

بررسی اثرات فلئوراید بر رستنی‌های کارخانه آلومینیوم ایران، با تأکید بر انباشت آن در یونجه *Medicago sativa* L.

مهرانا جعفری^{1*}، میترا نوری²، بهروز عشقی ملایری³

تاریخ پذیرش: 90/8/21

تاریخ دریافت: 90/5/3

چکیده

کارخانه آلومینیوم ایران، ایرالکو⁴ در شمال شرقی شهر اراک واقع شده است و فلئوراید‌ها را در محیط پراکنده می‌کند. در این پژوهش محوطه کارخانه از نظر ترکیب رستنی‌های آن مورد بررسی قرار گرفت. 90 گونه‌ی گیاهی از 83 جنس در 28 خانواده تشخیص و شناسایی گردید. پاسخ گیاهان به آلاینده‌های فلئورایدی مطالعه شد. مقدار فلئوراید در 8 گونه لگوم (*Alhagi camelorum* Fisch., *Cercis siliquastrum* L., *Glycyrrhiza glabra* L., *Medicago sativa* L., *Melilotus officinalis* (L.) lam., *Robinia pseudoacacia* L., *Sophora alopecuroides* L. and *Trifolium repens* L.) از محوطه کارخانه به روش پتانسیومتری با الکتروود انتخابی یون (ISE) اندازه گیری شد. نمونه‌های شاهد از 10 کیلومتری کارخانه جمع اوری شدند. نتایج نشان داد اغلب گیاهان مورد مطالعه نسبت به فلئوراید مقاوم و یا غیر حساس می‌باشند. مقادیر بالای فلئوراید در همه لگوم‌های آلوده در مقایسه با شاهد مشاهده گردید که گونه *Medicago sativa* L. بیشترین مقدار فلئوراید را دارا بود. کلمات کلیدی: رستنی‌ها، فلئوراید، *Medicago sativa* L.، لگوم‌ها، ایرالکو.

*1- دانشجوی کارشناسی ارشد دانشگاه بوعلی سینا همدان

jafari.mehrana@yahoo.com

2- عضو هیأت علمی دانشگاه اراک

3- عضو هیأت علمی دانشگاه بوعلی سینا همدان

4. IRALCO: Iranian Aluminium Company

مقدمه

فلوئوراید در صنعت آلومینیوم به دلیل استفاده از کمک ذوب‌ها و یا کاتالیزورها تولید می‌شود (1). در کارگاه‌ها درصد زیادی از گرد و غبار موجود در اطراف دیگ‌ها، فلوئوراید‌ها هستند. در بالای دیگ‌ها، مقدار زیادی گاز F_2 نیز یافت می‌شود. فلوئور به دلیل الکترون‌گاتیویته‌ی زیاد در هوای مرطوب تولید فلوئورید هیدروژن (HF) می‌نماید (2). فلوئور پیوندهای محکمی با کربن تشکیل می‌دهد که به حمله‌های شیمیایی و زیستی، مقاوم هستند و سبب اهمیت فلوئور در مطالعات زیست محیطی می‌گردد (3). در گیاهان آلاینده‌های فلوئورایدی از طریق ریشه و بطور مستقیم به وسیله‌ی برگ‌ها، جذب شده در برگ‌ها ذخیره می‌شوند انباشتگی بیش از حد فلوئوراید در برگ‌ها سبب کلروز و نکروز در نوک و حاشیه برگ‌ها می‌شود و سبب آسیب‌های شدید در گیاهان می‌شوند (4,5). همچنین فلوئوراید آثار زیان باری در سرعت رشد، فتوسنتز، میزان تنفس و ذخیره کل گیاهان به وجود آورده و راه‌های متابولیکی را تحت تأثیر قرار می‌دهد و آن‌ها را مهار می‌کند (6). فلوئوراید در ذرت سبب چسبندگی کروموزوم‌ها و یا شکستگی کروماتیدها می‌شود (7). همچنین در گندم و جو که در نزدیکی منابع فلوئوراید رشد کرده بودند افزایش معنی داری در میزان انحرافات کروموزومی نوک ریشه یافت شد (7). همچنین در گندم و جو که در نزدیکی منابع فلوئوراید رشد کرده بودند افزایش معنی داری در میزان انحرافات کروموزومی نوک ریشه یافت شد (8) فلوئوراید حاصل از کارخانه‌های آلومینیوم سبب تغییر در تعداد فلاونوئیدهای موجود در لگوم‌ها (9)، و افزایش و نیتروتوکسین در این گیاهان می‌شود (10).

