

Редколегія Українського хімічного журналу, продовжуючи публікацію статей провідних вчених і спеціалістів про тенденції, стан та перспективи розвитку різних розділів сучасної хімії, вміщує огляд відомого вченого-органіка академіка НАН України М.О. Лозинського із співробітниками, присвячений хімії тіонітритів (S-нітрозотіолів) природного та синтетичного походження. Слід зазначити, що в останні 20 років у вказаній області спостерігається бурхливий розвиток біологічних та хімічних досліджень у зв'язку з відкриттям фундаментальної ролі NO у регуляції важливих життєвих процесів у живих організмах. Кількість робіт у вказаній галузі в останні роки зростає по експоненціальній кривій. Крім того, чимало зазначених тіонітритів знайшли практичне застосування в медицині та техніці. Публікація вказаного огляду ставить на меті ознайомити хіміків з новим перспективним напрямком у хімії синтетичних фізіологічно активних речовин.

УДК 547.269.1+547.298.4+547.231

М.О. Лозинський, А.М. Борисевич, В.М. Брицун

ТІОНІТРИТИ: СИНТЕЗ, СТРУКТУРА ТА ХІМІЧНІ ВЛАСТИВОСТІ

Розглянуто і проаналізовано методи синтезу, структуру, хімічні властивості та спектральні дані тіонітритів — так званих сигнальних молекул, які є одними з головних носіїв монооксиду азоту в живих організмах.

Тіонітрити (S-нітрозотіоли, RSNO, S-нітрозопохідні тіолів) — нестійкі реакційноздатні сполуки синтетичного та природного походження, причому останні були виявлені в багатьох тканинах та біологічних рідинах живих організмів [1]. Із цими сполуками межують їх аналоги — S-нітрозоїмідотіолові кислоти $RC(SNO)=NR'$, які є інтермедіатами при нітрозуванні тіоамідів і, подібно вказаним S-нітрозотіолам, є хімічно активними реагентами, що швидко зазнають різноманітних перетворень, в тому числі і з утворенням гетероциклічних сполук [2—4].

Слід зазначити, що в останні двадцять років спостерігається помітний прогрес досліджень в області біології та хімії природних і синтетичних тіонітритів [5]. Це пов'язано з відкриттям фундаментальної ролі монооксиду азоту (NO) та його метаболітів — S-нітрозотіолів — у регулятивних процесах, які відбуваються в живих організмах. До них відносяться управління судинним тонусом, циркуляцією крові, релаксацією гладкої мускулатури і антитромбозною дією [5—7]. Природні тіонітрити, які є ендогенними носіями NO, вико-

нують функцію передавачів (медіаторів) біологічних властивостей монооксиду азоту, а також приймають самостійну участь у біохімічних процесах [1, 5].

Важливим наслідком численних досліджень у вказаній області стало застосування їх результатів у клініці. З цією метою на основі RSNO було створено і запатентовано цілий ряд фармацевтичних композицій, наприклад, для лікування астми [8], важких прогресуючих захворювань серця [9], хвороб шлунково-кишкового тракту [10], дисфункції статевої сфери у жінок та чоловіків [11], порушень мікроциркуляції крові [12] та інших.

Зібрані дані роблять актуальним питання синтезу нових тіонітритів, в тому числі введення групи $-SNO$ у вже відомі лікарські препарати, що стимулює інтерес хіміків до знаходження нових, ефективніших та безпечніших нітрозуючих реагентів та спрощення технології синтезу тіонітритів і вивчення їх біологічних і хімічних властивостей [5].

Нині відомо 4 огляди, присвячені фізико-хімічним властивостям та хімії тіонітритів [5, 13—15]. У роботах [5, 14] висвітлені процеси розкла-

ду тіонітритів як при дії деяких фізичних і хімічних чинників, так і в живих організмах. Крім того, обговорено деякі питання реактивності S-нітрозтіолів, їх біологічні властивості та перспективи застосування в медицині. Недоліком цих оглядів є відсутність даних із синтезу цих сполук та особливостей їх структури.

Порівнянню зі статтями [5, 14] огляди [13, 15] є більш інформативними, але перший з них охоплює період до 1983 року, а в другому відсутня інформація щодо S-нітрозування тіоамідів.

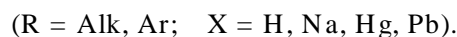
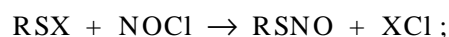
Метою нашого огляду є привертання уваги хіміків до одного з перспективних напрямків хімії біологічно активних речовин, зокрема, зосередження уваги на особливостях синтезу та хімічних властивостей тіонітритів. Нами розглянуто публікації по 2006 рік включно.

Методи синтезу тіонітритів

У нашому огляді матеріал систематизовано в залежності від типів S-нітрозуючих реагентів та варіантів препаративних методик.

Реакції тіолів із нітрозилхлоридом. Використання нітрозилхлориду для S-нітрозування тіолів розглянуто в роботах [16—23]. У зв'язку з тим, що нітрозилхлорид є низькокиплячим газом (т.кип. $-5.5\text{ }^{\circ}\text{C}$ [24]), який швидко і екзотермічно реагує з тіолами, процес нітрозування проводять при охолодженні ($-50\text{ }^{\circ}\text{C}$ — $80\text{ }^{\circ}\text{C}$) в індиферентних розчинниках — толуолі, хлороформі [18], тетрахлоретані, тетрахлоретилені, декаліні [20], сухому етері [16, 21, 22], тетрахлорметані, бензолі [21]. В ряді робіт [18, 20] S-нітрозування виконували без розчинника, а саме — додаючи охолоджений рідкий тіол до охолодженого рідкого NOCl. У роботі [18] повідомлялось про S-нітрозування порошкоподібного тіолу газоподібним нітрозилхлоридом. Слід зазначити, що RSNO в розчинах є стійкіші, ніж при зберіганні в індивідуальному стані [18—22].

У реакцію з NOCl вводили не тільки тіоли, а й їх солі (тіоляти), зокрема натрієві [18, 21], ртутні [16, 18, 19, 21] та свинцеві [16]. У цих випадках розчин NOCl у тетрахлорметані або в етері при охолодженні добавляли до суспензії тіоляту у відповідному розчиннику [16, 18, 19, 21]. Використання вказаних солей запобігає утворенню в реакційній суміші хлороводню, який певною мірою викликає розклад RSNO з виділенням монооксиду азоту [19]. При S-нітрозуванні тіолів та тіолятів спостерігались такі хімічні процеси [18—21]:



Слід зазначити, що розклад RSNO до дисульфідів прискорюється у присутності кисню повітря. В зв'язку з цим S-нітрозування нітрозилхлоридом здійснювали в атмосфері CO_2 [16, 18—22]. Серед алкілзаміщених тіонітритів найстійкішими є такі сполуки, у яких S-нітрозогрупа з'єднана з третинним атомом вуглецю.

Такими ж стійкими, як *трет*-бутил- і *трет*-аміл-S-нітрозтіоли, є трифенілметан-S-нітрозтіоли [21, 22]. При нітрозуванні нітрозилхлоридом первинних та вторинних тіолів найчастіше в кінці реакції утворюються дисульфіді і NO [18].

Авторам роботи [20], які проводили синтез етилтіонітриту при сильному охолодженні в декаліні і атмосфері CO_2 , вдалось здійснити конверсію етилмеркаптану в S-нітрозопохідну в межах 65—80 %, з виходом цільового продукту 30 %. Невисокий вихід пов'язаний з труднощами виділення кінцевого S-нітрозоетану [20]. Для порівняння слід сказати, що з натрієвої солі трифенілметантіолу S-нітрозопохідна утворюється з виходом 88 % у вигляді темно-зелених кристалів, які вдалось перекристалізувати [18].

Вказані вище *трет*-алкіл-S-нітрозтіоли були перегнані у вакуумі з метою очистки [18, 21, 22]. Необхідно звернути увагу, що при локальних перегрівках суміші як побічний продукт утворюється гідрохлорид гідроксиламіну.

Що стосується арилтіолів, то за своїми хімічними властивостями у реакціях з нітрозилхлоридом вони займають проміжне положення між *трет*-алкілтіолами та первинними і вторинними алкілтіолами. Подібно до перших, вони утворюють S-нітрозопохідні, яким притаманне дихроїчне (зелено-червоне) забарвлення, і аналогічно до других, в результаті S-нітрозування частіш за все утворюють дисульфіді [18].

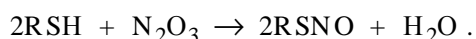
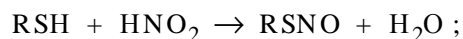
Стійкішими є біс-S-нітрозоаміщені дифенілену та деяких його похідних [18].

