含溴离子水氯化过程中消毒副产物生成和分配研究

李波曲久辉* 刘会娟赵旭

(中国科学院生态环境研究中心,环境水质学国家重点实验室,北京 100085.* 联系人, E-mail: jhqu@rcees.ac.cn)

摘要 研究了含有溴离子的水在加氯消毒过程中,反应时间和 pH 值对 4 种三卤甲烷(THMs)和 5 种卤乙酸(HAAs)生成和分配的影响.结果表明,由于水中溴离子浓度随时间发生变化,影响了含溴 THMs 摩尔分数的分配.氯化反应 24 h 后,生成的 THMs 中溴代甲烷占绝对优势,而生成的 HAAs 中氯代乙酸为主要产物.随着反应时间延长,THMs 和 HAAs 中溴的结合程度均逐渐减少.反应时间还影响不同 HAAs 的生成速率.pH 对 THMs 和 HAAs 的生成和分配的影响也很大.除了三溴甲烷(BF)未检测到以外,其余 3 种 THMs 的生成量均随 pH 升高而增加.含有溴的二溴一氯甲烷(DBCM)和一溴二氯甲烷(BDCM)的摩尔分数随 pH 升高而升高,而不含溴的三氯甲烷(CF)的摩尔分数随 pH 升高而降低.在所考察的 pH 范围内,主要的卤乙酸产物是三氯乙酸(TCAA)和二氯乙酸(DCAA),它们的生成量都随 pH 升高而降低,且 TCAA 的生成量总是大于 DCAA 的生成量.

关键词 溴 余氯 氯化消毒 THMs HAAs

氯消毒由于杀菌效果好、价格便宜、易于使用, 被广泛用于饮用水消毒过程^[1].但是氯与水中存在 的天然有机物,如腐殖酸,发生反应后会生成消毒副 产物.这些消毒副产物大多具有潜在的致癌风险^[2]. 由于受到海水的侵扰,沿海地区的地下水中常会检 测到溴离子^[3].含有溴离子的水在氯化时会改变反 应过程:溴离子被快速地氧化成次溴酸,进而影响到 消毒副产物的形成和分配^[4].溴与有机物的反应比 氯与有机物的反应快,且溴代消毒副产物比氯代消 毒副产物的毒性大^[5].

三卤甲烷(THMs)和卤乙酸(HAAs)是两种最重要 的消毒副产物^[6].在含有溴离子的水中会生成4种三 卤甲烷:三氯甲烷(CF)、一溴二氯甲烷(BDCM)、二 溴一氯甲烷(DBCM)、三溴甲烷(BF).同时生成9种 卤乙酸:一氯乙酸(MCAA)、一溴乙酸(MBAA)、二氯 乙酸(DCAA)、溴氯乙酸(BCAA)、二溴乙酸(DBAA)、 一溴二氯乙酸(BDCAA)、二溴一氯乙酸(DBCAA)、三 氯乙酸(TCAA)、三溴乙酸(TBAA).美国等发达国家 很早就关注到饮用水中消毒副产物的危害,并在饮 用水标准中进行了严格的浓度限制,规定4种三卤甲 烷(THMs)的总量应小于80 µg/L,9种卤乙酸中5种消 毒副产物(HAA₅ = MCAA + DCAA + TCAA + MBAA + DBAA)浓度的总和不能超过60 µg/L. 本文考察了含有溴离子的水在加氯消毒过程中, 反应时间和 pH 对 4 种三卤甲烷(THMs)和 5 种卤乙酸 (HAAs)的生成和分配规律的影响,得出了含溴消毒 副产物与含氯消毒副产物在氯化过程中的生成规律.

1 实验

1.1 化学药品和玻璃器具

选用腐殖酸(HA, 天津化学试剂开发中心)模拟 NOM, 称取适量 HA 样品在碱性条件下溶解(pH 12.0), 然后用 0.45 μm 滤膜过滤, 滤后液为 HA 储备液, 用 multi N/C 3000 TOC 分析仪(Analytikjena)测定其浓度.

所投加的消毒剂为次氯酸钠溶液(NaOCl > 10%), 4 避光保存,用 DPD 分光光度法定期检测其浓度.