بر حسب گونه گیاه، سن برگ و خصوصیات خاک، میزان طبیعی فلوئوراید از 2 تا $20 \mu\text{g/g}$ در وزن خشک گیاهان آوندی متغیر است (11, 12). آلودگی هوا، آب و خاک با فلوئوراید سبب پاسخ‌های مشابهی در گیاهان می‌شود (13) ولی فلوئوراید گازی برای گیاهان

خطرناک‌تر است (14). فلوئوراید در خاک‌های با حلالیت کم که گنجایش بافری پایین دارند تجمع می‌یابد، این خواص شیمیایی سبب می‌شود کاتیون‌های دو ظرفیتی به ترکیباتی با حلالیت پایین در آب تبدیل شده و جذب این کاتیون‌ها توسط گیاه مختل شود (15).

آلودگی فلوئورایدی ناشی از صنایع بر رویش گیاهی شهری¹ تاثیر گذاشته (16) و سبب ایجاد آسیب در گیاهان و جانوران می‌شود (17, 18). در گیاه آلوده به فلوئوراید تغییرات فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی زیادی آغاز می‌شود بدون اینکه آثار قابل رؤیتی وجود داشته باشد (19). در نمونه‌های علفه جمع آوری شده از فاصله 200 متری گدازنده‌های آلومینیوم در رومانی میزان فلوئوراید در گیاهان شسته شده 162 mg/Kg و در گیاهان شسته نشده 4023 mg/Kg گزارش شد، در صورتی که در گیاه رشد یافته در منطقه کنترل (300 کیلومتری)، کمتر از 10 mg/Kg فلوئوراید وجود داشت. میزان بالای فلوئوراید در نمونه‌های آلوده می‌تواند اثرات زیانباری بر دام‌ها و حیوانات علفخوار داشته باشد (20). میزان فلوئوراید در برگ‌های بالغ گیاه *Hypericum perforatum* رشد یافته در یک منطقه با آلودگی‌های صنعتی $150 \mu\text{g/g}$ و در گیاه کنترل $1/59 \mu\text{g/g}$ گزارش شد.

حساسیت گونه‌های مختلف نسبت به فلوئوراید متفاوت است. برخی گیاهان نسبت به فلوئوراید حساس و بعضی مقاوم هستند گروه اندکی از گیاهان مانند لگوم‌ها و غلات در این تقسیم بندی جایگاه ثابتی ندارند. گونه *Lolium multiforum* به عنوان انباشته ساز² و کولتوارهای گلابول³ به عنوان گیاهان معرف تجمع⁴ فلوئوراید مورد استفاده قرار می‌گیرند.

هدف از این مطالعه بررسی فلورستیک و رستی‌های محوطه کارخانه آلومینیوم ایران، اندازه گیری مقدار فلوئوراید در برخی از گونه‌های متعلق به خانواده

1. Urban vegetation

2. Accumulator

3. Gladiolus

4. Accumulative indicator

0/2 گرم پودر برگ را در یک بشر ریخته و به آن 20 cc اسید سولفوریک 0/05 نرمال افزوده شد، سپس 20cc سود 0/1 نرمال به محلول فوق اضافه گردید و مخلوط شد. مقدار فلوتوراید با الکتروود فلوتوراید (*Fluoride Combination Electrode P/N: FQQ1502-*) (*Consort SER.N: 013076*) pH-meter و (QO3B) اندازه گیری و میزان فلوتوراید *Fl* بر اساس وزن خشک نمونه گیاهی محاسبه گردید (25).

نتایج

با بررسی فلوریستیک پوشش گیاهی محدوده کارخانه آلومینیوم ایران 90 گونه‌ی گیاهی از 83 جنس در 28 خانواده در محدوده کارخانه آلومینیوم ایران مشاهده شد. 20 درصد از این گیاهان کاشته شده بودند و از رویش اصلی منطقه مورد مطالعه محسوب نمی‌شوند. نتایج این مطالعه به همراه واکنش گیاه به فلوتوراید بر اساس ظهور آسیب در برگ‌ها بر اساس (*Weinstein & Davison, 2004*) در جدول 1 آمده است. 77% گیاهان رشد یافته در منطقه نسبت به فلوتوراید مقاوم می‌باشند، 20% از آن‌ها هم نسبت به فلوتوراید غیرحساس بوده و گیاهان حساس 3% درصد از پوشش گیاهی منطقه را به خود اختصاص داده‌اند.