Доказом утворення тіонітритів при використанні NOCl та інших нітрозуючих реагентів є забарвлення реакційної суміші в темно-червоний та темно-зелений кольори, виділення NO та утворення дисульфідів [16, 18—20]. Забарвлені в зелений колір сполуки поглинають в області 500—550 нм, а

максимуми поглинання забарвлених у червоний колір тіонітритів знаходяться в області 650—750 нм [19, 20].

Недавно було вивчено реакційну здатність реагентів NOX (X = Cl, Br, I, SCN) у процесах S-нітродування N-ацетилпеніциламіну, пеніциламіну, цистеїну та його метилового естеру, N-ацетилцистеїну, глутатіону, тіоглікової кислоти [25, 26], а також 3-меркаптопропанової та меркаптобурштинової кислот [26, 27]. На основі одержаних кінетичних даних було встановлено, що реакційна здатність нітрозилгалогенідів збільшується в ряду NOCl > NOBr > NOI > NOSCN.

Взаємодія тіолів з азотистою кислотою та її ангідридом. S-Нітродування меркаптанів цими реагентами відбувається за схемами:



Дані по взаємодії тіолів з азотистою кислотою наведені в роботах [28—37], а з оксидом азоту (III) — в статтях [28, 38—40]. S-Нітродування тіолів проводили у воді [37, 38], у водних розчинах етанолу [34], метанолу [35—37] і ДМФА [36] або у двофазній системі вода—органічний розчинник. У ролі останнього використовували бензол [28], дизельне паливо [28], толуол та дихлорметан [31].

Необхідну для реакції азотисту кислоту генерували дією на нітрит натрію [28, 29, 31, 32, 35—37] чи калію [34] розведеної соляної [28, 31, 32, 34, 29, 35—37], сірчаної [34—37] або хлорної [26] кислот. Наведено приклади, коли розведені кислоти поступово додавали до суміші тіолу з NaNO₂ [28, 31, 34] або, навпаки, до суміші тіолу та відповідної кислоти повільно додавали розчин нітриту натрію [29, 35, 37]. Додавання етанолу [34, 37] або метанолу [31] до реакційної суміші дає змогу виділити цільовий тіонітрит з кращим виходом.

S-Нітродування тіолів здійснювали також в присутності оцтової кислоти [36]. В біологічних дослідках водні розчини тіонітритів певної концентрації одержували шляхом послідовного додавання до цитратного буферу водних розчинів тіолу та нітриту натрію [41].

При гетерогенному S-нітродуванні тіолів сумішшю NaNO₂ та гідросульфатів натрію (магнію) в дихлорметані в присутності зволоженого SiO₂ проміжні тіонітрити розкладаються гомолітично по зв'язку S—N, перетворюючись при цьому в дисульфіді [33]. Імовірно, процес відбувається через утворення тійльних радикалів.

У випадку, якщо в β-положенні до меркаптогрупи знаходиться амідна група, то S-нітродування тіолів азотистою кислотою є ефективнішим, ніж при використанні з тією ж метою *tert*-BuONO, а виходи тіонітритів становлять 69—85 % [32, 35]. S-Нітродування гідрохлориду цистеїну проводили в атмосфері азоту [37].

За допомогою HNO₂ вдалось одержати S-нітрозопохідні N-заміщених пеніциламінів [30, 31], *tert*-бутилмеркаптану [29], тритилмеркаптану [28], аніліду та α-нафтиламіду тіоглікової кислоти [34]. Але S-нітрозозаміщений β-нафтиламід цієї кислоти був синтезований тільки при дії етилнітриту [34].

Для одержання S-нітрузо-N-ацетилпеніциламіну (SNAP) було запропоновано барботування NO крізь розчин N-ацетилпеніциламіну в метанолі [26].

У роботах [24—26] вивчали каталітичну дію нуклеофілів, зокрема іонів Cl⁻, Br⁻, I⁻, SCN⁻, на процес S-нітродування тіолів азотистою кислотою. Було встановлено, що вказаний катализ збільшується в ряду Cl⁻ < Br⁻ < I⁻ < SCN⁻. Знайдено, що тіосечовина також протмує S-нітродування тіолів азотистою кислотою [24].

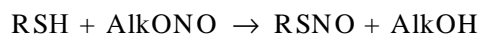
Слід зазначити, що реакція S-нітродування деяких тіолів використовується в фотометричному методі визначення ряду амінів [30].

S-Нітродування тіолів при дії N₂O₃ проводили в бензолі [28] або без розчинника [39, 40]. В першому випадку до розчину трифенілметантіолу в бензолі при охолодженні додавали оксид азоту (III), але вихід Ph₃C—SNO не вказано [28].

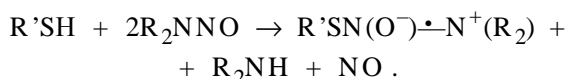
За другим методом ряд нижчих алкілтіолів (Alk = Me, Et, Pr, 2-Pr) був перетворений у AlkSNO шляхом додавання цих вихідних сполук до еквімольної суміші NO і NO₂ при охолодженні рідким повітрям [39, 40]. За цим методом виходи цільових продуктів досягають 65—68 %.

Ряд природних тіолів вдалось S-нітродувати дією суміші NO та O₂ при різних значеннях pH середовища [38]. Аналіз кінетичних даних і продуктів реакцій показав, що нітрозуючим реагентом є N₂O₃, швидкість утворення якого є лімітуючою стадією реакції.

S-Нітродування тіолів естерами азотистої кислоти. Не тільки азотиста кислота, а й її естери придатні для S-нітродування тіолів [19, 20, 32, 34, 42—46]. Реакція перебігає за рівнянням:

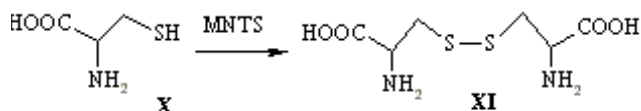


зосполуками. Вторинні аліфатичні N-нітросо-
сполуки з тіолами в бензолі утворюють відносно
стабільні нітроксильні радикали [15]:



На відміну від аліфатичних N-нітросполук
їх ароматичні аналоги — N-метил-N-нітросоані-
лін [59] та пептидільмісні N-нітросоаніліни [60] —
утворюють S-нітросопохідні цистеїну, глутати-
ону, N-метилцистеїну [59] та цистеїнових зали-
шків деяких ферментів [60].

У роботі [37] повідомлялось також про вико-
ристання N-метил-N-нітросо-4-толїлсульфонамі-
ду (MNTS) для S-нітросування цистеїну (X). Вста-
новлено, що в умовах цієї реакції цистеїн (X) шви-
дко перетворюється в дисульфід (XI):

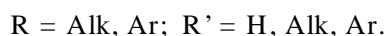
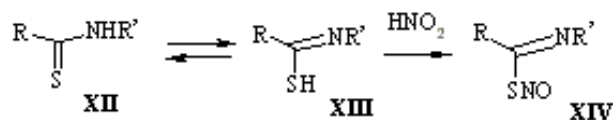


Важливі результати були отримані при ви-
користанні як нітросуючого реагенту нітропру-
сиду натрію [61]. Виявилось, що у водному сере-
довищі N-ацетилглутатіон, N-ацетил-D,L-пені-
циламін та глутатіон, тіонні групи яких були по-
передньо відновлені до тіольних, спонтанно S-ніт-
розуються цим реагентом. Цей факт був підтвер-
джений ізотахофорезним методом [61].

Нещодавно було запропоновано новий реа-
гент для S-нітросування — 2-нітро-5-нітросо-тіо-
бензоат [62]. Ця сполука нестабільна при збері-
ганні, але її легко отримувати і, головне, вона шви-
дко реагує з тіолами і тіолвмісними протеїнами,
утворюючи при цьому тіонітри та 2-нітро-5-тіо-
бензоат. Останній надійно визначається спектро-
фотометрично.

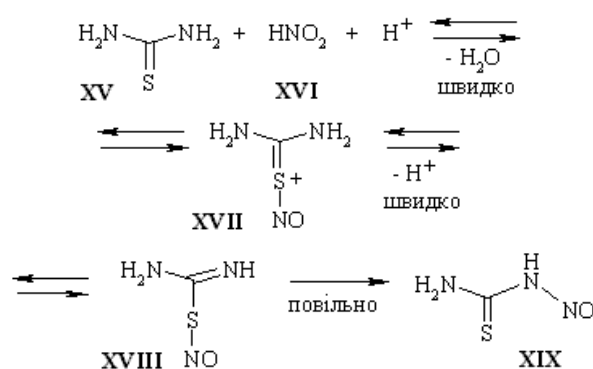
Кінетичним методом було досліджено розпад
пероксиацетилнітрату (CH_3COONO_2), що відбу-
вається за радикальним механізмом у присутно-
сті деяких алкілтіолів, і показано, що серед про-
міжних сполук є тіонітри [62].