CF, BDCM, DBCM 和 BF 标样购自国家标准物 质研究中心, MCAA, MBAA 和 DBAA 标样购自 Ultra Scientific 公司; DCAA 和 TCAA 纯度>99%, 为比利时 Acros Organics 公司产品.

由于 THMs 和 HAAs 的含量很低,实验操作中对 玻璃器皿的清洗工作要求严格. 样品瓶的清洗:用洗 涤剂清洗后,分别用自来水和去离子水各冲洗至少 3 遍,在马福炉中 500 烧4h. 带刻度玻璃器具的清洗: 用洗涤剂清洗后,再用自来水冲洗干净后室温下晾干, 用洗液浸泡至少 30 min 后,用去离子水冲洗干净,室

²⁰⁰⁷⁻⁰⁵⁻²² 收稿, 2007-07-06 接受

国家自然科学基金创新群体(批准号: 50621804)和国际铜业协会(编号: H-AS-04-03)资助项目

温下晾干.

1.2 实验方法

一定浓度的腐殖酸和一定量的 KBr 加入到经过 活性碳处理的自来水后,再加入一定体积的 NaClO 储备液,使水中 TOC=5.6 mg/L,[Br⁻]=0.2 mg/L,活性 氯浓度为 20 mg/L.考察反应时间的影响时,用浓盐 酸和 NaOH 溶液调 pH 8.0 后,将溶液倒入玻璃试管, 放入培养箱 20℃避光反应 24 h. 在反应 1, 2, 4, 8, 12, 24 h 后分别从不同玻璃管中取水样分析余氯、三卤甲 烷(CF, BDCM, DBCM, BF)、卤乙酸(MCAA, MBAA, DCAA, TCAA, TBAA)的浓度.考察 pH 的影响时,调 节 pH 为 5.0, 6.0, 7.0, 8.0, 9.0 后,放入培养箱 20℃避光 反应. 15 h 后取样分析余氯、三卤甲烷、卤乙酸浓度. 实验重复 3 次,实验结果为 3 次实验的平均值.

1.3 分析方法

三卤甲烷和卤乙酸浓度分别采用USEPA 551.1^[2] 和 USEPA 552.3^[8]方法测定. 仪器均采用气相色谱 (Agilent 6890N Series, America), 毛细管柱: HP-5(30 m × 0.32 mm × 0.25 μ m). 升温程序分别为(1) 三卤甲 烷: 35 保持 4 min, 10°C/min到 100 保持 3 min; (2) 卤乙酸: 35 保持 4 min, 2 /min到 65 . 数据采集 和分析使用Agilent Chem Station. 水样取样后立即加 入Na₂S₂O₃ 消除残余活性氯.

活性氯浓度采用 DPD 分光光度计法在波长 510 nm 处测定.

- 2 结果与讨论
- 2.1 反应时间对 THMs 生成和分配的影响

反应时间对氯化消毒副产物的影响是关键的,

因为它决定了消毒副产物最终对人体的暴露浓度^[9]. 图 1 是 4 种三卤甲烷随时间的生成规律. 由图 1(a)可 知, 4 种三卤甲烷的生成量均随反应时间延长而增加. 在本实验条件下, 12 h时各种三卤甲烷生成量关系为: DBCM (62.9 µg/L)>BDCM (31.2 µg/L)>CF (29.4 µg/L) > BF (0.6 µg/L). 所生成的三卤甲烷类物质中, 主要 以溴代甲烷为主(占总和的 71.8%). 值得注意的是, 4 种三卤甲烷的生成速率不同. 水中加氯后立刻就有 DBCM生成(13.0 µg/L); 1 h时BDCM出现, 生成量为 4.8 µg/L; 而 2 h时CF生成量才达到 3.1 µg/L. 这是因 为溴与有机物的反应速度比氯与有机物的反应速度 要快得多,并且只要水中含有溴, 即使在溴浓度很低 时, 也会有溴代甲烷生成^[10]. 因此, 当含溴水中加入 活性氯后, 立刻就有溴代甲烷生成, 而三氯甲烷到 2 h时才开始逐渐生成.