نتایج اندازه‌گیری فلوتوراید موجود در گیاهان شاهد و آلوده از 8 گونه متعلق به خانواده (*Leguminosae*) *Fabaceae* به روش الکتروود انتخابی یون (*ISE*) در جدول 2 آمده است. بیشترین میزان فلوتوراید با 226 ppm در گیاه *Medicago sativa L.* و کمترین مقدار در گونه‌های *Melilotus officinalis* و *Glycyrrhiza glabra L.* با 180ppm به دست آمد. جدول 2 مقادیر فلوتوراید در لگوم‌های مورد مطالعه شاهد و آلوده را نشان می‌دهد.

Fabaceae و بررسی واکنش آن‌ها به آلاینده‌های فلوتورایدی است.

معرفی منطقه مورد مطالعه: ایرالکو اولین تولید کننده شمش‌های آلومینیوم در ایران، در 34 درجه و 6 دقیقه عرض شمالی و 49 درجه و 46 دقیقه طول شرقی در زمینی به مساحت 232 هکتار با ارتفاع 1803 m، بارندگی سالانه 435 mm، رطوبت نسبی 44/3، حداکثر دما $39/04^{\circ}C$ و حداقل دما $-23/06^{\circ}C$ در حاشیه شهر اراک واقع گردیده است (21).

مواد و روش‌ها

به روش فلوریستیک گیاهان موجود در محوطه ایرالکو از تاریخ چهارم شهریور 1385 تا سی و یکم تیر 1386 جمع‌آوری گردید و به هر یک کد شناسایی داده شد نام محل و تاریخ نمونه برداری یادداشت گردید و از آن‌ها نمونه‌های هرباریومی تهیه شد. با استفاده از رستنی‌های ایران (22) و فلور رنگی ایران (23) و فلور ایرانیکا (24) شناسایی و نامگذاری گردیدند. نمونه‌های شاهد در هرباریوم دانشگاه اراک نگهداری می‌شوند. گونه‌های موجود در این منطقه از نظر حساسیت به فلوتوراید اتمسفری (حساس، غیر حساس و مقاوم)، با گونه‌های رشد یافته در نقاط دیگر جهان بر اساس *Weinstein & Davison, 2004* مقایسه گردیدند و پاسخ آن‌ها به فلوتوراید مورد بررسی قرار گرفت. هشت گونه گیاهی از خانواده (*Fabaceae*) (*Alhagi cameloroum Fisch.*)، *Glycyrrhiza glabra L.*، *Cercis siliquastrum L.*، *Melilotus officinalis (L.)*، *Medicago sativa L.*، *Sophora*، *Robina pseudoacacia L. lam.*، *Trifolium repens L. alopecuroides ssp.* جمع‌آوری و میزان فلوتوراید آن‌ها در دو منطقه‌ی آلوده (محدوده کارخانه) و شاهد (شعاع بیش از 10 کیلومتری کارخانه) مقایسه گردید.

برگ گیاهان جمع‌آوری شده از منطقه‌ی آلوده و شاهد را در هوای آزاد خشک کرده و به مدت 24 تا 48 ساعت در $80^{\circ}C$ قرار داده شد. سپس بطور کامل پودر شده

جدول 1: خانواده ها، جنس ها و گونه های گیاهی موجود در محوطه ایرالکو.