Нітросування тіоамідів. При нітросуванні
тіоамідів (XII) утворюються нестійкі S-нітросопо-
хідні імідотіолових кислот (XIV) [2]:



Про можливість утворення тіонітритів вка-
заної будови повідомлялось в роботах [59, 63—65]
та оглядах [2, 66]. Слід зазначити, що виділити ці
сполуки в індивідуальному стані до цього часу не
вдалось.

Проте утворення S-нітросоізоціосечовини
(XVIII) вдалось зафіксувати спектрофотометрич-
ним методом [66] і кінетичними дослідженнями
[67, 68]. Автори [66] встановили, що тіосечовина
(XV) у водному розчині швидко реагує з азоти-
стою кислотою, перетворюючись при цьому в
S-нітросоізоціосечовину (XVIII), яка забарвлює роз-
чин у жовтий колір ($\lambda_{\text{max}} 420 \text{ nm}$). На основі отри-
маних даних авторами роботи [66] було запро-
поновано механізм S-нітросування тіосечовини до
N-нітросотіосечовини (XIX), який включає утво-
рення S-нітросотіосечовини (XVIII) та S,N-мігра-
цію нітрозогрупи:



Перетворення нестійких проміжних S-нітросо-
тіолових кислот (XX) залежать від ступеня за-
міщення тіоамідного N-атома, просторових фак-
торів і природи замісників в арильних кільцях
[69—71] (див. схему 1, с. 8).

У випадку нітросування азотистою кислотою
тіобензаміду та тіо(хлорбенз)амідів утворюються
суміші відповідних 3,5-діарил-1,2,4-тіадіазолів
(XXII) та нітрїлів (XXIII) [71]. 2,6-Дихлор- та 2,6-
дибромпохідні тіобензаміду при дії HNO_2 пере-
творюються в ізотіоціанати (XXI). Однак біль-
шість 2,6-дизаміщених тіобензамідів утворюють ніт-
рили (XXIV) [3].

На вихід 3,5-діарил-1,2,4-тіадіазолів (XXII) впли-
ває і природа нітросуючого реагента. Так, засто-
сування нітрозилхлориду дає можливість підвищи-
ти виходи 3,5-дифеніл-1,2,4-тіадіазолу (XXII) до
75 %, що на 40 % вище, ніж при дії на тіобензамід
азотистої кислоти [71]. Механізм утворення 1,2,4-
тіадіазолів (XXII) не встановлено [72]. Тим не менш,
керуючись даними робіт [56, 60], можна припус-

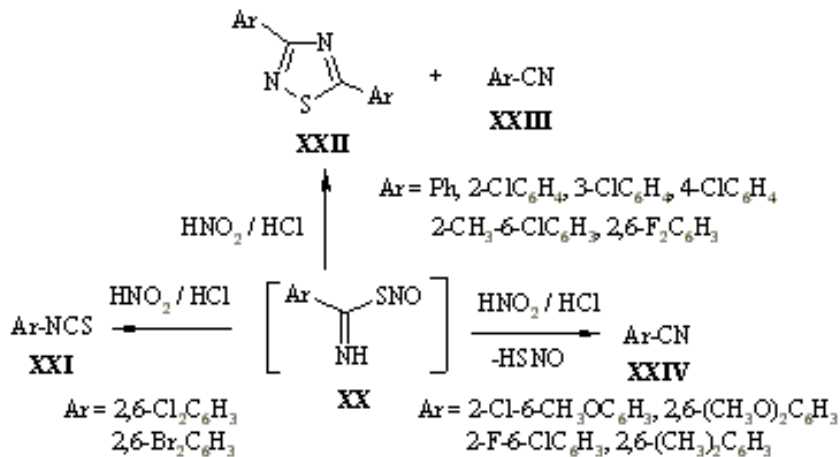
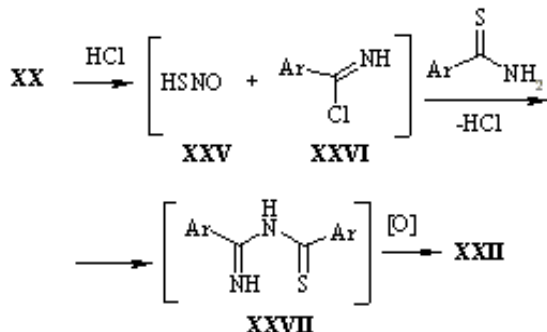
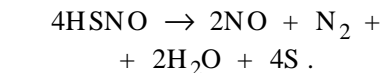
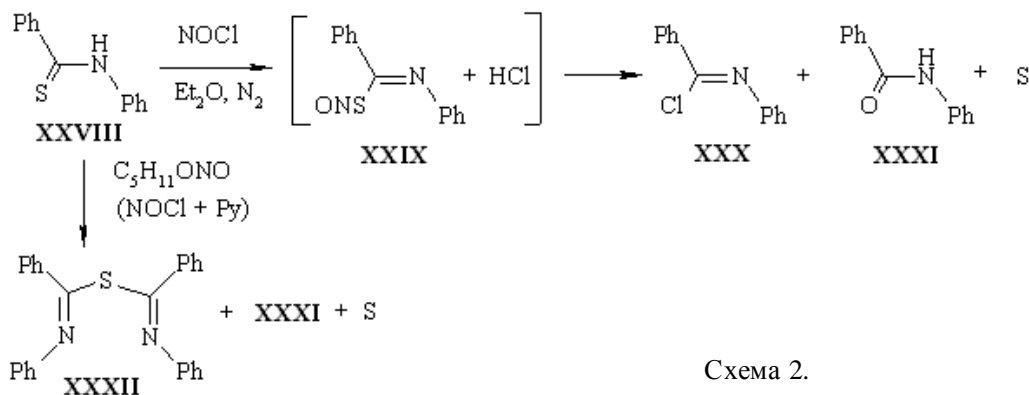


Схема 1.

тити, що ця реакція перебігає через проміжне утворення тіонітричної кислоти (XXV) та імідоїлхлориду (XXVI). Імідоїлхлорид (XXVI), імовірно, конденсується із тіобензамідом з утворенням N-(бензімідоїл)тіобензаміду (XXVII), який при окисненні [73] перетворюється в 1,2,4-гіадазол (XXII):



Утворення тіоазотистої кислоти (XXV) також спостерігалось при фотолізі *цис*-тіоніліміду [74]. Ця сполука нестійка і швидко розкладається [69]:



Нітрозування вторинних тіоамідів зазвичай також перебігає неселективно, з утворенням декількох продуктів [64]. Автори цієї роботи встановили, що при дії NOCl на тіобензанілід (XXVIII) з виходом 44 % утворюється N-фенілбензімідоїлхлорид (XXX), N-фенілбензамід (XXXI) і сірка, яка, вірогідно, є результатом розкладу тіонітричної кислоти (XXV). Якщо цю реакцію проводити в присутності піридину, то основним продуктом є ди(N-фенілбензімідоїл)сульфід (XXXII), а побічними — N-фенілбензамід (XXXI) і сірка (схема 2). Проте в жодному випадку не вдалося виділити проміжні тіонітри (64).

Ці ж самі сполуки були виділені при взаємодії тіобензаніліду (XXVIII) з надлишком аміл- чи етилнітриру при 0 °С, але основним продуктом цієї реакції є N-фенілбензамід (XXXI) [64].

Продукти S-нітрозування тіоацетамідів виявилися нестійкими [64]. Так, при дії NOCl на тіоацетамід та N-бутилтіоацетамід (XXXIII) утворюються відповідні тіонітри (XXXIV) та імідоїлхлориди (XXXV), існування яких було підтверджене перетворенням їх в амідини (XXXVI) при обробці реакційного розчину аніліном. При дії на тіоацетамід надлишку N₂O₃ проміжна S-нітрозосполука гідролізується до N-R-ацетаміду (XXXVII), який нітрозується надлишком сесквіоксиду азоту до N-R-N-нітрозоацетаміду (XXXVIII) [64] (схема 3).

Ряд вторинних і третинних тіоамідів вдалося

Схема 2.