每种三卤甲烷的摩尔分数等于这种三卤甲烷的 摩尔浓度除以总的三卤甲烷的摩尔浓度.从摩尔 分数来看(图 1(b)),随着时间延长,CF和BDCM在 THMs中所占比重均逐渐增加,而DBCM所占比重却 逐渐减少.BF的生成量一直保持在很低的水平.

为了解释几种 THMs 生成的摩尔分数随时间延 长所表现出的不同规律,在活性氯投量为 17 mg/L 的 条件下,考察了溴离子浓度对 THMs 生成和分配的影 响,实验结果见图 2. 从图 2 可以看出,随着 Br⁻投加 量增加, CF 和 BDCM 的生成量逐渐降低, BF 的生成 量逐渐升高.而对于 DBCM 来说,则是先随着 Br⁻的 投加量的增加而增加,当溴离子浓度大于 0.025 mmol/L 后又逐渐降低.可见,在 HOCl 投量一定的情 况下,溴离子的浓度对三卤甲烷的生成和分配有很 重要的影响.因此,可以认为随着反应的进行,由于



(a) THMs 质量浓度; (b) THMs 摩尔分数

水中 Br⁻逐渐被消耗,导致 CF 和 BDCM 生成的摩尔 分数逐渐升高.本实验条件下,溴离子投量为 0.0025 mmol/L,由图 2 可知,在这个浓度范围内,随着溴离 子浓度降低,DBCM 生成的摩尔浓度逐渐降低,而 BF 的生成量也是在一个很低的水平上.所以造成了 图 1(b)中随着反应时间延长,DBCM 的摩尔分数逐渐 降低,而 BF 的生成量一直保持在很低水平的现象.



图 2 溴离子浓度对 THMs 生成的影响

氯化过程中 THMs 的生成可分为最初几个小时的快速反应和此后的慢速反应两个阶段.为了对 THMs的生成进行定量描述,本文将慢速反应阶段的 动力学数据采用二级动力学模型进行拟合.假设慢 速反应THM前驱物和氯反应生成THM的过程为^[11]

 $Cl_2 + THMFP \xrightarrow{k} THM$

式中[THMFP] 是 慢 速 反 应 THM 前 驱 物 的 浓 度 (µmol/L); [Cl₂]是 *t* 时刻的余氯浓度(µmol/L); *k* 是生成 THMs 慢速反应的二级反应速率常数.

根据上式, THM 的生成速率可表示为

$$\frac{d[THM]}{dt} = k \times [Cl_2] \times [THMFP].$$
(1)

对(1)式积分可得

$$\frac{1}{[Cl_2]_i - [THMFP]_T} \times [Cl_2] \times \ln\left(\frac{[THMFP]_T \times [Cl_2]}{[Cl_2]_i ([THMFP]_T - [THM])}\right) = kt,$$

式中[Cl₂]_i 是在初始快速氯消耗后的余氯浓度(μ mol/L); $t = t_i$ (h); [THM] = [THMFP_i] (μ mol/L); [THMFP_J = ([THMFP_f]–[THMFP_i]) (μ mol/L). 初始 THM 生成势 [THMFP_i]与反应最初几个小时快速反应的 THM 前驱 物对应(*t < t*i, *t*i = 4 h), 最终 THM 生成势[THMFP_f]对 应于慢速反应前驱物.

拟合结果表明, THM 的慢速生成过程符合二级 动力学模型($R^2 > 0.99$),反应速率常数 k 为 0.041 L/(mol·h).

2.2 反应时间对 HAAs 生成和分配的影响

图 3(a)是 5 种卤乙酸随时间的生成规律. 可以看 出, 卤乙酸的生成量均随时间延长而增加. 但是 5 种 卤乙酸的生成量却有明显区别. 在本实验条件下, 24 h 后各卤乙酸生成量关系为: TCAA (72.2 μg/L) > DCAA (27.2 μg/L) > DBAA (6.9 μg/L) > MCAA (2.0 μg/L)>MBAA (1.2 μg/L). 24 h 时 5 种卤乙酸中, 氯乙 酸占绝大多数(92.6%), 主要的卤乙酸产物是 TCAA 和 DCAA.