خانواده	جنس	نام علمی گونه	پاسخ به FL	کد هرباریومی
Amaranthaceae	Amaranthus	<i>Amaranthus viridis</i> L.	IN	CMJ 110
		<i>Amaranthus cruentas</i> L.	IN	CMJ 111
Boraginaceae	Heliotropium	<i>Heliotropium europaeum</i> L.	-	CMJ 112
	Myosotis	<i>Myosotis palustris</i> L.	-	CMJ 113
	Atriplex	<i>Atriplex hastata</i> L.	-	CMJ 114
Chenopodiaceae	Chenopodium	<i>Chenopodium album</i> L.	IN	CMJ 115
	Kochia	<i>Kochia scoparia</i> (L.) Schrad.	TO	CMJ 116
	Noea	<i>Noea mucronata</i> (Forssk) Aschers et Schweif	-	CMJ 117
	Suaeda	<i>Suaeda alicrophylla</i> Pall.	-	CMJ 118
	Artemisia	<i>Artemisia tournefortiana</i> Reichb.	-	CMJ 119
	Carthamus	<i>Carthamus tinctorius</i> L.	-	CMJ 120
	Centaurea	<i>Centaurea depressa</i> Bieb.	-	CMJ 121
	Chondrilla	<i>Chondrilla juncea</i> L.	-	CMJ 122
	Chrysanthemum	<i>Chrysanthemum roseum</i> [M.B(Parsa	TO	CMJ 123
	Cichorium	<i>Cichorium intybus</i> L.	TO	CMJ 124
	Cirsium	<i>Cirsium arvense</i> [L.] Scop.	TO	CMJ 125
	Galinsoga	<i>Galinsoga parviflora</i> Ca.	-	CMJ 126
	Asteraceae (Compositae)	Helianthus	<i>Helianthus annuus</i> L.	TO
		<i>Helianthus tuberosus</i> L.	TO	CMJ 128
Koelpinia		<i>Koelpinia tenuissima</i> Pavl.et Lipsch.	-	CMJ 129
Lactuca		<i>Lactuca virosa</i> L.	-	CMJ 130
Onopordon		<i>Onopordon heteracanthum</i> C. A. Mey.	-	CMJ 131
Senecio		<i>Senecio flavus</i> (Decaisne) Schul. Bip.	-	CMJ 132
Tagetes		<i>Tagetes erecta</i> L.	TO	CMJ 133
Taraxacum		<i>Taraxacum vulgare</i> Hand. Mazz.	TO	CMJ 134
Tragopogon		<i>Tragopogon marginatus</i> Boiss. et Buhse	-	CMJ 135
Xanthium		<i>Xanthium strumarium</i> L.	TO	CMJ 136
Convolvulaceae	Convolvulus	<i>Convolvulus arvensis</i> L.	TO	CMJ 137
	Dascurainia	<i>Dascurainia Sophia</i> (L.) Webb. Berth	-	CMJ 138
Brassicaceae (Cruciferae)	Ehtunema	<i>Ehtunema bonaepatis</i>	-	CMJ 139
	Lepidium	<i>Lepidium latifolium</i> L.	-	CMJ 140
	Sisymbrium	<i>Sisymbrium irio</i> L.	-	CMJ 141
	Cucumis	<i>Cucumis sativus</i> L.	TO	CMJ 142
		<i>Cucumis sativus</i> var. flexuosus	TO	CMJ 143
		<i>Cucurbita pepo</i> var. maxima	TO	CMJ 144
Elaeagnaceae	Elaeagnus	<i>Elaeagnus angustifolia</i> L.	TO	CMJ 145
Euphorbiaceae	Chrozophora	<i>Chrozophora hierosolymitana</i> Spreng.G	-	CMJ 146
	Alhagi	<i>Alhagi camelorum</i> Fisch..	-	CMJ 147
	Cercis	<i>Cercis siliquastrum</i> L.	-	CMJ 148
	Glycyrrhiza	<i>Glycyrrhiza glabra</i> L.	-	CMJ 149
	Medicago	<i>Medicago sativa</i> L.	TO	CMJ 150
Fabaceae (Leguminosae)	Melilotus	<i>Melilotus officinalis</i> [L.] Lam.	TO	CMJ 151
	Robinia	<i>Robinia peseud-acacia</i> Linn.	TO	CMJ 152
	Sophora	<i>Sophora alopecuroides</i> L.	-	CMJ 153
	Trifolium	<i>Trifolium repens</i> L var. <i>Macrorrhizum</i> (Boiss) Boiss.	TO	CMJ 154
Gramineae (Poaceae)	Avena	<i>Avena wiestii</i> Steud.	-	CMJ 155
	Boissera	<i>Boissera squarrosa</i> (Soland.) Nevski	-	CMJ 156

علائم اختصاری: SE = گیاهان حساس¹، IN = گیاهان غیر حساس² و TO = گیاهان مقاوم³.