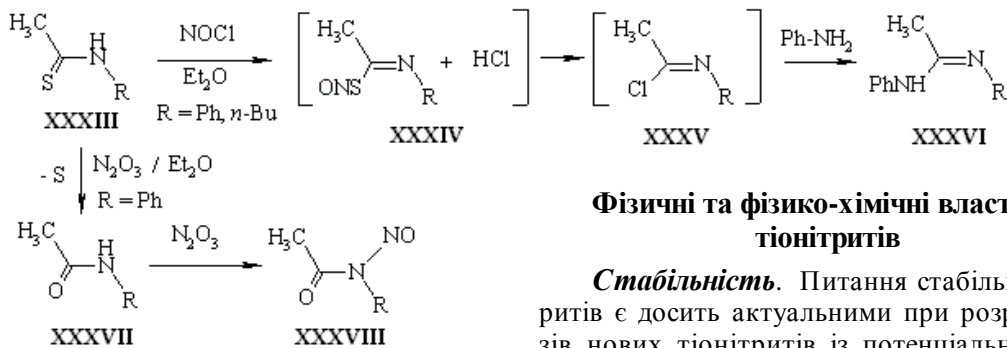
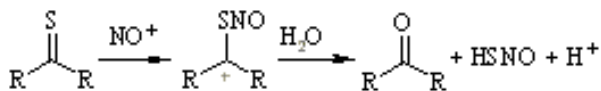


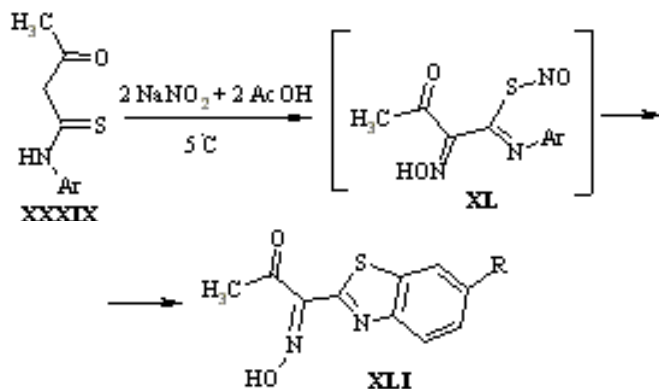
Схема 3.

перевести у відповідні аміді взаємодією з надлишком азотистої кислоти у двофазній системі ди-хлорметан—вода [65]. Слід зазначити, що швидкість реакції значно уповільнюється при наявності у вихідних тіоамідів просторовооб'ємних груп. Автори роботи [65] запропонували вірогідну схему механізму елімінування тіоксогрупи:



Слід зазначити, що найстійкішим серед тіонітритів виявився 2-S-нітрозопіридин, який був одержаний при дії азотистої кислоти на 2-меркаптопіридин у слабокислому середовищі. Його період напіврозпаду складає 10 хв [68].

Незвичайний випадок взаємодії вторинних тіоамідів, зокрема 3-оксо-N-арилбутантіоамідів (XXXIX), з азотистою кислотою описано в роботі [75]. Імовірно, ця трансформація відбувається через інтермедіат (XL). Похідні 2-пропанону (XLI) були використані авторами [75] як вихідні сполуки для синтезу 3-(6-R-бензотіазол-2-іл)-4-метил-1,2,5-оксадіазолів.



Ar = Ph, 4-CH₃C₆H₄, 4-CH₃OC₆H₄; R = H, CH₃, CH₃O.

Фізичні та фізико-хімічні властивості тіонітритів

Стабільність. Питання стабільності тіонітритів є досить актуальними при розробці синтезів нових тіонітритів із потенціальною біологічною активністю, а також при дослідженні їх фізико-хімічних та хімічних властивостей у водних розчинах та в органічних розчинниках. Стійкість тіонітритів залежить від цілого ряду чинників, до яких відносяться фізичні (світло, температура, агрегатний стан) та хімічні (особливості хімічної будови, каталітичний розклад під дією кисню, йонів деяких транзитних металів, рН середовища і т.д.).

За даними [41, 49, 76, 77], S-нітрозотіоли при опромінуванні денним світлом або світлом із певною довжиною хвилі або при підвищенні температури розкладаються гомолітично з утворенням NO[•] та тільних радикалів RS[•], які рекомбінуються у дисульфіді. Тому тіонітрити необхідно зберігати при низькій температурі, у темряві і без доступу повітря [41]. Загалом тіонітрити бувають дещо стійкішими у кристалічному стані, ніж у водних розчинах [76], але є й зворотні приклади, коли ці сполуки у помірно кислому водному середовищі існують довше, ніж у кристалічному стані [28, 78].

Сьогодні вже відомі деякі структурні закономірності, що впливають на стійкість тіонітритів. За літературними даними [32] час напіврозпаду (*t*^{1/2}) тіонітритів зростає в послідовності: первинні < вторинні < третинні. Наявність у β-положенні до S-нітрозогрупи замісників HO- або AcNH- суттєво подовжує *t*^{1/2} цих заміщених тіонітритів [32, 79, 80]. У випадку замісника AcNH- це пояснюється стабілізацією тіонітриту за рахунок внутрішньомолекулярного хелатування за участю S-нітрозогрупи [32].

Введення залишків моносахаридів у молекули RSNO, зокрема, SNAP суттєво збільшує його час напіврозпаду. Крім того, вказані моносахаридні групи надають відповідним RSNO здатності проникати крізь клітинні мембрани [81, 82].

Час напіврозпаду ароматичних тіонітритів, одержаних на основі тіофенолів [46], становить у ди-хлорметані від 7 до 14 хв. Але останнім часом вдалося синтезувати значно стійкіші ароматичні тіо-

нітрити, молекули яких є більш просторово утрудненими. До них відносяться 2,4,6-три-*трет*-бутил-фенілтіонітрит та 4-*трет*-бутил-2,6-біс[(2,2', 6,6'-тетраметил-*м*-тетрафеніл-2-іл)метил]фенілтіонітрит (VmtSNO), який було одержано нітрузуванням VmtSH [44]. $T^{1/2}$ першого з них при 20 °C складає у хлороформі 48 год, а другого (при кип'ятінні у бензолі) — 75 год [44]. При вивченні спектральних властивостей тіонітритів у органічних розчинниках слід мати на увазі, що їх $t^{1/2}$ знижується при збільшенні їх концентрації у розчині [47].

Спектральні властивості тіонітритів.

Електронні та ІЧ-спектри. Характеристичними в УФ-спектрах тіонітритів є смуги поглинання в інтервалі 330—350 нм ($\epsilon = 500\text{—}1000$ моль·л⁻¹·см⁻¹), що були віднесені до $n_o \rightarrow \pi^*$ переходів, а у видимому діапазоні, відповідно, 550—600 нм ($n_N \rightarrow \pi^*$ переходи, $\epsilon = 60$ М·см⁻¹) [14, 15, 78, 83]. Якщо по сусідству з тіонітритним фрагментом є електроноакцепторна група, то спостерігається батохромний зсув максимуму поглинання на 30 нм [83]. Тому спектральний діапазон 330—350 нм використовується для контролю кінетичних досліджень з хімії тіонітритів [78].

Первинні та вторинні аліфатичні тіонітрити забарвлені у рожевий або в червоний колір, а їх смуги поглинання знаходяться в діапазоні 540—560 нм. У той же час третинні аналоги — зеленого кольору і поглинають у діапазоні 590—600 нм [15]. Ароматичним S-нітрозотіолам притаманний червоний або зелений колір і смуга поглинання 560—570 нм [46]. Проте молярний коефіцієнт екстинкції в максимумі поглинання не перевищує 60, тому вказаний діапазон не можна застосовувати для кількісних визначень тіонітритів [15]. Потрібно також вказати, що S-нітрозотіоли вказаними методами можуть бути визначені в інтервалі концентрацій лише 0.1—10 мМ. Тому при необхідності застосовують чутливіші методи визначення цих сполук — амперометрію та електрохімічні дослідження [15].

В ІЧ-спектрах тіонітритів характеристичними є смуги поглинання в діапазоні 600—730 та 1480—1530 см⁻¹ [78]. За даними цієї роботи, ці смуги поглинання віднесені до валентних коливань фрагментів груп C—S і N=O. Проте в статті [31] на основі спектральних досліджень S-нітрозотіолів, помічених ізотопом ¹⁵N, показано, що смуги поглинання в діапазоні 650 см⁻¹ слід віднести до валентних коливань S—N, тоді як смуга погли-

нання при 735 см⁻¹ відповідає коливанням фрагменту C—S. Ці дані підтверджуються і теоретичними розрахунками.

При наявності ароматичних замісників або електроноакцепторних груп біля тіонітритного фрагменту смуги ν_{NO} зміщуються до 1600—1700 см⁻¹, що свідчить про збільшення довжини зв'язку NO [15].

Спектри ЯМР ¹H, ¹³C та ¹⁵N. У зв'язку з відсутністю в тіонітритній групі атомів водню і вуглецю нами проаналізовано хімічні зсуви вказаних атомів в α -фрагменті цих сполук.

У спектрах ЯМР ¹H за параметрами впливу дезекрануюча здатність тіонітритної групи близька до такої у ОН-групи [32]. Так, слабкопольне зміщення протонів при α -вуглецевому атомі становить приблизно 1 м.ч. у порівнянні зі спектрами вихідних тіолів [32].