同时, 进一步用 $\Delta C/\Delta t$ 来评价 5 种HAAs的生成速 $\mathbf{x}(\Delta C = (时间间隔\Delta t 终点时的摩尔浓度--时间间隔\Delta t$ 起始点时的摩尔浓度)、结果见图3(b). 由图3(b)可以 看出, 最初4h时间里TCAA的生成速率很快, 达到了 0.05 μmol/h; 其次是DCAA, 其生成速率为 0.02 umol/h. 但是随着反应进行, TCAA的生成速率很快 下降, 在最后 12 h内, 其生成速率只有 0.002 μmol/h; DCAA的生成速率也随反应时间的延长而降低, 但是 与TCAA相比降低的速度慢得多,且最后12h其生成速 率比TCAA还略快, 达到 0.005 μmol/h. DBAA的生成 速率较TCAA和DCAA慢、也随着反应的进行而降低. 在 24 h的反应时间里, MCAA和MBAA的生成速率十 分低、但是MCAA的生成速率随时间增加略有上升 趋势. 据报道, MCAA是TCAA, BDCAA和DBCAA的 分解产物^[12].因此,MCAA的生成速率随时间增加不 仅是有机物和活性氯直接反应的结果, 也是TCAA, BDCAA和DBCAA的分解反应间接作用的结果.

各种卤乙酸的生成速率尽管有区别,但是反应 的最初几小时,没有发生像三卤甲烷中BDCM和CF 没有被检测到的现象.这是因为最初氯和溴通过取 代反应加入到NOM结构中,首先形成的是分子量相 对较高的卤化物,相对小分子量的化合物,如三卤甲 烷,并没有从母系分子中分离出来,直到足够量的氯 或溴与NOM相结合后,它们才逐渐分离出来^[13].所 以,最初几个小时,部分THMs没有被检测到.THMs 和HAAs的摩尔浓度随时间的变化规律也证明了这一 点(图 4). 由图 4 可见,反应前 4 h生成的HAAs较



图 3 反应时间对 HAAs 生成的影响 (a) HAAs 质量浓度; (b) HAAs 生成速率



图 4 反应时间对 THMs 和 HAAs 生成的影响

多,而4h之后 THMs 的摩尔浓度要高于 HAAs.这 也与前面对 THMs和HAAs的生成速率的分析结果一 致.氯化的前4h时间里,THMs和HAAs都处在快速 生成阶段.但4h之后,THMs进入慢速生成阶段,而 HAAs的生成速率随着反应进行降低得更快,所以出 现了4h后 THMs的摩尔浓度高于 HAAs 的现象.

2.3 反应时间对 THMs 和 HAAs 中溴取代程度的影响

随着反应的进行, 溴和氯会通过取代反应逐渐 加入到NOM结构中, 本文采用溴结合因子*n*和*n*'来评 价THMs和HAAs中溴离子的取代程度^[14]:

$$n = \frac{\sum_{k=0}^{3} k \times [CHCl_{3-k}Br_k]}{\sum_{k=0}^{3} [CHCl_{3-k}Br_k]},$$
$$n' = \frac{[MBAA] + [DBAA] \times 2}{[MCAA] + [MBAA] + [DCAA] + [TCAA] + [DBAA]},$$

式中 *n* 和 *n*′的范围为[0,3], 并且 *n* 和 *n*′的值越大, 说 明溴的取代程度越高.

图 5 是反应时间对 THMs 和 HAAs 中溴取代程 度的影响.可以看出,随着反应时间延长,THMs 和 HAAs 中溴的结合程度均逐渐降低.并且 THMs 中溴 的取代程度比 HAAs 中溴的取代程度高.溴结合因子 *n* 从反应初期的 2.0,经过 24 h 后降低到 1.0;而对 HAAs 来说,溴结合因子 *n*'从反应初期的 0.17,经过 24 h 后降低到 0.10.氯化 24 h 生成的 DBPs 中,氯取 代产物的生成量更多,而大部分溴取代产物是在反 应初期生成的,24 h 后其生成量几乎不再增加.