1. Sensitive
2. Insensitive
3. Tolerant

ادامه جدول 1: خانواده‌ها، جنس‌ها و گونه‌های گیاهی موجود در محوطه ایرالکو.

خانواده	جنس	نام علمی گونه	پاسخ به FL	کد هرباریومی
	Bromus	<i>Bromus tectorum</i> L.var. <i>tectorum</i>	IN	CMJ 157
	Cynodon	<i>Cynodon dactylon</i> L. Pers.	TO	CMJ 158
	Digitaria	<i>Digitaria sanguinalis</i> Scop.	SE	CMJ 159
	Echinochloa	<i>Echinochloa crus-galli</i> (L.) E.Beauv.	-	CMJ 160
	Ermopyrum	<i>Ermopyrum confusum</i> Melderis var. <i>confusum</i>	-	CMJ 161
Gramineae (Poaceae)	Heteranthelium	<i>Heteranthelium piliferum</i> (Banks et Soland)	-	CMJ 162
	Hordeum	<i>Hordeum spontaneum</i> C. Koch.	-	CMJ 163
	Lolium	<i>Lolium perenne</i> L.	TO	CMJ 164
	Panicum	<i>Panicum turgidum</i> Forsk.	-	CMJ 165
	Pennisetum	<i>Pennisetum orientale</i> Rich.	-	CMJ 166
	Phragmites	<i>Phragmites australis</i> (Cav.) Trin. Et Steud.	-	CMJ 167
	Poa	<i>Poa bulbosa</i> L.	IN	CMJ 168
		<i>Poa anna</i> L.	IN	CMJ 169
	Setaria	<i>Setaria glauca</i> (L.) P.Beauv.	TO	CMJ 170
Lamiaceae (Labiatae)	Mentha	<i>Mentha longifolia</i> L var. <i>asitatica</i> (Boriss.) Rechf.	TO	CMJ 171
	Salvia	<i>Salvia virata</i> Jacq.	TO	CMJ 172
Malvaceae	Alcea	<i>Alcea kurdica</i> (Schecht.) Boiss.	-	CMJ 173
	Malva	<i>Malva neglecta</i> Wall.	-	CMJ 174
Moraceae	Ficus	<i>Ficus carica</i> L.	TO	CMJ 175
	Morus	<i>Morus alba</i> L.	-	CMJ 176
Nyctaginaceae	Mirabilis	<i>Mirabilis jalapa</i> L.	-	CMJ 177
Oleaceae	Fraxinus	<i>Fraxinus excelsior</i> L.	-	CMJ 178
	Ligustrum	<i>Ligustrum vulgare</i> L.	TO	CMJ 179
Oxalidaceae	Oxalis	<i>Oxalis stricta</i>	TO	CMJ 180
Pinaceae	Thuja	<i>Thuja orientalis</i> L.	-	CMJ 181
Plantaginaceae	Plantago	<i>Plantago lanceolata</i> L.	TO	CMJ 182
		<i>Plantago major</i> L.	TO	CMJ 183
Polygonaceae	Polygonum	<i>Polygonum patulum</i> Bieb.	-	CMJ 184
Portulacaceae	Portulaca	<i>Portulaca oleracea</i> L.	-	CMJ 185
	Cydonia	<i>Cydonia oblonga</i> Mill.	TO	CMJ 186
	Hultemia	<i>Hultemia berberifolia</i> (Pall) Boiss.	-	CMJ 187
Rosaceae	Malus	<i>Malus communis</i> Desf.	TO	CMJ 188
	Poterium	<i>Poterium sanguisorba</i> L.	-	CMJ 189
	Rosa	<i>Rosa sempervirens</i> L.	IN	CMJ 190
Rubiaceae	Rubia	<i>Rubia tinctorum</i> L.	-	CMJ 191
	Populus	<i>Populus tremula</i> L.	SE	CMJ 192
Salicaceae	Salix	<i>Salix alba</i> L.	-	CMJ 193
		<i>Salix babylonica</i> L.	-	CMJ 194
Solanaceae	Solanum	<i>Solanum lycopersicum</i>	-	CMJ 195
Terebinthaceae	Ailanthus	<i>Ailanthus altissima</i> [Mill.] Swingle.	-	CMJ 196
Ulmaceae	Ulmus	<i>Ulmus campestris</i> L.	-	CMJ 197
Zygophyllaceae	Peganum	<i>Peganum harmala</i> L.	-	CMJ 198
	Tribulus	<i>Tribulus terrestris</i> L.	-	CMJ 199

علائم اختصاری: SE = گیاهان حساس¹، IN = گیاهان غیر حساس و TO = گیاهان مقاوم².

