоподібної залози.

Поєднання результатів ранньої та відстроченої сцинтиграфії найінформативніше при гіперфункції паразитоподібних залоз [24].

Сцинтиграфічне дослідження менш чутливе при мультифокальних захворюваннях паразитоподібних залоз. Тому у таких випадках, коли на зображеннях ранньої та відстроченої фаз не виявлені ділянки, підозрілі на гіперфункціонування паразитоподібної аденою насамперед повинна розглядатись можливість наявності подвійних аденою або гіперпластиично змінених залоз. Поширеність мультигландулярних захворювань паразитоподібних залоз серед осіб з їх хорошою візуалізацією на сцинтиграмах з ^{99m}Tc -MIBI склала 4 % порівняно з 24 % серед тих, у кого радіонуклідної візуалізації не досягнуто [38].

Подвійні аденою паразитоподібних залоз діагностуються лише у 10 % пацієнтів з первинним гіперпаратиреозом і зустрічаються набагато рідше, ніж поєднана патологія паразитоподібної та щитоподібної залоз. Тому наявність додаткового вогнища поглинання РФП перш за все повинна розглядатись можливість вогнищевого ураження не тільки паразитоподібної, але й щитоподібної залоз. Додаткові вогнища тиреоїдного походження діагностуються з частотою 20–75 % випадків в ендемічних регіонах [39, 40]. У цих випадках сцинтиграфія ІЩЗ з ^{123}I чи ^{99m}Tc -пертехнетатом може забезпечити додаткову інформацію.

Найпоширенішою причиною хибно-позитивних результатів діагностики паразитоподібних залоз із гіперфункцією на сцинтиграмах з ^{99m}Tc -MIBI є солідний вузол одиночної аденою ІЩЗ або багаторазовий зоб [13]. Також доброкісні або злоякісні пухлини грудних залоз, голови, ший, лімфатичних вузлів, кісткові метастази, а також бронхіальний карцинома, які помилково можуть бути розцінені як утвори паратиреоїдного походження [41, 42]. Затримка вимивання ^{99m}Tc -MIBI спостерігається й при диференціюваннях злоякісних новоутворах, первинній лімфомі ІЩЗ, шийних метастазах лімфатичних вузлів, їх збільшенні, а також у залишках тимуса, парагангліомах і в збільшений підщелепній слинній залозі [44–51].

Хибно-негативні результати найчастіше спостерігаються у пацієнтів з подвійними аденоюми паразитоподібних залоз, їх множинною гіперплазією та малими розмірами. Рівень накопичення РФП аденоюми паразитоподібних залоз обумовлений перфузією та метаболічною активністю паратиреоїдної тканини, кількістю оксифільних клітин, вираженістю синтезу Р-глікопротеїну, множинною хеморезистентністю пухлин та клітинним циклом. Всі ці фактори можуть впливати на появу хибно-негативних результатів [52–57].

Таким чином, паратиреосцинтиграфія є основним методом, який використовується для передопераційної локалізації паразитоподібних залоз із гіперфункцією.

Література

1. Kearns A.E., Thompson G.B. // Mayo Clin. Proc. – 2002. – Vol. 77, № 1. – P. 87–91.
2. Taniegra E. D. // Am. Fam. Physician. – 2004. – Vol. 69, № 2. – P. 333–339.
3. Ruda J.M., Hollenbeck C., Stack B.C.Jr. // Otolaryngol. Head. Neck. Surg. – 2005. – Vol. 132, № 3. – P. 359–372.
4. Bilezikian J.P., Potts J.T.Jr., Fuleihan Gel-H. et al. // Clin. Endocrinol. Metab. – 2002. – Vol. 87, № 12. – P. 5353–5361.