У спектрах ЯМР ¹³C також спостерігається слабкопольний зсув сигналів α -вуглецевих атомів на 7—13 м.ч. у порівнянні зі спектрами вихідних тіолів, причому найсильніше ці сигнали зміщені у третинних тіонітритах [32]. Загалом у спектрах ЯМР ¹³C сигнали вуглецю α -фрагменту тіонітритів займають проміжне становище між сигналами вихідних тіолів та дисульфідів [32].

Спектри ЯМР ¹⁵N використовувались для вивчення структурних та конформаційних особливостей як природних сполук [5, 15], так і синтетичних S-нітрозотіолів [42, 84, 85]. Підсумком проведених вимірювань стало визначення областей резонансу ядер ¹⁵N тіонітритів первинної, вторинної та третинної структури. Зокрема, було виявлено, що сигнали ядер ¹⁵N первинних та вторинних аліфатичних тіонітритів знаходяться в області 360—450 м.ч., тоді як сигнали третинних тіонітритів дещо зсунуті в область слабого поля (400—460 м.ч.) [42]. Найбільше значення слабкопольного зсуву було зафіксовано у третинних тіонітритах, що містять ароматичні замісники [84], а також у деяких тіонітритах природного походження (730—790 м.ч.) [5, 15].

Конформаційні особливості та електронна природа тіонітритної групи. За останні 30 років опубліковано 7 робіт, присвячених кристалографічному аналізу відносно стійких тіонітритів [31, 42, 44, 76, 83, 86, 87]. Найдетальніші та найбільш коректні дослідження структури тіонітритів із використанням методу РСА, спектрів ЯМР ¹⁵N, ІЧ, Раман та видимих частин спектра були виконані в роботах [32, 42].

Довжини зв'язків N—O становлять 1.177—

1.239 Å, а зв'язків C–S і S–N, відповідно, 1.770—1.867 і 1.762—1.804 Å. Порівняння довжин зв'язків N–O тіонітритів NO з довжиною аналогічних зв'язків молекули NO (1.150 Å [88]) або NO⁺ (1.060 Å [89]) показує, що ці зв'язки є подвійними. Подібним чином, довжини зв'язків C–S тіонітритів дуже близькі до довжин аналогічних зв'язків у 1,4-тіюксані (1.826 Å) та етандітіолі (1.819 Å [90]), тобто є одинарними. Що стосується зв'язків S–N в тіонітритах, то порівняння їх параметрів з довжиною аналогічних зв'язків у 1,3,2-дитіазолі (1.730 Å [91]) та довжиною зв'язків S=N (1.578—1.596 Å [90]) однозначно свідчить про їх одинарний тип.

Серед досліджених тіонітритів виявлена конформаційна ізомерія, наслідками якої є можливість існування цих сполук у вигляді *син*- та *анти*-форм (XLII) і (XLIII):



Аналіз даних PCA просторово утруднених молекул SNAP, Ph₃CSNO показав, що об'ємні аліфатичні замісники мають *анти*-орієнтацію відносно тіонітритної групи [31, 42, 44]. Розрахований виграш енергії для *анти*-конформації складає приблизно 1 ккал/моль, що добре узгоджується з експериментальними даними [42].

За даними ЯМР ¹⁵N метилтіонітрит та етилтіонітрит у розчинах знаходяться у вигляді суміші *син*- та *анти*-форм, співвідношення яких складає, відповідно, 4:1 та 3:1 [42], тоді як *трет*-бутилтіонітрит у цих умовах характеризується співвідношенням 1:5 [42].

За даними PCA, первинний тіонітрит — S-нітрозокаптоприл знаходиться винятково у *син*-конформації [42], а (2,2',6,6'-тетраметил-*m*-терфеніл-5'-іл)метилтіонітрит (TrmSNO) є сумішшю *син*- та *анти*-ізомерів [87].

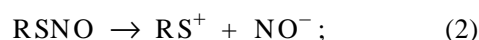
Значна відмінність була виявлена і в спектральних властивостях *син*- і *анти*-форм тіонітритів. Так, у спектрах ЯМР ¹⁵N етилтіонітриту, ізопропілтіонітриту та *трет*-бутилтіонітриту сигнали N-атомів *син*-конформацій спостерігаються при 378.4—403.3 м.ч., тоді *анти*-конформації цих сполук характеризуються хімічними зсувами при 447.2—462.7 м.ч., тобто в слабшому полі [42].

Подібним чином у видимій частині спектру λ_{max} *анти*-ізомерів має батохромний зсув на 30—40 нм відносно максимумів поглинання *син*-ізомерів [42].

ІЧ- та Раман спектроскопія є малоінформативною щодо конформаційної ізомерії тіонітритів [87].

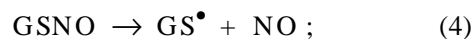
Хімічні властивості тіонітритів

Термічний, фотохімічний та електрохімічний розклад. Тіонітрити здатні розкладатись як гомолітично (рівняння (1)), так і гетеролітично (рівняння (2), (3)). В обох випадках процеси супроводжуються розривом зв'язку S–N [5, 14, 32]. Гомолітичний розрив притаманний біологічним процесам.



При термолізі, а також при опромінуванні спостерігається гомолітичний розклад тіонітритів (рівняння (1)), причому на другій стадії утворюються дисульфіди [5, 14, 32]. Швидкість димеризації тільних радикалів визначається стеричними факторами [5]. Якщо процес розкладу S-нітрозотіолів відбувається у водному середовищі в присутності кисню, то NO окиснюється до нітрит-йона [32].

При фотохімічному розкладі тіонітритів також мало місце утворення тільних радикалів. Так, при опроміненні розчину S-нітрозоглутатіону (GSNO) світлом з довжиною хвилі 340 або 540 нм спостерігалось виділення NO, причому процес мав приблизно перший порядок [14]. Для реєстрації тільних радикалів та NO використовувався метод ЕПР. На основі отриманих даних було запропоновано такий механізм цієї реакції [14]:



При електрохімічному відновленні тіонітрити зазнають незворотного розкладу, який супроводжується виділенням NO [31, 92]. При відновленні GSNO, SNAP та його похідних спостерігались піки при потенціалах –0.98, –0.97 та –0.91 В, які відповідають відриву NO від вказаних S-нітрозотіолів [93].

Каталітичний розклад тіонітритів у розчинах при дії йонів перехідних металів. Активними каталізаторами розкладу тіонітритів вия-

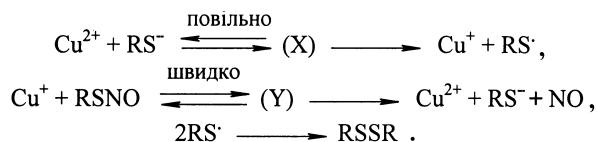
вилились йони металів Cu^+ , Fe^{2+} , Hg^{2+} та Ag^+ [72, 78, 79, 82, 93—100], тоді як йони Zn^{2+} , Mg^{2+} , Ca^{2+} , Ni^{2+} , Co^{2+} , Mn^{2+} , Cr^{3+} , Fe^{3+} майже не впливають на цю реакцію.

Актуальність досліджень впливу йонів міді на розклад тіонітритів обумовлена наявністю цих йонів у живих організмах (на 75 кг маси людини припадає 0.1 г йонів міді) [78].

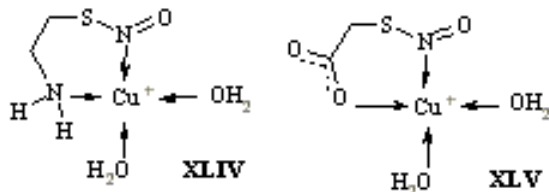
У живих організмах йони міді входять до складу протеїнів та пептидів, які активно впливають на метаболізм S-нітрозотіолів. Крім того, йони Cu^{2+} у мізерній концентрації здатні розкласти тіонітрити [78, 94, 98—100]. Тому вивченню розпаду RSNO в присутності йонів міді приділяється багато уваги.

Детальні дослідження каталітичних властивостей йонів міді виявили, що в каталізі розпаду RSNO домінуючу роль відіграють йони Cu^+ , тоді як йони Cu^{2+} мають слабку дію [78, 95, 99]. Йони Cu^+ утворюються під дією відновників, до яких у живих організмах відносяться аскорбінова кислота, тіюлат-аніони і т.п. [78, 94, 98]. Тіюлат-аніони утворюються з тіюлів, що присутні як домішка у синтетично генерованих тіонітритах або виникають з останніх при гідролізі чи термолізі [14, 78].