جدول 2: مقایسه میزان فلئوراید در گیاهان آلوده و کنترل

کد	گونه	مقدار فلئوراید در گیاه آلوده ppm	مقدار فلئوراید در گیاه کنترل ppm
CMJ 147	<i>Alhagi camelorum</i> Fisch.	88 ± 2.77	57 ± 1.67
CMJ 148	<i>Cercis siliquastrum</i> L.	89 ± 1.99	32 ± 1.49
CMJ 149	<i>Glycyrrhiza glabra</i> L.	180 ± 2.24	43 ± 2.16
CMJ 150	<i>Medicago sativa</i> L.	226 ± 1.07	24 ± 1.32
CMJ 151	<i>Melilotus officinalis</i> (L.) lam.	180 ± 0.01	43 ± 2.49
CMJ 152	<i>Robina pseudoacacia</i> L.	175 ± 2.24	62 ± 1.57
CMJ 153	<i>Sophora alopecuroides</i> ssp.	170 ± 2.38	1.5 ± 1.59
CMJ 154	<i>Trifolium repens</i> L.	50 ± 2.99	2 ± 0.7

*CMJ=Mehrana Jafari collection numbers.

میزان فلئوراید در لگوم‌ها به طور طبیعی 5 تا 10 ppm می‌باشد (27). در این تحقیق بیشترین میزان فلئوراید با 226 ppm در یونجه *M. sativa* L. آلوده وجود داشت که با نتایج *Cooke* و همکاران (1976) مطابقت می‌کند (28)، در صورتی که میزان فلئوراید در یونجه شاهد که از فاصله‌ی بیش از 5 کیلومتری کارخانه برداشته شده بود، 24 ppm بود میزان فلئوراید در گیاهان به فاصله از منبع آلاینده فلئورایدی بستگی دارد. *Miller* و همکاران (1999) مقدار فلئوراید را در گیاه یونجه رشد یافته در منطقه آلوده به فلئوراید، 130 ppm گزارش کردند (29). میزان انباشتگی فلئوراید در گیاهان متفاوت است به طور مثال مقدار فلئوراید در شبدر (*clover*) بیش از تک لپه‌ای‌ها (*grasses*) می‌باشد. میزان فلئوراید در گونه‌های *Glycyrrhiza glabra* L. و *Melilotus officinalis* آلوده با 180 ppm است. میزان فلئوراید در گیاه *Sophora alopecuroides* L. آلوده 180 ppm برابر گیاه شاهد است و این نشان‌دهنده توانایی این گونه در جذب مقادیر زیاد فلئوراید می‌باشد. در حالی که گونه *Alhagi camelorum* Fisch. با 88 ppm فلئوراید (1/5 برابر گیاه شاهد) کمترین ذخیره سازی فلئوراید را نسبت به سایر گونه‌های مورد مطالعه داشته است (جدول 2). میزان جذب و ذخیره فلئوراید در گونه‌های مختلف گیاهی متفاوت است (30).

بحث و نتیجه گیری

طبق تحقیقات *Vike* (2002) آلاینده‌های ناشی از کارخانه‌های آلومینیوم در گیاهان جذب و ذخیره شده و بر رویش گیاهی شهری اثر می‌گذارند. گیاهانی که به طور معمول در مکان‌های آلوده به فلئوراید رشد می‌کنند به فلئوراید مقاوم هستند. طبق تحقیقات *Vike* (1999) گیاهان حساس توانایی رشد در مناطق آلوده به فلئوراید را نداشته و معمولاً از پوشش گیاهی منطقه حذف می‌شوند. نکرود و کلروز در گیاهان حساس به فلئوراید، در کمتر از 50 µg/g در وزن خشک فلئوراید، مشاهده می‌شود. در گیاهان حساس، آسیب‌های گسترده‌ی برگ‌ها با میزان فلئوراید بین 50 تا 200 µg/g وزن خشک اتفاق می‌افتد و ذخیره بالای آن آسیب‌های قابل رؤیت را پس از چند ساعت در گیاه ایجاد می‌کند پس بهتر است از گونه‌های مقاوم به فلئوراید در این مکان‌ها استفاده شود. آسیب در رویش گیاهی در مجاورت کارگاه احیا بیشتر مشاهده شده، این محل‌ها علاوه بر آلودگی فلئوراید در معرض ذرات گرد و غبار حاوی یون F^- محلول در آب نیز می‌باشد. به طور کلی رویش گیاهی منطقه‌ی اطراف کارخانه فاقد شادابی بوده و برگ‌ها غبار گرفته و گاهی از شدت آلودگی خاکستری هستند. براساس مشاهدات *Vike* (1999) نیز شادابی رویش گیاهی نزدیک مناطق با آلودگی سنگین فلئوراید 15 تا 35% ضعیف‌تر از منطقه فاقد آلودگی است، که با میزان غلظت F^- در برگ‌ها مرتبط می‌باشد (26).