从图 5 中还可以看出, THMs 中溴的取代程度要 比 HAAs 中的溴的取代程度高. 这可能是由于含溴的 水氯化后会生成 9 种卤乙酸, 其中含有溴的卤乙酸有 6 种, 本文只考察了其中两种含溴卤乙酸中溴的取代 程度. 由于含氯溴的卤乙酸标品和测定方法的限制, 美国环保总局只规定了其中 5 种卤乙酸的浓度限制, 因此本文也只考察了这 5 种卤乙酸中溴的取代程度, 如果再考虑到其他 4 种含溴卤乙酸(BCAA, BDCAA, DBCAA, TBAA), 卤乙酸中溴的取代程度应该更高 一些.

2.4 pH对 THMs 生成和分配的影响

图 6 是 pH 对三卤甲烷生成和分配的影响. 由图 6(a)可见,除了没有检测到 BF 生成外,其他 3 种 THMs 的生成量均随 pH 升高而增加. 三卤甲烷的生 成过程涉及到卤仿反应机理,与 TCAA 的生成不同,它对氧化反应的要求不是很严格. 因此尽管碱性条 件下活性氯主要以氧化性较弱的 OCI⁻形式为主,但 由于氯仿反应是碱催化反应, pH 升高会加速 C-Cl 的 碱催化水解反应. 因此 THMs 的生成量随着 pH 升高 而增加.

由图 6(b)可见,结构中含有溴的DBCM和BDCM 的摩尔分数随pH升高而升高,而结构中不含溴的CF 的摩尔分数随pH升高而降低.这是因为腐殖酸是弱 酸,pH会影响腐殖酸的电离程度.在酸性条件下,腐 殖酸的电离程度较弱,使其溶解性变差,憎水性加强. 由于氯和憎水物质反应活性较强,而溴与亲水部分 反应活性较强^[15],因此随着pH降低,生成的CF的量 要高于含溴的三卤甲烷.

2.5 pH 对 HAAs 生成和分配的影响

图 7 是 pH 对 HAAs 生成和分配的影响. 由图 7 可见, TCAA 的生成受 pH 影响显著, 当 pH 从 5.0 升 高到 9.0 时, TCAA 的生成量从 160.7 µg/L 降低到 79.8 µg/L. 与 TCAA 不同的是, 当 pH 从 5.0 升高到 9.0 时, DCAA 仅略微降低, 从 68.8 µg/L 降低到 37.8 µg/L. 虽然 TCAA 和 DCAA 结构相似, 但是 TCAA 并 不是经 DCAA 直接衍生得来. 一般认为生成 TCAA 直接的前驱物是三氯乙酰衍生物, 而 TCAA 比 DCAA 经历了更为复杂的氯化氧化步骤, 因此受 pH 的影响 更为复杂^[16]. pH会影响溶液中活性氯的存在形式. 次氯酸的pK_a为 7.54, 当pH<7.54 时, 大部分氯以 HOCI形式存在. HOCI的氧化性较强, 此时氯化反应 主要生成高度氧化的氯化合物, 因此在酸性条件下, TCAA和DCAA的生成量较高. pH>7.54 后, 随着pH升 高, 氯的主要存在形式为OCI⁻. 与HOCI相比, OCI⁻的 氧化性较低, 因此TCAA和DCAA的生成量随着pH升 高而降低.

DBAA, MCAA, MBAA由于生成的量绝对值很 小,受pH影响较小. 当β-二酮(R'-CO-CH₂-CO-R)仅 被一个氯取代时会生成R'-CO-CHCl-CO-R结构,但 是这个结构与R'-CO-CCl₂-CO-R水解生成CHCl₂-CO-R相比,很难水解生成CH₂Cl-CO-R,因此一卤乙酸的 生成量较少^[17].

3 结论

反应时间对 THMs 和 HAAs 的生成和分配有重 要影响. 含溴离子的水经 24 h 氯化反应后, 生成的 THMs 中溴代甲烷占绝对优势, 而生成的 HAAs 中氯 代乙酸为主要产物. 随着反应时间增加, THMs 和 HAAs 中溴的结合程度均逐渐减少.

pH对THMs和HAAs的生成和分配的影响很大. THMs 生成量均随 pH 升高而增加,但含有溴的 DBCM和BDCM的摩尔分数随pH升高而升高,而不 含溴的 CF 的摩尔分数随 pH 升高而降低.在所考察



图 6 pH 对 THMs 生成的影响 (a) THMs 的质量浓度; (b) THMs 的摩尔分数



图 7 pH 对 HAAs 生成的影响

的 pH 范围内, 主要的卤乙酸产物是 TCAA 和 DCAA, 它们的生成量都随着 pH 升高而降低. 且 TCAA 的生 成量总是大于 DCAA 的生成量. 在水处理和传输过 程中, 应该注意控制反应时间和 pH 值, 使消毒副产 物的生成量最低.