Стадія відновлення йонів Cu^{2+} проходить повільно, з певним індукційним періодом [94, 97]. В міру утворення йонів Cu^+ процес розпаду тіонітритів прискорюється:



На думку авторів [97], сполукам X, імовірно, відповідає структура RSCu^+ , тоді як Y — структури XLIV або XLV [78, 94, 97]:

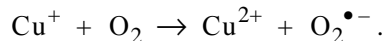


Каталітична дія йонів Cu^+ та Cu^{2+} підтверджена додаванням до реакційної суміші хелаторів йонів міді — ЕДТА та неокупроїну [94, 97, 98]. За перебігом розпаду спостерігали з допомогою електронної спектроскопії [78, 82, 94, 98].

За літературними даними [14, 78, 82, 94, 97,

98], утворення проміжних хелатів у вигляді п'яти- або шестичленних кілець (відповідно, з S,N-, S,O- і з N,N-, N-донорними молекулами), що містять йони Cu^{2+} (Cu^+), сприяє розпаду тіонітритів за вказаною схемою. У внутрішній сфері вказаних хелатних кілець може відбуватися переніс електронів, який активізує процес розпаду [14]. Блокування донорних атомів шляхом одержання відповідних похідних (HN-Ac, O-Alk і т.д.) суттєво знижує реактивність RSNO до реакцій розпаду, як це спостерігається у випадку SNAP, S-нітрозокаптоприлу (SNOCAP), метил-S-нітрозомеркаптоацетату та інших [14, 82]. У випадку реакційноздатних S-нітрозопохідних пеніциламіну, цистаміну, цистеїну розпад каталізується йонами Cu^{2+} без їх попереднього відновлення до йонів Cu^+ [82].

Серед чинників, які можуть впливати на розпад RSNO в присутності йонів міді, вивчались кисень, тіюли різної будови [94, 98] та надлишкові йони міді [98]. Кисень діє за двома напрямками. По-перше, він уповільнює розпад RSNO, зокрема SNAC та GSNO, що пояснюється конкурентною реакцією [94]:



По-друге, кисень окиснює утворений із RSNO монооксид азоту до нітрит-аніону [78].

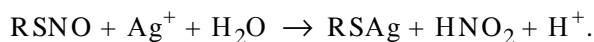
У залежності від будови тіюлів спостерігається неоднозначна дія йонів Cu^{2+} на розпад RSNO. Так, одноіменні тіюли, що не хелатуються з йонами міді (N-ацетилцистеїн, глутатіон), значно прискорюють розпад відповідних RSNO. І навпаки, одноіменні тіюли, що утворюють стабільні комплекси з йонами Cu^{2+} — пеніциламін (PEN), цистеїн, цистамін, меркаптобурштинова кислота — спочатку помітно уповільнюють розпад RSNO (квазиіндукційний період), але потім розпад раптово прискорюється [98]. Проте якщо вказані тіюли додавати лише у малих кількостях, то спостерігається прискорення реакції розпаду [94].

Надлишок йонів міді дуже прискорює розпад RSNO [98].

Йони Fe^{2+} широко розповсюджені — їх концентрація в організмах тварин на 2 порядки перевищує відповідний вміст йонів Cu^{2+} [79]. За каталітичною здатністю розкласти RSNO йони Fe^{2+} близькі до йонів Cu^{2+} [79, 94].

Вплив йонів Fe^{2+} на розпад RSNO досліджувався на малостійкому S-нітрозокистеїні (CuSNO) [79]. Було показано, що у водному розчині в присутності надлишку цистеїну утворюються диніт-

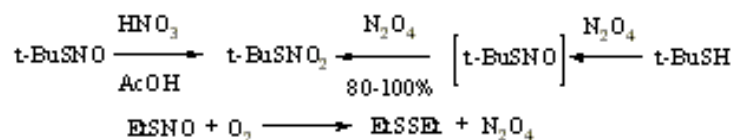
викладені в статтях [93, 95]. Остання з них детальніша з точки зору вивчення кінетики. Встановлено, що при надлишку йонів Ag^+ розклад RSNO перебігає за схемою:



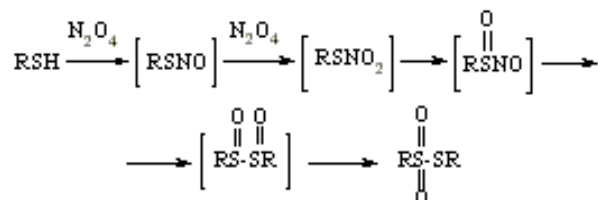
Авторам [95] вдалося дослідити тільки розпад GSNO та S -нітрозокантоприлу, бо з іншими RSNO дуже швидко випадали осад R^+Ag .

Слід зазначити, що дані кінетичних досліджень каталітичної дії вказаних вище перехідних металів детально висвітлені в огляді [15].

Окиснення тіонітритів. Окисненню тіонітритів присвячений розділ роботи [13]. З огляду на це нижче зображені перетворення, яких зазнавали вказані нітрозотіоли при дії окиснювачів та допоміжних реагентів [13, 20]:



Якщо при окисненні тіолів двома еквівалентами N_2O_4 реакційну суміш на певному етапі обробити *трет*-бутанолом, то замість тіонітритів утворюються тіосульфінати [13]:



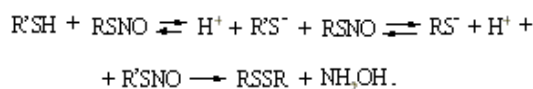
$\text{R} = n\text{-C}_6\text{H}_{13}, \text{Ph}, \text{циклогексил}$.

Реакції перенітразування тіонітритів з *S*-, *N*-, *O*- та *P*-вмісними нуклеофілами. Реакціям перенітразування (транснаїтразування) RSNO з тіолами присвячені роботи [49, 97, 101–104]. Певна інформація щодо цих реакцій висвітлена також в оглядах [5, 13–15].

Між авторами вказаних робіт існують певні розбіжності відносно механізму таких процесів.

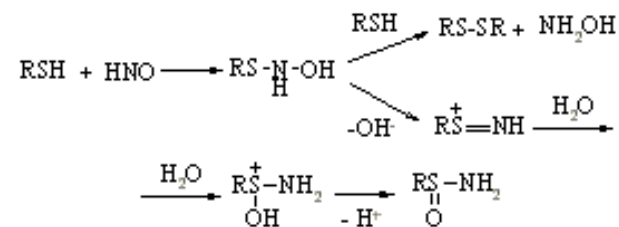
Оае [49] вважав, що при перенітразуванні має місце атака тіолу на S -атом тіонітриту з утворенням дисульфїду. У пізніших роботах [101, 102], де вивчалась кінетика, а також в огляді [14] стверджується, що в згаданому транснаїтразуванні приймає участь тіолат-анїон, який послїдовно атакує N -атом тіонітрозогрупи, а потїм атом сїрки тіонітриту. Кїнцевими продуктами реакції є дисуль-

фїд та гїдроксиламїн:



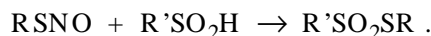
На думку авторів [101, 102], спочатку відбувається швидко рївноважне перенїтразування, пїсля чого утворюються дисульфїди та азотовмісні основи. Дослїдження [101] проводились як у присутності надлишку тіолат-анїону, так і в кількостях його, менших за стехїометричні. Було встановлено, що зі збільшенням величини рН швидкїсть транснаїтразування суттєво зростає. Крім того, виявлено, що в присутності надлишку тіолу йони Cu^{2+} не впливають на хїд вказаних процесів [101, 102].

Більш детальні кїнетичні дослїдження з використанням газової та рїдинної хроматографїї в поєднанні з мас-спектрометричним методом аналізу дозволили встановити, що при рН 7.4 виникає реактивна молекула протонованого нїтросилу — HNO , за участю якої відбувається утворення дисульфїдів та інших продуктів перенїтразування [103, 104]:



У живому організмі S -нітрозотїоли виявляють здатність дїяти як NO^- , NO^+ та NO^\bullet донори, тобто в залежності від умов бїохїмічних реакцій, цї тіонїтрити можуть розпадатися як за гетеролїтичним, так і за гомолїтичним механїзмом [104]. Завдяки такїй бїохїмічній гнучкостї S -нітрозотїоли через реакції транснаїтразування вїдїграють важливу роль у регуляції функцій протейїнів [104].