گیاهان فلئوراید را از راه هوا و خاک جذب می‌کنند ولی آنالیزهای دقیق *Tsiros* و همکاران (1998) نشان داد جذب فلئوراید از طریق هوا نسبت به خاک بیشتر است. انباشته شدن فلئورایدها در بافت‌های گیاهی سبب انتقال این آلاینده‌ها به علفخواران می‌گردد (31).

گیاهانی که به عنوان علوفه برای تغذیه دام‌ها استفاده می‌شوند سبب ورود آلاینده‌های فلئورایدی به زنجیره غذایی گردیده و اثرات بدی بر اکوسیستم و از جمله علفخواران منطقه می‌گذارند. یونجه *M. sativa* از گیاهانی است که برای تغذیه دام‌ها استفاده شده و از این طریق فلئوراید در استخوان‌ها و دندان‌های دام‌ها انباشته و سبب فلئوروزیس می‌شود و همچنین انسان‌ها در معرض فلئوروزیس قرار می‌گیرند (32، 33). نتایج نشان داد گیاه *M. Sativa* رشد یافته در منطقه آلوده مقادیر زیادی فلئوراید دارا می‌باشد. از این رو بهتر است برای جلوگیری از عوارض زیست محیطی مصرف یونجه‌های آلوده به فلئوراید به عنوان علوفه، محدودیت‌ها و تدابیر لازم در خصوص کشت و مصرف این گیاه در اطراف کارخانه اعمال شود.

تشکر و قدردانی

نویسندگان از شرکت آلومینیوم سازی ایران که در انجام این پروژه نهایت همکاری را داشته‌اند تشکر می‌نمایند.