5. Suliburk J.W., Perrier N.D. // Oncol. – 2007. – Vol.12, № 6. – P. 644–653.
6. Pellitteri P.K., Sofferan R.A., Randolph G.W. Surgical management of parathyroid disorders. In: Cummings C.W., Haughey B.H., Thomas J.R., Harker L.A., Flint P.W. eds. Cummings otolaryngology: head and neck surgery. – 4th ed. – Philadelphia, Pa: Mosby, 2005.
7. Rubello D., Giannini S., De Carlo E. et al. // Panminerva Med. – 2005. – Vol. 47, № 2. – P. 99–107.
8. Lumachi F., Zucchetta P., Marzola M. C. et al. // Eur. J. Endocrinol. – 2000. – Vol. 143, № 6. – P. 755–760.
9. Solorzano C.C., Carneiro-Pla D.M., Irvin G.L. // J. Am. Coll. Surg. – 2006. – Vol. 202, № 1. – P. 18–24.
10. Ahuja A.T., Wonga K.T., Ching A.S. et al. // Clin. Radiol. – 2004. – Vol. 59, № 11. – P. 967–976.
11. Johnson N.A., Tublin M.E., Ogilvie J.B. // AJR Am. J. Roentgenol. – 2007. – Vol. 188, № 6. – P. 1706–1715.
12. Ferlin G., Borsato N., Camerani M. et al. // J. Nucl. Med. – 1983. – Vol. 24, № 5. – P. 438–441.
13. Sandrock D., Merino M.J., Norton J.A., Neumann R.D. // Eur. J. Nucl. Med. – 1990. – Vol. 16, № 8–10. – P. 607–613.
14. Coakley A.J., Kettle A.G., Wells C.P. et al. // Nucl. Med. Commun. – 1989. – Vol. 10, № 11. – P. 791–794.
15. Bergenfelz A., Tennvall J., Valdermarsson S. et al. // Surg. – 1997. – Vol. 121, № 6. – P. 601–605.
16. Casas A.T., Burke G.J., Sathyaranayana, Mansberger A.R. Jr., Wei J.P. // Am. J. Surg. – 1993. – Vol. 166, № 4. – P. 369–373.
17. Weber C.J., Vansant J., Alazraki N. // Surg. – 1993. – Vol. 114, № 6. – P. 1011–1018.
18. Taillefer R., Boucher Y., Potvin C., Lambert R. // J. Nucl. Med. – 1992. – Vol. 33, № 10. – P. 1801–1807.
19. Arbab A.S., Koizumi K., Toyama K., Araki T. // J. Nucl. Med. – 1996. – Vol. 37, № 9. – P. 1551–1556.
21. Palestro C.J., Tomas M.B., Tronco G.G. // Semin. Nucl. Med. – 2005. – Vol. 35, № 4. – P. 266–276.
22. Liehn J.C., Delisle M.J., Flament J.B. // Eur. J. Nucl. Med. – 1988. – Vol. 14, № 4. – P. 184–189.
23. Rauth J.D., Sessions R.B., Shupe S.C., Ziessman H.A. // Clin. Nucl. Med. – 1996. – Vol. 21, № 8. – P. 602–608.
24. Chen C.C., Holder L.E., Scovill W.A. et al. // J. Nucl. Med. – 1997. – Vol. 38, № 6. – P. 834–839.
25. Neumann D.R., Esselstyn C.B.Jr, Go R.T., Wong C.O. // Am. J. Roentgenol. – 1997. – Vol. 169, № 6. – P. 1671–1674.
26. Leslie W.D., Dupont J.O., Bybel B., Riese K.T. // Eur. J. Nucl. Med. Mol. Imaging. – 2002. – Vol. 29, № 12. – P. 1566–1570.
27. Krausz Y., Horne T., Wynchank S., Halevy A. // Nucl. Med. Biol. – 1995. – Vol. 22, № 3. – P. 391–394.
28. Arveschoug A.K., Bertelsen H., Vammen B., Brochner-Mortensen J. // Clin. Nucl. Med. – 2007. – Vol. 32, № 1. – P. 9–12.
29. Lavelly W.C., Goetze S., Friedman K. P. et al. // J. Nucl. Med. – 2007. – Vol. 48, № 7. – P. 1084–1089.