- Golfinopoulos S K, Nikolaou A D. Survey of disinfection by-products in drinking water in Athens, Greece. Desalination, 2005, 176: 13-14[DOI]
- 2 Cantor K P, Lynch C F, Hildesheim M E, et al. Drinking water source and chlorination by-products I. Risk of bladder cancer. Epidemiology, 1998, 9(1): 21-28[DOI]
- 3 Adamantia A K, Euripides G S. The impact of bromide on the formation of neutral and acidic disinfection by-products (DBPs) in Mediterranean chlorinated drinking water. Wat Res, 2002, 36: 2596— 2606[DOI]
- 4 Grosssman L H, Manka J, relis B L, et al. Formation and distribution of haloacetic acids, THM and TOX in chlorination of bromide-rich lake water. Wat Res, 1993, 27(8): 1323-1331[DOI]
- 5 Westerhoff P, Chao P, Mash H. Reactivity of natural organic matter with aqueous chlorine and bromine. Wat Res, 2004, 38: 1502– 1513[DOI]

- 6 Rodriguez M J, Serodes J B, Levallois P. Behavior of trihalomethanes and haloacetic acids in a drinking water distribution system. Wat Res, 2004, 38: 4367–4382[DOI]
- 7 USEPA. Determination of chlorination disinfection byproducts and chlorinated solvents in drinking water by liquid-liquid extraction and gas chromatography with electron-capture detection. Environmental Monitoring Systems Laboratory Office of Research and Development, 1990, Method 551.1
- 8 USEPA. Determination of haloacetic acids and dalapon in drinking water by liquid-liquid microextraction derivatization, and gas chromatography with electron capture detection. Technical Support Center Office of Ground Water and Drinking water, 2003, Method 552.3
- 9 Nikolaou A D, Lekkas T D, Golfinopoulos S K. Kinetics of the formation and decomposition of chlorination by-products in surface waters. Chem Eng J, 2004, 100: 139–148[DOI]
- 10 Chang E E, Lin Y P, Chiang P C. Effects of bromide on the formation of THMs and HAAs. Chemosphere, 2001, 43: 1029-1034[DOI]
- 11 Gallard H, Gunten U. Chlorination of natural organic matter: Kinetics of chlorination and of THM formation. Wat Res, 2002, 36: 65-74 [DOI]
- 12 Hozalski R M, Zhang L, Arnold W A. Reduction of haloacetic acids by Fe⁰: Implications for treatment and fate. Environ Sci Tech, 2001, 35: 2258–2263[DOI]
- 13 Li C W, Benjamin M M, Korshin G V. Use of UV spectroscopy to characterize the reaction between NOM and free chlorine. Environ Sci Tech, 2000, 34: 2570-2575[DOI]
- 14 Gould J P, Fitchhorn L E, Urheim, E. Formation of brominated trihalomethanes: Extent and kinetics. In: Jolley R L, ed. Water Chlorination: Environmental Impact and Health Effects. Ann Arbor, Michigan: Ann Arbor Science Publication, 1983, 4: 297–310
- 15 Liang L, Singer P C. Factors influencing the formation and relative distribution of haloacetic acid and trihalomethanes in drinking water. Environ Sci Tech, 2003, 37: 2920–2928[DOI]
- 16 Reckhow D A, Singer P C, Malcolm R L. Chlorination of humic materials: Byproduct formation and chemical interpretations. Environ Sci Tech, 1990, 24: 1655–1664[DOI]
- 17 Gand D. Modeling of THM and HAA formation in Missouri waters upon chlorination. PhD Dissertation. Columbia: University of Missouri-Columbia, 2001