1. Arnesen AKM. Effect of fluoride pollution on pH and solubility of Al, Fe, Ca, Mg, K and organic matter in soil from Ardal (Western Norway). *Water air and soil pollution* 1998; 103: 1- 4.
2. Cooke JA, Johnson MS, Davison AW, Bradshaw AD. Fluoride in plants colonizing fluorspar mine waste in the peake district and weardale. *Environ. Pollut* 1976; 11: 9-23.
3. Dolley D. Fluoride-induced enhancement and inhibition of photosynthesis in four taxa and inhibition of photosynthesis in four taxa of pines. *New phytologist* 1986; 110: 21-35.
4. Emberson L, Ashmore M, Murray F. Air pollution impacts on crops and forests: an introduction. Imperial College Press 2003; 18.
5. Fornasiero RB. Phytotoxic effects of fluorides. *Plant Science* 2001; 161: 979- 985.
6. Ghahreman A. Colored flora of Iran. Publication of Institute Forests and Rangelands 1981-2007.
7. Gritsan NP. Cytogenetic effects of gaseous fluorides on grain crops. *Fluoride* 1993; 26: 23-32.
8. Jacobson SJ. The Accumulation of Fluorine by Plants. *J Air Pollut Control Assoc* 1966; 16 (8) 412-7.
9. Klumpp A, Domingos M, Pignata ML. Air pollution and vegetation damage in South America—state of knowledge and perspectives, in: Agrawal, S.B. & Agrawal (Eds.), *M. Environmental Pollution and Plant Responses*, New York: CRC Press; 2000.p. 111–136.
10. Klumpp A, Klumpp G, Domingos M. Plants as bioindicators of air pollution at the Serra do Mar near the industrial complex of Cubatão, Brazil. *Environ. Pollut* 1994; 85: 109–114.
11. Kusa Z, Wardas W, Sochacka J, Pawlowska-Góral K. Fluoride accumulation in selected vegetables during their vegetation. *Polish Journal of Environmental Studies* 2004; 13 (1): 55- 58.
12. Maclean DC, Schneider RE. Effects of gaseous hydrogen fluoride on the yield of field-grown wheat. *Environ. Pollut* 1981; A (24): 39-44.
13. Miller GW, Shupe JL, Vedina OT. Accumulation of fluoride in plants exposed to geothermal and industrial water. *Fluoride* 1999; 32: 74–83.
14. Mobayen S. Vegetation of Iran. Flora of vascular plant; 2nd. *Thehran University Publications*; 1983.
15. Mohamed AH. Chromosomal changes in maize induced by hydrogen fluoride gas. *Canadian Journal of Genetics and Cytology* 1970; 12: 614-620.
16. Noori M. Study of fluorides on plant. M. S. Thesis. Faculty of Science. *Thehran University*; 1995.
17. Noori M, Malayeri BE, Jafari M. Determination of fluoride and its effects on flavonoids, in some legumes. *Toxicological & Environmental Chemistry- Taylor & Francis* 2009; 91 (3); 409–418.
18. Noori M, Malayeri BE, Jafari M. Fluoride pollutants as causative agent for nitrotoxins 5 generated in some legume plants. *Toxicological & Environmental Chemistry* 2010; 92 (1): 97–105.
19. Notcutt G, Davies F. Environmental accumulation of airborne fluorides in Romania. *Environmental Geochemistry and Health* 2001; 23: 43–51.
20. Posthumus AC. Higher plants as indicators and accumulators of gaseous air pollution. *Environ. Monit. Assess* 1983; 3: 263– 272.
21. Rechinger KH. Flora Iranica, Papilionaceae 2. 1963-1988. (157) p. 259-272.
22. Saei far A. Study of plant absorption and accumulation of emission fluoride of brick factory. M. S. Thesis. Faculty of Health. *Thehran University*; 1983-84.
23. Silva LC, Azevedo AA, Silva EAM, Oliva MA. Effects of simulated acid rain on the growth and anatomy of five Brazilian tree species and anatomy of the most sensitive species (Joannesia princeps). *Australian Journal of Botany* 2005; 53: 789-796.
24. Suttie JW. Fluoride Content of Commercial Dairy Concentrates and Alfalfa Forage. *AGR. FOOD CHEM* 1969; 17: 1350.
25. Tokaliglu S, Kartal S, Sahin U. Determination of fluoride in various samples and some Infusion using a fluoride selective electrode. *Turk. J. Chem* 2004; 28: 203-211.
26. Tsiros JX, Haidouti C, Chronopoulou A. (). Airborne fluoride contamination of soils and olive trees near an aluminium plant. Measurements and simulations. *J. ENVIRON. SCI. HEALTH* 1998; A33 (7): 1309-1324.
27. Van der Herden LJ. Fluoride content in grass as related to atmospheric fluoride concentrations: a simplified predictive model. *Agri. Ecosyst. Environ* 1991; 37: 257–264.
28. Vike E. Air-pollutant dispersal patterns and vegetation damage in the vicinity of three aluminium smelters in Norway. *The Science of The Total Environment* 1999; 236 (1-3): 75-90.
29. Vike E. Air pollution from aluminium smelters; dispersal patterns, deposition and uptake in plants, and effects on urban vegetation. Doctor Scientiarum Theses. *Agricultural University of Norway*; 2002.

30. Viswanathan G, Jaswanth A, Gopalakrishnan S, Siva ilango S, Aditya G. Determining the optimal fluoride concentration in drinking water for fluoride endemic regions in South India. *Science of the Total Environment* 2009; 407: 5298–5307.

31. Viswanathan G, Jaswanth A, Gopalakrishnan S, Siva ilango, S. Mapping

of fluoride endemic areas and assessment of fluoride exposure. *Science of the total environment* 2009; 407: 1579- 1587.

32. <http://www.iralco.net/web/index.asp>.

33. Weinstein, L.H. & Davison, A. Fluorides in the environment, effects on plants and animals. *CABI International, Wallingford*; 2004.

Archive of SID