30. Gayed I.W., Kim E.E., Broussard W.F. et al. // Ibid. – 2005. – Vol. 46, № 2. – P. 248–252.
31. Krausz Y., Bettman L., Guralnik L. et al. // World. J. Surg. – 2006. – Vol. 30, № 1. – P. 76–83.
32. Moka D., Voth E., Dietlein M., Larena-Avellaneda A., Schicha H. // Surgery. – 2000. – Vol. 128, № 1. – P. 29–35.
33. Lorberboym M., Minski I., Macadziob S. et al. // J. Nucl. Med. – 2003. – Vol. 44, № 6. – P. 904–908.
34. Kaczirek K., Prager G., Kienast O. et al. // Nuklear-medizin. – 2003. – Vol. 42, № 5. – P. 220–223.
35. Ruf J., Seehofer D., Denecke T. et al. // Ibid. – 2007. – Vol. 46, № 1. – P. 15–21.
36. Chen C.C., Skarulis M.C., Fraker D.L. // J. Nucl. Med. – 1995. – Vol. 36, № 12. – P. 2186–2191.
37. Sfakianakis G. N., Irvin G. L. 3rd, Foss J. et al. // Ibid. – 1996. – Vol. 371, № 5. – P. 798–804.
38. Chiou B., Sturgeon C., Angelos P. // Surgery. – 2006. – Vol. 140, № 3. – P. 418–422.
39. Lumachi F., Marzola M. C., Zucchetta P. // Endocr. Relat. Cancer. – 2003. – Vol. 10, № 3. – P. 419–423.
40. Erbil Y., Barbaros U., Yanik B.T. et al. // Laryngoscope. – 2006. – Vol. 116, № 4. – P. 580–585.
41. Taillefer R., Robidoux A., Lambert R. et al. // J. Nucl. Med. – 1995. – Vol. 36, № 10. – P. 1758–1765.
42. Yen T.C., Tzen K.Y., Lee C.M., Tsai C.C. // Clin. Nucl. Med. – 1999. – Vol. 24, № 11. – P. 895–896.
43. Yapar Z., Kibar M., Sukan A. // Ann. Nucl. Med. – 2002. – Vol. 16, № 1. – P. 61–65.
44. Glaser C., Pruckmayer M., Staudenherz A. // J. Nucl. Med. – 1996. – Vol. 37, № 9. – P. 1526–1528.
45. Koss W.G., Brown M.R., Balfour J.F. // Arch. Surg. – 1996. – Vol. 131, № 2. – P. 216–217.
46. Scott A.M., Kostakoglu L., O'Brien J.P. // J. Nucl. Med. – 1992. – Vol. 33, № 7. – P. 1396–1398.
47. Shanmugam N., Johns W., Chasse K. // Clin. Nucl. Med. – 2005. – Vol. 30, № 8. – P. 550–551.
48. Leslie W.D., Riese K.T., Mohamed C. // Ibid. – 2000. – Vol. 25, № 3. – P. 216–217.
49. Mudun A., Kocak M., Unal S., Cantez S. // Ibid. – 1995. – Vol. 20, № 4. – P. 379–380.
50. Bhattacharya A., Mittal B.R., Bhansali A. // Ibid. – 2006. – Vol. 31, № 4. – P. 234–236.
51. Campeau R.J., Reuther W.L., Wayne J. // Ibid. – 1999. – Vol. 24, № 9. – P. 723–724.
52. Bhattacharya A., Vezza P.R., Bryan J.A. // J. Nucl. Med. – 1998. – Vol. 39, № 9. – P. 1617–1620.
53. Torregrosa J.V., Fernandez-Cruz L., Canalejo A. et al. // World. J. Surg. – 2000. – Vol. 24, № 11. – P. 1386–1390.
54. Sun S.S., Shiau Y.C., Lin C.C. // Nucl. Med. Biol. – 2001. – Vol. 28, № 8. – P. 929–933.
55. Pons F., Torregrosa J.V., Fuster D. // Nucl. Med. Commun. – 2003. – Vol. 24, № 2. – P. 121–124.
56. Pinero A., Rodriguez J., Martinez-Barba E. // Surgery. – 2003. – Vol. 134, № 1. – P. 41–44.
57. Turgut B., Elagoz S., Erselcan T. et al. // Cancer Biother. Radiopharm. – 2006. – Vol. 21, № 6. – P. 579–590.