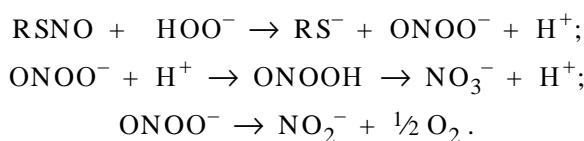
Реакції транснаїтразування S -нітрозотїолів з сульфїновими кислотами проводяться в умовах, аналогїчних взаємодїї останнїх з тіолами [48, 49]:



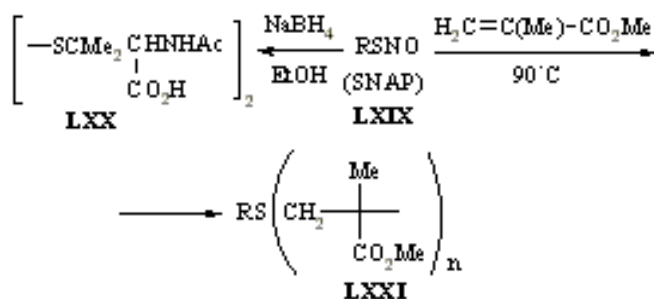
Данї дослїджень транснаїтразування тіонїтритів з амінами наведенї в статтях [47, 49, 76, 105–107]. Із даних роботи [105] випливає, що під час вказаного перенїтразування має місце прямиї перенос йона нїтрозонїю на нуклеофїльний центр без попереднього його вїдщеплення.

Реакції перенїтразування первинних алїфати-

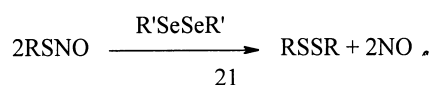
акції є припущенням авторів [105], але воно підтверджується даними кінетики реакції S-нітрозозистеїну (CysNO) з перекисом водню [109]. При цьому CysNO зазнає нуклеофільної атаки аніону HOO^- ($\text{p}K_a$ 11.5) на N-атом нітрозогрупи, в результаті чого генерується пероксинітрит, який розкладається за наведеними рівняннями. Атака гідропероксид-аніону на CysNO є стадією, що лімітує швидкість процесу. Найбільший вихід пероксинітриту при високих значеннях pH досягає 80 %, що пов'язано з появою при цих pH конкурентної реакції, а саме, гідролізу CysNO йоном гідроксиду з утворенням нітриту [109]:



Інші перетворення тіонітритів. У роботі [76] наведені дані з відновлення S-нітрозоз-N-ацетил-пеніциламіну (SNAP) (LXIX) боргідридом натрію та полімеризації SNAP з метилметакрилатом:



В огляді [5] повідомляється, що при дії диселенідів на RSNO спостерегається їх розклад за схемою:



РЕЗЮМЕ. Обобщены и проанализированы методы синтеза, структура, химические свойства и спектральные данные тионитритов — так называемых сигнальных молекул, являющихся одними из главных носителей монооксида азота в живых организмах.

SUMMARY. The synthesis methods and chemical properties of thionitrites — the so-called alarm molecules which are one of main transmitters of nitrogen monoxide in living organisms, have been generalized and analysed.

1. Hogg N. // Free Radical Biol. Med. -2000. -**28**, № 10. - P. 1478—1486.
2. Петров К.А., Андреев Л.Н. // Усп. химии. -1971. -**40**, № 6. -С. 1014—1057.
3. Inanici Y., Parlar H. // Chem. Ztg. -1980. -**104**, № 12. -S. 365—367.
4. Olah G.A., Arvanaghi M., Ohannesian L. // Synthesis. -1984. -№ 9. -P. 785—786.
5. Wang K., Zhang W., Xian M. // Curr. Med. Chem. -2000. -**7**, № 8. -P. 821—834.
6. Murad F. // Angew. Chem. -1999. -**38**, № 13—14. -P. 1857—1868.
7. Mann B.E., Motterlini R. // Chem. Commun. -2007. -№ 24. -P. 4197—4208.
8. Пат. 9852,580 WO. -1998; Chem. Abstr. -1999. -**130**. -20568x.
9. Пат. 9055,317 WO. -1999; Chem. Abstr. -1999. -**131**. -317779n.
10. Пат. 0050,037 WO. -2000; Chem. Abstr. -2000. -**133**. -203023x.
11. Пат. 5958926 USA. -1999; Chem. Abstr. -1999. -**131**. -252588c.
12. Пат. 853944 EP. -1997; Chem. Abstr. -1998. -**129**. -113508x.
13. Oae S., Shinham K. // Org. Prep. Proc. Int. -1983. -**15**, № 3. -P. 165—198.
14. Williams D.L.H. // Acc. Chem. Res. -1999. -**32**, № 10. -P. 167—198.
15. Szacilowski K., Stasicka Z. // Progress in reaction kinetics and mechanism. -2006. -**24**, № 1. -P. 1—58.
16. Tasker H.S., Jones H.O. // J. Chem. Soc. -1909. -**95**. -Pt. 2. -P. 1910—1918.
17. Jones H.O., Matthews J.K. // Zbl. -1910. -Pt. 2. -S. 1862—1863.
18. Rheinboldt H. // Ber. -1926. -**59**, № 6. -S. 1311—1313.
19. Lecher H., Siefken W. // Ibid. -1926. -**59**, ; 6. -S. 1314—1321.
20. Lecher H., Siefken W. // Ibid. -1926. -**59**, № 10. -S. 2594—2602.
21. Rheinboldt H., Dewald M., Diepenbruck O. // J. Pract. Chem. -1931. -**130**, № 2. -S. 133—146.
22. Rheinboldt H., Mott F., Motzskus E. // Ibid. -1932. -**134**, № 2. -S. 257—281.
23. Пат. 853052 France; Chem. Abstr. -1942. -**36**. -2392⁷.
24. Справочник химика. -М.;Л.: Химия, 1964. -Т. 2. -С. 16.
25. Al-Kaabi S.S., Williams D.L.H. // J. Chem.Soc., Perkin Trans. 2. -1982. -№ 2. -P. 227—230.
26. Morris P.A., Williams D.L.H. // Ibid. -1988. -**4**. -P. 513—521.
27. Dix L.R., Williams D.L.H. // Ibid. -1984. -**1**. -P. 103—112.
28. Vorlander D., Mittag E. // Ber. -1919. -**52**, № 1. -S. 413—423.
29. Пат.2,325,391 USA; Chem. Abstr. -1944. -**38**. -469⁸.
30. Saville B. // Analyst. -1958. -**83**. -P. 670—672.
31. Arulsamy N., Bohle D.S., Butt J.A. // J. Amer. Chem. Soc. -1999. -**121**, № 30. -P. 7115—7123.

32. Roy B., d'Hardemare A.M., Fountecave M. // J. Org. Chem. -1994. -**58**, № 23. -P. 7019—7026.
33. Zolfigol M.A. // Synth. Commun. -2000. -**30**, № 9. -P. 1593—1597.
34. Tapperman F., Rheinboldt H. // J. Pract. Chem. -1939. -**153**. -S. 65—76.
35. Field L., Dilts R.V. // J. Chem. Soc., Chem. Commun. -1978. -№ 6. -P. 249—250.
36. Moynihan H.A., Stanley M.R. // J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1. -1994. -**7**. -P. 797—805.
37. Schulz U., Mc Calla D.R. // Canad. J. Chem. -1969. -**47**, № 11. -P. 2021—2027.
38. Kharitonov V.D., Sundquist A.R., Sharma V.C. // J. Biol. Chem. -1995. -**270**, № 47. -P. 28158—28164.
39. Phillipe R.J., Moore H. // Tobacco Sci. -1961. -**5**. -P. 121—124.
40. Phillipe R.J. // J. Mol. Spectroscopy. -1961. -**6**. -P. 492—496.
41. Tullett J.M., Rees D.D. // Mol. Biotechnol. -1999. -**11**, № 1. -P. 93—100.
42. Bartberger M.D., Houk K.N., Powell S.C. et al. // J. Amer. Chem. Soc. -2000. -**122**, № 24. -P. 5889—5890.
43. Doyle M.P., Terpstra J.W., Pickering R.A. // J. Org. Chem. -1983. -**48**, № 20. -P. 3379—3382.
44. Itoh M., Takenaka K., Okazaki R. et al. // Chem. Letters. -2001. -№ 12. -P. 1206—1207.
45. Petit C., Bernardes-Genisson V., Hoffman P. et al. // Chem. Pharm. Bull. -2000. -**48**, № 11. -P. 1634—1638.
46. Petit C., Hoffman P., Souchard J.P. // Phosph. Sulf. Silicon. -1997. -**129**, № 9. -P. 59—67.
47. Oae S., Fukushima D., Kim Y.H. // J. Chem. Soc., Chem. Comm. -1977. -№ 12. -P. 407—408.
48. Oae S., Kim Y.H., Fukushima D. et al. // Chem. Letters. -1977. -№ 8. -P. 893—896.
49. Oae S., Kim Y.H., Fukushima D. // J. Chem. Soc. Perkin Trans. 1. -1978. -№ 29. -P. 913—917.
50. Pat. Kokai Tokkyo Koho 78,108,906 Japan. -1977; Chem. Abstr. -1979. -**90**. -87011j.
51. Pat. Kokai Tokkyo Koho 59,172,456 Japan. -1984; Chem. Abstr. -1985. -**102**. -113012y.
52. Oae S., Shinham K., Fujimori K. // Bull. Chem. Soc. Japan. -1980. -**53**, № 3. -P. 775—784.
53. Iranpoor N., Firouzabadi H. et al. // J. Chem. Research. Synopses. -1999. -**11**. -P. 668—669.
54. Iranpoor N., Firouzabadi H., Heydari R. // Synth. Commun. -2003. -**33**, № 5. -P. 703—710.
55. Cornelis A., Laszlo P. // Synthesis. -1985. -№ 10. -P. 909—918.
56. Cornelis A., Laszlo P. // Synlett. -1994. -№ 3. -P. 155—161.
57. Manchot W., Gall H. // Ber. -1927. -**60**, № 39. -S. 2318—2322.
58. Manchot W., Kaeb F. // Ibid. -1927. -**60**, № 9. -S. 2175—2180.
59. Hallett G., Williams D.L.H. // J. Chem. Soc., Perkin Trans. 2. -1980. -№ 1. -P. 624—627.
60. Guo Z., Ramirez J., Li J. et al. // J. Amer. Chem. Soc. -1998. -**120**, № 15. -P. 3726—3734.
61. Tsikas D., Boeger R.H., Bode-Boeger S.M. // J. Chromatogr. -1995. -**699**, № 1—2. -P. 363—369; Chem. Abstr. -1995. -**123**. -131889 c.
62. Studenbaker M.S., Zhang H., Means G.B. // Anal. Biochem. -1996. -**237**, № 2. -P. 193—197.
63. Mineshos G., Glavas S., Schurath U. // Monatsh. Chem. -1992. -**123**, № 27. -P. 501—508.
64. Heyns K., Bebenburg W. // Chem. Ber. -1956. -**89**, № 5. -S. 1303—1306.
65. Iorgensen K.A., Ghattas A.B., Lawesson S.O. // Tetrahedron. -1982. -**38**, № 9. -P. 1163—1168.
66. Hurd R.N., De La Mater G. // Chem. Rev. -1961. -**61**, № 3. -P. 45—86.
67. Al-Mallah K., Collings P., Stedman G. // J. Chem. Soc., Dalton Trans. -1974. -№ 22. -P. 2469—2472.
68. Amado S., Dicks A.P., Williams D.L.H. // J. Chem. Soc. Perkin Trans. 2. -1998. -№ 9. -P. 1869—1875.
69. Krall H., Sugar V. // J. Ind. Chem. Soc. -1940. -**17**, № 7. -P. 475—479; Zbl. 1941, I. -2102.
70. Cronyn M.W., Nakagawa T.W. // J. Amer. Chem. Soc. -1952. -**74**, № 14. -P. 3693—3696.
71. Bahadir M., Nitz S., Parlar H. et al. // Z. Naturforsch. -1979. -**34B**, № 15. -P. 768—769.
72. Comprehensive Heterocyclic Chemistry // Ed. A.R. Katritzki., C.W. Rees, K.T. Potts. -Oxford; New York; Toronto: Pergamon Press, 1984. -**6**. -P. 463—512.
73. Ishikawa S., Katon J. // Sci. Reptse Tokyo Bunrka Daigaku. -1934. -**2A**. -P. 17; Chem. Abstr. -1934. № 28. -6128.
74. Tchir P.O., Spratley R.D. // Canad. J. Chem. -1975. -**53**, № 5. -P. 2318—2330.
75. Брицун В.Н., Борисевич А.Н., Самойленко Л.С., Лозинский М.О. // Журн. орган. химии. -2005. -**41**, № 5. -С. 759—761.
76. Field L., Dilts R.V., Ravichandran R. et al. // J. Chem. Soc., Chem. Commun. -1978. -№ 6. -P. 249—250.
77. De Fallois L.L.H., Decont J.H., Fontecave M. // J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1. -1997. -**17**. -P. 2587—2595.
78. Williams D.L.H. // J. Chem. Soc., Chem. Commun. -1996. -**10**. -P. 1085—1091.
79. Ванин А.Ф. // Биохимия. -1998. -**63**, № 7. -С. 924—938.
80. Megson L.L., Georg I.R., Gray G.A. // J. Pharmacol. -1997. -**122**, № 8. -P. 1617—1624.
81. Ramirez J., Yu L., Li I. et al. // Bioorg. Med. Chem. Lett. -1996. -**6**, № 21. -P. 2575—2580.
82. Askew S.C., Barnett J., Mc Aninly J. // J. Chem. Soc., Perkin Trans. 2. -1995. -**4**. -P. 741—745.
83. Mason J. // J. Chem. Soc. A. -1969. -**10**. -P. 1587—1592.
84. Bonnett R., Holleyhead R., Johnson B.L. // J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1. -1975. -Pt. III. -P. 2261—2264.
85. Carnahan G.E., Lenhert P.G., Ravichandran R. // Acta Crystallogr. Sect B. -1978. -**34B**, № 8. -P. 2640—2643; Chem. Abstr. -1978. -**89**. -155864w.
86. Chan N.-L., Rogers P.H., Arnone A. // Biochemistry. -1998. -**37**, № 47. -P. 16459—16464.
87. Goto K., Nino Y., Kawashima T. et al. // Tetrahedron. Lett. -2000. -**41**, № 44. -P. 8479—8483.
88. Химическая энциклопедия в 5 т. -М.: Совет. энцик-

- лопедия, 1988. -Т. 1. -С. 60.
89. *Химическая энциклопедия в 5 т.* -М.: Совет. энциклопедия, 1988. -Т. 3. -С. 27.
90. *Наумов В.А., Катаева О.Н.* Молекулярное строение органических соединений кислорода и серы в газовой фазе. -М.: Наука, 1990. -С. 108.
91. *Butler A.R., Williams D.L.H.* // *Chem. Soc. Rev.* -1998. -**22**, № 4. -P. 233—241.
92. *Hou Y., Wang J., Arias S. et al.* // *Bioorg. Chem. Lett.* -1998. -**8**, № 21. -P. 3065—3070.
93. *Mc Aninly J., Williams D.L.H., Ascew S.C. et al.* // *J. Chem. Soc., Chem. Commun.* -1993. -**23**. -P. 1758—1759.
94. *Dicks A.P., Swift H.R., Williams D.L.H. et al.* // *J. Chem. Soc., Perkin Trans. 2.* -1996. -**4**. -P. 481—487.
95. *Swift H.R., Williams D.L.H.* // *Ibid.* -1997. -**10**. -P. 1933—1935.
96. *Le M., Zhang H., Means G.E.* // *Bioorg. Med. Chem. Lett.* -1997. -**7**, № 11. -P. 1393—1399.
97. *Williams D.L.H.* // *Trans. Met. Chem.* -1996. -**21**, № 2. -P. 189—191.
98. *Dicks A.P., Beloso P.H., Williams D.L.H.* // *J. Chem. Soc., Perkin Trans. 2.* -1997. -**8**. -P. 1428—1434.
99. *Butler A.R., Glidewell C.* // *Chem. Soc. Rev.* -1987. -**16**, № 4. -P. 361—380.
100. *Rheinboldt H., Mott F.* // *Ber.* -1932. -**65**, № 6. -S. 113—114.
101. *Barnett D.J., Mc Aninly, Williams D.L.H.* // *J. Chem. Soc., Perkin Trans. 2.* -1994. -**6**. -P. 1131—1133.
102. *Dicks A.P., Li E., Munro A.P. et al.* // *Can. J. Chem.* -1998. -**76**, № 6. -P. 789—794.
103. *Wong P.S.-Y., Hyun J., Fukuto J.M. et al.* // *Biochemistry.* -1998. -**37**, № 16. -P. 5362—5371.
104. *Arnelle D.R., Stamler T.S.* // *Arch. Biochem. Biophys.* -1995. -**318**, № 2. -P. 279—285.
105. *Munro A.P., Williams D.L.H.* // *J. Chem. Soc., Perkin Trans. 2.* -1999. -**10**. -P. 1989—1993.
106. *Kim Y.H., Shinhama K., Oae S.* // *Tetrah. Lett.* -1978. -**46**. -P. 4519—4522.
107. *Oae S., Shinhama K., Kim Y. H.* // *Bull. Chem. Soc. Japan.* -1980. -**53**, № 4. -P. 1065—1069.
108. *Haake M.* // *Tetrahedron. Lett.* -1972. -**33**. -P. 3405—3407.
109. *Coupe P.J., Williams D.L.H.* // *J. Chem. Soc., Perkin Trans. 2.* -1999. -**6**. -P. 1057—1058.